ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE.

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND.

SIEBENUNDSIEBZIGSTER JAHRGANG.

1911.

II. BAND. 1. HEFT.

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

KÖNIGL. ZOOLOG. MUSEUM ZU BERLIN.

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

BERLIN.

Inhaltsverzeichnis.

Jahresberichte für 1910.

Seite

Vertebrata.

Mammalia. *Hilzheimer* 1—88

Publikationen und Referate 1

Übersicht nach dem Stoff 60

Faunistik 71

Systematik 76

Aves. *Hellmayr* 89—256

Publikationen und Referate 89

Übersicht nach dem Stoff 219

Faunistik 224

Systematik 330

Mammalia für 1910.

Von

Dr. Max Hilzheimer, Stuttgart.

Publikationen und Referate.

†**Abel, O.** Kritische Untersuchungen über die paläogenen Rhinocerotiden Europas. Abh. geol. Reichsanst. Wien, 1910, Bd. 20, Heft 3, mit 12 Taf. — Epiaceratherium n. g., Mencatherium n. g., Protaceratherium n. g. für Rhinoceros minutus, Praeaceratherium n. g. für Aceratherium minus.

Adams, Lionel E. (1). A Hypothesis as to the cause of the Autumnal Epidemic of the Common and the Lesser Shrew with some Notes on their Habits. Mem. Proc. Manchester liter. philos. Soc., 1910, Vol. 54, No. 10, mit 1 Taf.

— **(2).** Moles and Molehills. Nature, London, 1910, Vol. 83, p. 37—38, m. 15 Figg.

Adloff, P. (1). Über den gegenwärtigen Stand der vergleichenden Morphologie des Zahnsystems der Säugetiere und des Menschen. Ergebnisse der gesamten Zahnheilkunde, 1. Bd. 1910, p. 24.

— **(2).** Zur Entwicklungsgeschichte des Nagetiergebisses. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, S. 257—271 mit 76 Figg.

Allen, Glover M. (1). The West African Forest Pig (Hylochoerus rimator Thomas). Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 49—51.

— **(2).** Mammals on the West Indies. In: Bulletin of Museum of comparative Zoology, 1911, Vol. LIV, No. 6, p. 176—263.

— **(3).** Solenodon Paradoxus. In: Memoirs of the Museum of comparative Zoology at Harvard College, Vol. 40, No. 1, 53 pp. mit 9 Taf. Cambridge 1910. — Enthält eine vollständige Anatomie von S. paradoxus, dessen artliche, nicht unterartliche Verschiedenheit von S. cabanus festgestellt wird: Solenodon steht den Centetidae nahe, mit denen es viele allgemeine Charaktere gemein hat, von denen es sich aber durch zahlreiche spezialisiertere Eigenschaften unterscheidet.

Allen, J. A. (1). Mammals from the Athabaska Mackenzie Region of Canada. In: Bull. of Americ. Mus. of nat. hist., 1910, Vol. 28, p. 7—11. — Rangifer, Ovibos, Marmota, Citellus, Eutamias, Sciurus, Sciuropteros, Peromyscus, Evotomys, Lemnus, Dicrostonyx, Microtus, Lepus, Lynx, Canis, Vulpes, Lutreola, Putorius, Mustela, Sorex.

22163

— (2). Additional mammals from Nicaragua. In: Bull. of the Americ. Mus. of nat. hist., Vol. 28, 1910, S. 87—115. — Enthält eine Liste der Säugetiere Nicaraguas und Beschreibung folgender neuen Arten: Macrogeomys matagalpae (Matagalpa), Oryzomys richardsoni (Rio Grande), O. nicaraguae (Vijagua), Conepatus nicaraguae (San Rafael del Norte).

— (3). Mammals from Palawan Island, Philippine Islands. In: Bull. of the Americ. Mus. of nat. hist., Vol. 28, 1910, p. 13—17. — Manis, Sus, Muntiacus, Sciurus, Sciuropterus, Mus luteiventris sp. n. (Iwahig, Palawan), Felis, Viverra, Paradoxurus, Arctictis whitei sp. n. (Iwahig), Mungos palawanus sp. n. (Iwahig), Aonyx, Tupaia.

— (4). Mammals from the Caura District of Venezuela, with description of a new species of Chrotopterus. In: Bull. of the Americ. Mus. of nat. hist., Vol. 28, 1910, S. 145—149. — Bradypus, Tamandua, Proechimys, Sciurus, Pteronura, Tayra, Nasua, Peropteryx, Chrotopterus carrikeri sp. n. (Rio Mocho, Venezuela), Molossus, Alouatta, Ateles, Cebus.

— (5). The black bear of Labrador. In: Bull. of Americ. Mus. of nat. hist., 1910, Vol. 28, p. 1—6. — Ursus americanus.

Albini, Giuseppe. Osservazioni sul nutrimento della Talpa. Atti Soc. ital. Sc. nat. Mus. civ. Milano, 1910, Vol. 49, p. 12—21, mit 2 Fig.

Alcock, Nathaniel. The Histology of the Nasal Mucous Membrane of the Pig. Anat. Record., 1910, Vol. 4, p. 123—138, mit 15 Figg.

Alverdes, Friederich. Über eine gestrandete Balaenoptera physalus L. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 2, p. 33—39.

Andersen, Knud. (1). Ten new Fruit-bats of the Genera Nyctimene, Cynopterus and Eonycteris. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, S. 621—625. — Beschreibung von Nyctimene papuanus sp. n. (Neu-Guinea, Key-Inseln, Bismarck-Inseln), N. minutus sp. n. (N.-Celebes), N. varius sp. n. (Buru), N. cyclotis sp. n. (Arfak Mts. in Neu-Guinea), N. geminus sp. n. (Britisch Neu-Guinea), N. scitulus sp. n. (Guadalianar), Cynopterus sphinx giganteus subsp. n. (Lucknow), C. brachyotis sp. n. (Buitenzorg, Java), C. brachyotis insularum subsp. n. (Kangean Isl.), Eonycteris mayor sp. n. (N.-Borneo).

— (2). Preliminary Description of a new Genus of Epomorphorine Bats. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 97—99. — Plerotes gen. nov. für Plerotes (bisher Epomophorus) anchietae als Typus.

— (3). On some Species of the Genus Epomops. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 99—106. — Behandelt E. franqueti comptus, buettikoferi und franqueti strepitans subsp. n. (S.-Nigeria). Enthält auch Betrachtungen über deren dritte Gaumenfurche und den äußeren oberen Schneidezahn.

Anderson, R. J. The Occipital Bone in Primates. Intern. Monatsschr. f. Anat. Physiologie, 1910, Bd. 27, p. 73—82, mit 14 Figg.

Anonymus (1). The Queensland Dugong (Halicore sp.). Zoologist, 1910, Vol. 14, p. 31—33.

— **(2).** Monströses Gehörn. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, No. 1, Bd. 20, S. 13/14. — Abbildung eines monströsen Rehgehörns aus Ungarn.

— **(3).** Das Ende der Chinchilla. Kosmos, 1910, p. 466. — (Enthält Zahlen über Ausfuhr von Fellen.)

— **(4).** Varietès, Mulots et campagnols. Terre vaudoise. 1910, Ann. 2, p. 189—190, mit 1 Fig.

— **(5).** Intimate association of Rats and Ground Squirrels. Public. Health. Rep. Washington, 1910, Vol. 25, S. 623—624.

Anthony, R. Le Mesoplodon de la Hongue. Nature, Paris, 1910, Ann. 38, p. 190—192 mit 1 Fig.

†**Arldt, Th.** Fossile Wale. Naturw. Rundschau, 1910, Jhg. 25, p. 56—59.

Averseng et **Mouchet, A.** Lymphatiques superficiels du rein chez le Chien. Bibliogr. anat. Nancy, 1910, p. 25—28.

Bach, Franz. (1). Mastodonreste aus der Steiermark. Beitr. Pal. u. Geol. Österreich-Ungarns, 1910, Bd. 23, p. 63—123, mit 14 Taf. u. 5 Figg.

†— **(2).** Die tertiären Landsäugetiere der Steiermark. Mitt. nat. Ver. Steiermark, 1910, Bd. 46, p. 329—334.

Bächler, E. Über einige Funde des Elentieres (Cervus alces L.) aus dem Kanton Thurgau. Mitt. thurgau. nat. Gesellsch., 1910, p. 83—110, mit 2 Taf.

Bailey, Vernon. Two New Pocket Gophers of the Genus Thomomys. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 79—80. — (Neue Subsp.)

Barret-Hamilton, G. E. H. (1). Description of a new Species and a New Subspecies of European Bats. Ann. & Mag. nat. Hist., 1910, Vol. 5, p. 291—293. — Verspertilio sodalis n. sp. (Bustenari, Rumänien), Rhinolophus ferrum-equinum insulanus subsp. n. (Cheddar, Somesetshire).

— **(2).** A history of british mammals. Part 1. Oktober. London 1910, bei Gurney and Jackson. 83 pp. mit 8 Taf. u. zahlreichen Abb. — Der vorliegende Teil enthält einen Überblick über die Microchiropteren Englands, ferner die Vespertilionidae des Genus Nyctalus und die Art N. leisleri Kuhl. Es wird Synonymik, Taxonomie und Biologie gebracht.

Bath u. Bolau. Bericht über die Sektion zweier Giraffen. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 4, S. 109—112.

Beaux, Oscar de (1). Sciurus vulgaris varius Kerr in Italien. In: Zoologischer Anzeiger, 1910, Bd. 35, p. 777—778. — Beaux glaubt völliges Übereinstimmen von Eichhörnchen aus Florenz mit solchen aus Nordrußland feststellen zu können.

— (2). Über eine neue Farbenspielart des Waschbären. In: Zoolog. Anzeiger, 1910, Bd. 35, S. 621. — Beschreibung einer dicht behaarten, rotbraunen Form vom Waschbären aus Mexiko, die als Procyon lotor hernandezi castaneus bezeichnet wird, und einiger anderer nordamerikanischer Waschbären.

Beccari, N. Il lobo paraolfattorio nei mammiferi. Arch. ital. di anat. e di embriol., 9. Bd., p. 173—220, mit 8 Taf. u. 9 Figg.

Beddard, Frank E. (1). A Contribution to the anatomy of Hippopotamus amphibius. Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, S. 220—232 mit 3 Textfigg. — Behandelt den Verdauungstraktus.

— (2). Notes upon the Monkeys of the Genus Pithecia. Proc. Zool. Soc. London, 1909 (1910), p. 928—943, mit 9 Figg.

Bianchini, Arnoldo. I Myoxidi trentini. Riv. ital. Sc. nat., 1910, Ann. 30, p. 44—46. — 3 neue Subsp.

Billard, G. (1). Immunité naturelle de lérot après hibernation et immunité naturelle du blaireau contre le venin de vipère. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 68, p. 982

— (2). Sur l'immunité naturelle du chat domestique contre le venin de vipère. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 69, p. 318—319.

Bensley, R. R. The cardiac glands of the mammalian stomach. Anat. record., IV. Vol., p. 375—390.

Berger, A. (1). Die von mir auf meiner Expedition in den Jahren 1908/1909 in englisch Ost-Ofrika und der Lado-Enklave gesammelten Säugetiere (nach vorläufiger Bestimmung). In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, Berlin 1910, p. 333—361. — Enthält hauptsächlich biologische und geographische Angaben, am Schluß eine Betrachtung über Brunst- und Setzzeit, sowie ein Verzeichnis der einheimischen Tiernamen.

—(2). Über das Säugen der Männchen von Lepus bairdii Hayden. In: Sitzber. d. Gesellsch. naturf. Freunde Berlin, 1910, p. 305—307.

Berezowski, A. Studien über Zellgröße. 1. Mittlg. Über das Verhältnis zwischen der Zellgröße und der Gesamtgröße des wachsenden Organismus. Arch. f. Zellforsch., 1910, Bd. 5, p. 375—384. — An weißen Mäusen wurde festgestellt, daß mit dem Körperwachstum nicht nur eine Zellvermehrung, sondern auch eine Vergrößerung der Zelle statt hat.

Bergström, Erik. Eine biologische Eigentümlichkeit bei den Renntieren. In: Zoologischer Anzeiger, 1910, Bd. 25, No. 19, p. 596—601. — Die Renntiere sollen das sprossende Geweih mit dem Sekret der Klauendrüse einschmieren.

Besta, C. Sul reticolo periferico della cellula nervosa nei mammiferi. Intern. Monatschr. f. Anat. Physiol., 1910, Bd. 27, S. 402—443, mit 2 Taf.

Blau. Über das Leben des Mauswiesels in der Gefangenhaltung. Zoologischer Beobachter, 1911, 52. Jhg., No. 8, p. 233—239. — Anleitung, das kleine Wiesel in der Gefangenschaft zu halten und Bericht über Beobachtungen dabei.

Bluntschli, H. Beobachtungen über das Relief der Hirnwindungen und Hirnvenen am Schädel, über die Venae cerebri und Pacchionische Granulationen der Primaten. Morphol. Jahrb., 1910, Bd. 41, p. 110—148, mit 1 Taf. u. 16 Figg.

Boas, J. E. V. Die Fußsohlen der Hasen. In: Zoolog. Anzeiger, 1910, Bd. 35, p. 439—445, mit 5 Figg. — Der Fuß der Hasen ist nicht voll behaart, vielmehr sind die Zehenballen haarfrei. Außer den Hasen werden noch untersucht Kaninchen, Spermophilus, Lagomys, letzterer ist primitiver als Lepus.

Bolk, L. (1). Over de Helling van het Foramen magnum bij de Primaten (2e Mededeeling over de verglijkende Craniologie der Primaten. Versl. wiss. nat. Afd. Akad. Wet. Amsterdam, D. 18, p. [551]—[560], mit 4 Figg. Dasselbe englisch: On the slope of the Foramen magnum in Primates. (2nd Paper on the Comparative Craniology of Primates). Proc. Akad. Wet. Amsterdam, 1910, Vol. 12, p. (525)—(534), mit 4 Figg.

— **(2).** Beiträge zur Affenanatomie. VII. Das Gehirn vom Gorilla. In: Zeitschr. f. Morphologie u. Anthropologie, 12. Bd., 1910, S. 141—242, mit 39 Textfigg. u. 1 Taf.

— **(3).** Über die Phylogenese des Primatengebisses und das Zukunftsgebiß des Menschen. In: Zeitschr. f. Morphologie u. Anthropologie, 13. Bd., 1910, 1. Heft, p. 31—56, mit 16 Textfigg. — Stammesgeschichtlich ist aus dem Gebiß der Menschen und der Affen J_1 verschwunden. Ferner soll nach Bolk der ursprünglich 1. Prämolar und letzte Molar verschwinden, ferner P_4 reduziert werden und md_1 als M_1 des dauernden Gebisses funktionieren. Die Weiterentwicklung soll nun zur Unterdrückung des letzten Prämolaren und zum Permanentwerden des md_2 unter gleichzeitiger Reduktion des letzten Molaren führen.

Böhmerle, E. Einiges über das Murmeltier (Arctomys marmotta L.). In: Naturw. Zeitschr. f. Forst- u. Landwirtschaft, 8. Jhg., 1910, p. 63—64. — Enthält Angaben über Verwendung, Jagd und Vulgärnamen. (Dasselbe auch in: Allgemeine Forst- u. Jagdzeitung, 86. Jhg., 1910, p. 76.)

Bonhote, Lewis J. (1). Exhibition of a yellow variety of Mus rattus. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, II, p. 63.

— **(2).** A Yellow Variety of Mus rattus. Proc. zool. Soc. London, 1910, S. 638.

— **(3).** On the Varieties of Mus rattus in Egypt; with General Notes on the Species having reference to Variation and Heredity. In: Proc. of Zoolog. Society London, 1910, Part III, S. 651—665, mit 5 Textfigg. — Bonhote fand in Egypten nur Mus rattus alexandrinus und M. r. tectorum anstatt 3 Formen, die er in Indien gefunden hatte. Aber er glaubt, daß auch die dritte latent vorhanden sei und nur wegen Verhältnisse, die ihrer Lebensweise nicht zusagen, nicht zu stärkerer Entwicklung komme. Die beiden ägyptischen Formen züchten unter sich rein. Durch Verschleppung der verschiedenen Formen durch die ganze Welt und

deren Kreuzung erkläre sich die scheinbar unbegrenzte Variabilität der Ratten.

Bosch, Eugen. Untersuchungen über die Haarwirbelbildung bei den Haustieren mit besonderer Berücksichtigung des Gesichtswirbels und dessen praktische Bedeutung für Beurteilung, Leistung und Zucht der Haustiere. Jahrb. f. wissensch. u. prakt. Tierzucht, 5. Jhg., 1910, S. 94—140, mit 4 Figg.

†Boule, Marcelin. Les chevaux fossiles des Grottes de Grimaldi et observations sur les Chevaux quaternaires. Ann. Paléont., 1910, T. 5, p. 113—135, mit 7 Figg.

†Bourgeat. Sur la présence des mammifères dans les phosphorites de Quercy. C. R. Ass. franç. Av. Sc., Sess. 38, 1910, p. 432—434.

Boycott, A. E. A Case of Unilateral Aplasia of the Kidney in a Rabbit. Journ. Anat. Physiol., London, 1910, Vol. 45, p. 20—22.

Brandt, A. v. Über Schwanz- und Afterformen bei Säugetieren. Verh. Gesellsch. deutsch. Naturf. u. Ärzte, 81. Vers., 1910, 2. Heft, 1. Hälfte, S. 192—193.

Brandt, Karl (1). Gehörn mit beiderseitigem Rosenstockbruch. In: Das Weidwerk in Wort u. Bild, 1910, Bd. 19, No. 24, S. 472 mit einer Abbildung.

— **(2).** Gehörn mit dritter Stange oder Nebenstange. In: Das Weidwerk in Wort u. Bild, 1910, No. 2, Bd. 20, p. 28—31. — Beschreibung und Abbildung eines 3stangigen Rehgehörns. Die 3. Stange ist ducch Bruch des Rosenstockes verursacht.

Brass, Emil. Aus dem Reiche der Pelze. Berlin, ohne Jahreszahl (1910). Bd. I. Geschichte des Rauchwarenhandels. Bd. II. Naturgeschichte der Pelztiere. — Der Verfasser behandelt hier im 2. Bd. in großen Zügen die für den Pelzhandel in Betracht kommenden Tiere. Er beschreibt dabei verschiedene neue Arten. Freilich ist es bei den zahlreichen Druckfehlern nicht immer ganz leicht zu sagen, ob nur ein verdruckter Name oder eine Neubeschreibung vorliegt, zumal dies sehr oft nicht immer ausdrücklich gesagt ist und die Angaben von Typen durchweg fehlen. Behandelt werden von Affen: Colobus, Mycetes, Macacus; von Halbaffen: Lemur, Nycticebus; von Katzen: Felis mit der neuen Art Felis tigris coreensis (Korea), Cyneilurus, Lynx; von Hunden: Canis, Vulpes mit Vulpes argenteus sitkaensis n. subsp. (Aleuten), V. necator n. sp. (Kalifornien), V. septentrionalis sp. n. (Norwegen), V. hispanicus n. sp. (Spanien), V. carganus n. sp. (Kargan, Zentralasien), V. bosniacus n. sp. (Bosnien), Urocyon, Megalotis, Nyctereutes; von Mardern: Mustela (M. brachyura ist in Sachalin, nicht Japan beheimatet), Putorius, Lutreola, mit L. vison borealis n. subsp. (Halifax), Gulo, Arctogale; von Ottern: Lutra; von Dachsen: Taxidea, Meles, Arctonyx, Mellivora, Helictis, Mydaus; von Stinktieren: Mephitis, mit M. minnesotae sp. n. (Minnesota), M. dentata sp. n. (Alleghanies-Konnektikut), Conepatus, Spilogale, Ictomys, von Bären: Thalassartos, Ursus, Melursus, Tremarctos,

von Kleinbären: Procyon, mit Pr. hudsonicus sp. n. (Hudsonbay), Nasua, Bassariscus, Potos, Ailuropus, Ailurus, Arctictis; von Zibet- und Schleichkatzen: Genetta, Viverra, Viverricula, Linsang, Paradoxurus; von Nagetieren: Sciurus mit Sc. talahutky sp. n. (S.-Sibirien); Tamias, Pteromys, Arctomys, Spermophilus, Ictomys, Cynomys, Castor, Fiber, Myopotamus, Chinchilla, Lagotis, Dolichotis, Dasyprocta, Cricetus, Cricetulus, Mesocricetus, Myodes Myoxus, Talpa, Lepus, von Insektenfressern: Myogale; von Beuteltieren: Macropus, Petrogale, Phalangista, Trichosurus, Petaurus, Sarcophilus, Phascolarctus, Dasyurus, Tylacinus, Perameles, Didelphys, die Monotremen; von Zahnarmen: Myrmecophaga; von Seehunden: Otaria, Arctocephalus, Phoca, Cystophora, Halichoerus; von Huftieren: Bison, Ovibos, Ovis, Oreamnus, Capra, Equus, Cervus, Rangifer, Auchenia, Procavia.

Brasil, L. Les Baleines dans la Pêche aux Grande Cétacées des Mers d'Europe. Rev. scient., Ann. 1910, Ann. 48, I, p. 144—145

Brasil u. Pemetier. Le nouveau Zèbre du Muséum d'Histoire naturelle de Rouen. In: Bulletin de la Société Linéenne de Normandie, 1910, ser. 6, Vol. 2, p. 101—110, mit 1 Taf. — Beschreibung und Abbildung eines als equus burchelli zambeziensis Prazak benannten Zebras, das am rechten Ufer des Pungue in der Nähe von Bomboo Creek in Rhodesia gesammelt wurde.

Brauer, A, (1). Kurze Mitteilung über einen Embryo des afrikanischen Elefanten. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde Berlin, 1910, p. 273—274, mit 1 Fig.

— **(2).** Über Embryonen des afrikanischen Rhinoceros. In: Sitzber. d. Gesellsch. naturf. Freunde Berlin, 1910, p. 389—391, mit 1 Fig.

Braun, M. Über einige Seltenheiten aus dem zoologischen Museum. In: Schriften d. Physik.-ökonom. Gesellsch. zu Königsberg, 51. Jhg., 1910, p. 302—306, mit 2 Abb. — Baikalrobbe, Equus quagga, Schädel von Rhinoceros tichorhinus..

Breßlau, Ernst. Der Mammarapparat der Säugetiere (Entwicklung und Stammesgeschichte). In: Ergebnisse der Anatomie und Entwicklungsgeschichte, 19. Bd., 1909 (1910), p. 275—349, mit 11 Textfigg. — Enthält eine zusammenfassende Übersicht der seit 1898 erschienenen Literatur.

Broek, A. J. P. v. d. (1). Ein doppelseitiger M. sternalis und M. pectoralis quartus bei Hylobates syndactylus. Anat. Anz., 1910, Bd. 35, p. 591—596, mit 1 Fig.

— **(2).** Untersuchungen über den Bau der männlichen Geschlechtsorgane der Beuteltiere. Gegenbaur's Morphol. Jahrb., XLI. Bd., p. 347—436, mit 2 Taf. und 52 Figg.

— **(3).** Entwicklung und Bau des Urogenitalapparates der Beuteltiere. Ebendas. p. 437—468, mit 1 Taf. u. 7 Figg.

Brown, A. J. A note on Post-cardinal Omphalo-mesenteric Communications in the Adult Mammal. Anat. Record., 1910, Vol. 4, p. 425—428, mit 3 Taf.

Broom, R. (1). On Chrysochloris namaquensis Broom. Trans. R. Soc. South Africa, 1910, Vol. 2, p. 41—43.

— (2). On Tritylodon and on the Ralationships of the Multituberculata. Proc. Zool. Soc. London, 1910, p. 760—768, mit 2 Taf.

Bruhns, F. Der Nagel der Halbaffen und Affen. Gegenbaur's Morphol. Jahrb., XLI Bd., p. 501—609, mit 131 Abb.

Bungius, L. Mein Moose (Elch) vom 5. X. 1909. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 24, p. 453—458. — Biologisches über den Elch aus Neubraunschweig und Geweihabbildungen.

Burne, R. H. Exhibition of a preparation of, and remarks upon, the vena cava inferior, diaphragm, and leaver of a Seal (Phoca vitulina) that had lately been living in the Society Gardens. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 385—386, mit 1 Figg.

Cabrera, L. A. (1). On the specific Names of certain Primates. In: Ann. and. Mag of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 617—621. — Synonymik von Cercopithecus pygerythrus (F. Cuv.) und Cercopithecus pygerythrus pusillus (Desmoulins).

— (2). On Two new Carnivora from North-east Africa. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 461—465. — Beschreibung von: Otocyon canescens sp. n. (Somaliland), Proteles cristatus pallidior subsp. n. (Nubien, Suakin).

— (3). On a new Antelope and on the Spanish Chamois. In: Proc. of Zoolog. Soc., 1910, II, p. 998—999, mit 1 Textfig. — Damaliscus phalius subsp. n. (NW.-Britisch-Ost-Afrika), Rupicapra rupicapra parva subsp. n. (Cantabrisches Gebirge).

— (4). Los Roedores de España. Assoc. españ. Progr. Cienc. Congr. Zaragoza, 1910, T. 4, Pte. 1, p. 255—317, mit 7 Figg.

†Campana, D. Del. Sopra un cranio ed una mandibola del quaternario di Toscana attributi al Canis lupus Linn. Boll. Soc. geol. Ital. geol. Ital., 1910, Vol. 29, p. 247—256 mit 1 Taf.

Carlsson, A. Die genetischen Beziehungen der madagassischen Raubtiergattung Galidia. Zoolog. Jahrbücher, 1909/10, 28 Bd., p. 559—602, mit 32 Abb. — Enthält taxonomische und anatomische Untersuchungen an Galidia und den anderen madagassischen Raubsäugern, sowie an Herpestes, Viverra, Nandinia, Genetta, Paradoxurus, Crossarchus etc. Besonders werden Integument (Fußballen), Skelett, Gehirn, Muskulatur, Gebiß, Verdauungstraktus und Urogenitalsystem herangezogen. Es ergeben sich daraus Übereinstimmungen sowohl mit Herpestinae wie mit Viverrinae, G. ist aber als Viverrine mit vielen archaistischen Merkmalen anzusehen.

Cassidy. A note on Superfoetation. Trans. R. Acad. Ireland, 1910, Vol. 28, p. 476—478. — Dasselbe Brit. med. Journ., 1910, Vol. 1, p. 1233.

Castle, W. E. and **Little, C. C.** On a Modified Mendelian Ratio among Yellow Mice. Sc., 1910, No. 9, Vol. 32, p. 368—370.

Cauwenberghe, André van. Etude sur les cellules géants du placenta de la Taupe. Arch. Biol. Liege, 1910, T. 25, p. 99—168, mit 4 Taf.

Cavazza, Filippo. Contributo alla conoscenza della vita e delle abitudini della Donola (Putorius nivalis Lin). Boll. Soc. zool. ital., 1910, Vol. 11, p. 65—82.

Cazalban. Quelques mensurations du bourrelet chez le cheval. Bull. Soc. centr. Med. vét., 1910, T. 87, p. 176—178.

Chomenko, J. Helladotherium duvernoyi Gaud. aus der Umgebung des Dorfes Taraklia im Benderischen Kreise Bessarabiens. Trav. Soc. Nat. Amat. Sc. Bessarabie, 1910, Vol. 2, p. 10—11.

Cilimbaris, P. A. Über Pigmentzellen in der Hornhaut des Schafes. Vorl. Mitlg. Arch. f. mikroskop. Anat. u. Entwgesch., 75. Bd., p. 689—691.

Cook, Geo, G. Zier- und Schmuckgegenstände aus Jagdtrophäen. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 23, p. 446—449. — Mit Abbildung eines interessanten abnormen Rehgehörns.

Cooke, A. T. Impressions of a Naturalist on the White River, Transvaal. Zoologist, 1910, Vol. 14, p. 377—379.

Cohn, L. Die papuasischen Perameles-Arten. In: Zoolog. Anzeiger, 1910, Bd. 35, p. 718—728, mit 3 Figg. — Zunächst wird über die Variabilität des Felles von Perameles doreyana berichtet, die regellos ist. Am Skelett lassen sich jedoch Merkmale feststellen, die eine Sonderung in verschiedene lokal begrenzte Gruppen erlauben, doch sind diese Gruppen durch Übergänge verbunden. Relativ häufig finden sich schwanzlose Individuen, deren Auftreten noch nicht befriedigend erklärt werden kann. In einer Übersicht werden die papuasischen Perameles-Arten zusammengestellt, wobei P. garagassi entgegen Thomas als selbständige Art angesehen wird.

Collett, R. Norges Pattedyr. Kristiania 1911 bei Aschehoug & Comp.

Collin, R. et **Lucine, M.** Recherches caryométriques sur la cellule somatochrome du Cobaye. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 69, p. 641—643.

Comolli, A. Per una nuova divisione del cerveletto dei mammiferi. Arch. ital. di anat. e di embriol., 9. Bd., p. 247—273, mit 31 Figg.

Coupin, H. Les animaux savent-ils compter? Nature, 1910, Paris, Ann. 38, p. 230—231.

Cramer, Max. Beiträge zur Kenntnis der Polydaktylie und Syndaktylie beim Menschen und einigen Haustieren. In: Nova acta, Abh. d. kaisel. Leop.-Carol. Akad. d. Naturf., XCIII. Bd., 1910, p. 1—40, mit 16 Taf. — Pferd, Rind, Lamm, Schwein, Hund.

Chubb, E. L. A revised list of the Mammals of South Africa. Cape-Town 1910. In: South African Journal of Science, 1910, p. 129—142. — Enthält Angaben über mammologischen Arbeiten über Süd-Afrika und eine Zusammenstellung aller bis jetzt von dort bekannt gewordenen Säugetiere.

Dalgliesh, Gordon. On the Validity of the Yellon-necked (Mus flavicollis Melch.) to rank as a Species and Notes on Mus sylvaticus. Zoologist, 1910, Vol. 14, S. 241—247.

Damm y Palacio, J. C. (1). Die tierwirtschaftlichen Betrachtungen Alexander von Humboldts in Mexiko als Anregung zur Erweiterung der mexikanischen Tierzucht. In: Festschrift Humboldt, Mexiko 1910, p. 123—145, mit 6 Taf. und 6 Textfigg.

— **(2).** Los Estudios Zoologicos de Alejandro de Humboldt y su importanzia para el fomento de la Ganaderia mexicana. In: La Memoria cientifica Humboldt, Mexiko 1910, p. 111—131.

Damköhler, Ed. Weitere Mitteilungen über das Vorkommen des Siebenschläfers bei Blankenburg a. H. Mitt. sächs.-thüring. Ver. f. Erdkunde, 1910, Jhrg. 34, p. 125—127.

Daniel, Frank, J. Observations on the Period of Gestation in White Mice. Journ. exper. Zool., 1910, Vol. 9, p. 865—870.

Darling, Charles, A. Exhibition of a mounted specimen of a Cuscus (Phalanger maculatus). In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 146.

Danois, Éduard (1). Sur l'organ à spermaceti du Kogia breviceps Blainv. C. R. Acad. Sc. Paris, 1910, T. 151, p. 690—692, mit 1 Fig.

— **(2).** Recherches sur l'anatomie de la tête de Kogia breviceps Blainv. Arch. Zool. expér., 1910, T. 6, p. 149—174, mit 4 Taf. u. 5 Figg.

Davis, David, M. Studies on the chief Veins in Early Pig Embryos, and the Origin of the Vena cava inferior. Amer. Journ. Anat., 1910, Vol. 10, p. 461—472, mit 6 Taf. u. 1 Fig.

Dechambre (1). A propos de la présentation de photographie des races bovines italiennes faites au nom du professeur Lisi de Carrare par M. Pion. Rec. Méd. vét., Paris, 1910, T. 87, p. 594—597.

— **(2).** Les races de chèvres, leur appréciation par la méthode des prints. Bull. Soc. nation. Acclimat. France, 1910, Ann., 57, p. 445—452, 493—499, mit Taf.

†Dietrich, W. O. Neue fossile Cervidenreste aus Schwaben. Jahresh. Ver. vaterl. Nat. Württemberg, 1910, Jhrg. 66, p. 318—336, mit 5 Figg. — Alce alces L., Cervus elaphus L., Rangifer tarandus L.

Delestre, Marcel (1). Origine des cellules à lutéine du corps jaune, chez la vache. Ann. Gynéc. Obstetr., T. 7, p. 545—550, mit 5 Fig.

— **(2).** Recherches sur le follicule de Graaf et le corps jaune chez la vache. Journ. Anat. Physiol., Paris, 1910, Ann. 46, p. 286—309, mit 2 Taf. u. 2 Figg.

Dendy, A. and Nicholls, G. E. On the Occurrence of a Mesocoelic recess in the Human Brain and its Relation to the Subcommissural Organ of Lower Vertebrates; with special reference to the Distribution of Reissner's Fibre in the Vertebrate series and its possible Function. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 496—508, mit 1 Taf. u. 9 Figg. und Proc. R. Soc. London, 1910, Vol. 82 B. p. 515—529, mit 1 Taf. u. 9 Figg. — Seine Morphologie bei Maus, Katze, Schimpanse und Mensch. Die Funktion besteht vielleicht in der Regulierung der Körperkrümmung.

†Deninger, K. (1). Über einen Affenunterkiefer aus den Kendengschichten von Java. Centralbl. Min. Geol. Pal., 1910, p. 1—3, mit 2 Figg. — Inuus nemestrinus saradana n. mut.

— **(2).** Über Babirusa. Ber. nat. Gesellsch. Freiburg i. Br., 1910, Bd. 18, p. 1—22, mit 3 Taf. u. 2 Figg. — Babirusa celebensis n. sp. (Celebes).

Dexheimer, Karl. Abnormes Gehörn. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, No. 17, Bd. 19, p. 354. — Abbildung eines abnormen Rehgehörns aus Rheinhessen und Beschreibung dazu.

Dexler, H. Psychologische Beobachtungen über die Stätigkeit der Pferde. Lotos, Prag, 1910, Bd. 58, p. 51—72.

Diffloth, Paul. Les chevaux nivernais. Cosmos, Paris, 1910, N. S. T. 63, p. 177—179.

Dixon, J. A northern Coast form of the California bray Fox. In: University of California publications in Zoology, Vol. 5, No. 7, p. 303—305, 1910. — Urocyon californicus sequiensis n. subsp. (Californien).

Dollmann, G. (1). Arvicanthis abyssinicus and allied East African species with description of four new forms. — Behandelt werden Arvicanthis testicularis Sund, A. t. jebelae Hell., A. t. centralis subsp. n., A. niloticus Desm., A. luctuosus sp. n., A. abyssinicus Rupp., A. a. saturatus subsp. n. A. a. rubescens Wrought, A. a. nubilans Wrought, A. zaphiri sp. n., A. a. nairobae Allen, A. a. praeceps Wrought, A. a. neumanni Matsch, A. rumonti Dollm., A. chanleri Dollm., A. somalicus Thos, A. reptans Dollm.

— **(2).** Descriptions of new forms of Cercopithecus and Graphiurus from British East Africa. In: Ann. & Mag. of stat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 202—205. — Cercopithecus kolbi nubilus subsp. n., Graphiurus microtis saturatus subsp. n.

— **(3).** On a collection of Mammals made by Mr. S. A. Neave, during his exped. in North Rhodesia. In: Ann. & Mag of Nat. His., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 173—181. — Enthält u. a. die Neubeschreibungen von Crocidura luna sp. n. (Congo), Crocidura electa sp. n. (Tanganjikasee), C. turba n. sp. (Bangwelosee), Lophuromys vita sp. n. (Congo).

— **(4).** A note of Alouatta discolor of Spix, London 1910. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 422—424.

— (5). New African Mammals. In: Ann. & Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 92—97. — Galogo dunni sp. n. (Harrar, Somaliland), Galago talboti sp. n. (S.-Nigheria), Galago elegantulus tonsor (Spanisch-Guinea), Elephantulus dundasi sp. n. (Britisch-Ostafrika), Graphiurus raptor sp. n. (Mount Kenya).

— (6). Two new Species of African Dormice belonging to the genus Graphiurus. In: Ann. & Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 6, p. 285—288. — Graphiurus lorraineus sp. n. (Congo), Graphiurus brockmanni sp. n. (Somaliland).

— (7). Two new African Mammals. In: Ann. & Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 226—230. — Beschreibung von Prionomys batesi n. g. (Muridae) n. sp. aus Kamerun und von Acomys ignitus sp. n. aus Britisch-O.-Afrika.

— (8). A list of the mammals obt. by Mr. R. B. Woosnam during the Expedit. of lake Ngami with Field Notes by the Cöllector. In: Ann. & Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 388. — Neu sind: Graphiurus woosmanni sp. n. (Kalahari), Tatera brantsi perpallida subsp. n. (Ngamaland), Desmodillus auricularis pudicus subsp. n. (Kalahari), Arvicanthis pumilio deserti subsp. n. (Kalahari), Lepus ochropus kalaharicus subsp. n. (Kalahari).

Donaldson, Henry, H. On the Percentage of Water in the Brain and in the Spinal Cord of the albino Rat. Journ. comp. Neurol., 1910, Vol. 20, p. 119—144, mit 5 Figg. — Verringerung des Prozentsatzes des Wassers als Folge des Alters.

Donckworth. A note on Sections of te Lips of Primates. Journ. Anat. Physiol. London, 1910, Vol. 44, p. 349—353, mit 20 Figg.

Drahtmann, C. Rätselhafte Erscheinung an einem Geweih. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 18, p. 372. — Abbildung eines abnormen Hirschgeweihes.

Drake-Brokmann, R. E. The Mammals of Somaliland. London 1910 (Hurst & Blackett), 8°, 201 pp.

Dreyer, T. E. South African Moles. Agric. Journ. Cape Good Hope, 1910, Vol. 37, p. 695—698, mit 1 Taf.

†**Douglass, Earl.** Preliminary Descriptions of some New Titanotheres from the Uinta Deposits. Ann. Carnegie Mus, Vol. 6, p. 304—313, mit 5 Figg (auch als Carnegie Mus. Publ. No. 60). — Neue Sp.: Telmatherium, Monteoceras, Dolichorinus).

†**Duerst, R.** Über die ältesten der bis jetzt bekannten subfossilen Haustiere (Asien) und ihre Beziehungen zu prähistorischen und frühgeschichtlichen Haustierschlägen, unter besonderer Berücksichtigung der deutschen Vorzeit. Flugschr. d. deutsch. Gesellsch. für Züchtungskunde, No. 4, 1910.

Ducceschi, V. Zone olfactive ceribrale et centres respiratoires bulbaires. In: Arch. ital. Biol., 1910, Bd. 53, p. 183—196, mit 10 Figg. — Häufigkeit und Stärke der Atmung werden durch Reizung des Riechhirns durch Gerüche verändert.

Dugmore, A. B. Camera adventures in the African Wilds London 1910. — Enthält schöne Bilder, besonders vom Grevy-

Zebra, Hylochoerus meinertzhageni, Rhinoceros, Flußpferd; viele biologische Angaben und für die Biologie wichtige charakteristische Landschaftsbilder.

Dury, Chas. Virginia or Red Deer, Odocoileus virginianus in Ohio. Journ. Cincinati Soc. nat. Hist., 1910, Vol. 21, p. 74—79.

Eassie, F. Some Variations in the Skeleton of the Domestic Horse and their Significance. Sc. Proc. R. Dublin. Soc., 1910, N. S, Vol. 12, p. 321—330, mit 5 Taf.

Eberlein (1). Beiträge zur Polydaktylie beim Pferde. Verhandlungen d. dtsch. Röntgengesellschaft, Bd. VI, p. 80—82.

— **(2).** Über Polydaktylie beim Pferde. In: Arch. f. wiss. u. prakt. Tierheilkunde, 1910, Bd. 36, Suppl. p. 72—92, mit 5 Taf. (Ref. in Jahrb. f. wissensch. u. prakt. Tierzucht, 6. Jhrg., 1911, S. 159.) — Von 5 beobachteten Fällen von Vielzehigkeit beim Pferd sind 2 atavistisch.

Eckstein, Karl (1). Die Rutenknochen der Raubtiere. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 7, p. 193—201. — Behandelt werden Lutra lutra L., Meles meles L., Vulpes vulpes L., Mustela foina, Mustela martes, Mustela putorius, Mustela furo, Mustela erminea.

— **(2).** Zur genaueren Kenntnis des kleinen Wiesels Mustela nivalis L. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 10, p. 292—294. — Angaben über Wachstum und Aufzucht eines jungen Wiesels.

— **(3).** Die bisherigen Ergebnisse der Wildmarkenforschung in Deutschland. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 311, 331, 344. — Behandelt Zahn- und Gehörnentwicklung der Rehe.

— **(4).** Der Maulwurf. In: Aus der Natur, 5. Jhrg., 1909/10, p. 651—657, mit 5 Abb. — Biologie.

— **(5).** Rehkitze im November. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 271.

— **(6).** Beiträge zur Kenntnis des Rehgehörns. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 552, 598, 611

Engel, J. Beiträge zur normalen und pathologischen Histologie des Atrioventrikularbündels. Beitr. path. Anat. u. allg. Path., 49. Bd., 1910, p. 499—525, mit 3 Taf.

Elliot, D. G. (1). On the genus Presbytis Esch. and „Le Tarsier" Buffon, with descriptions of two new species of Tarsius. In: Bull. of the Americ. Mus. of nat. hist., Vol. 28, 1910, p. 151—154. — An Stelle von Semnopithecus Cuv. oder Presbytis Esch. ist Pygathrix E. Geoffroy als ältester Name zu setzen. — Tarsius saltator sp. n. (Billiton-Insel), Tarsius borneanus sp. n. (Sandak River, Borneo).

— **(2).** Description of a New Subspezies of African Monkey of the Genus Cercopithecus. Smithson misc. Coll., 1910, Vol. 56, No. 7. — Cercopithecus centralis luteus n. sbp. (Wambugu, SW. Mt.-Kenia, British East Africa).

— (3). Descriptions of new Species of Monkeys of the Genera Galago, Cebus, Alouatta and Cercopithecus. In: Annals and Magazine of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 77. — Beschreibung von Gallago sp. n. (Nigeria), Cebus versuta sp. n. (Minas Geraes), Cebus caliginosus sp. n. (São Paulo, Brazil), Alouatta insulanus sp. n. (Trinidad), Alouatta macconnelli sp. n. (Demerara), Alouatta juara sp. n. (Amazonenstrom), Alouatta sara sp.n. (Bolivia), Cercopithecus inobservatus sp. n. (West-Afrika).

— (4). Descriptions of some new species of monkeys of the genera Pithecus and Pygathrix collected by Dr. W. L Abbott. and presented to the U. S. Nation. Mus. In: Proc. of the U. S. National Museum, 1910, Vol. 38, p. 343—352. — Pithecus lapsus n. sp. (Banka), P. agnatus n. sp. (Baujak-Inseln), P. lingunyensis n. sp. (Natuna-Inseln), P. lautensis n. sp. (Natuna-Inseln), P. sirhassenensis n. sp. (Natuna-Inseln), P. vitiis n. sp. (Margui-Inseln), P. carimatae n. sp. (Karimata-Inseln), P. mandibularis n. sp. (Pontianak, Borneo), P. baweanus n. sp. (Bawean, Java-See), P. cupidus n. sp. (Pulo Mata Siri, Java-See), P. lingae n. sp. (Rhio-Linga-Inseln), P. impidicus n. sp. (Rhio-Inseln), P. capitalis (Nieder-Siam), Pygathrix ultima n. sp. (Borneo), P. sanctorum (Mergui-Inseln), Pygathrix flavicauda n.sp. (Nieder-Siam).

Elze, C. (1). Über das Verhalten der Arteria basilaris bei verschiedenen Spezies des Genus Ateles. Anat. Anz., 37. Bd., p. 33—38 mit 8 Figg.

— (2). Über die Gelenkhöhle am distalen Ende des Daumenrudimentes von Ateles. Anat. Anz., 27. Bd., p. 543—544.

Emoys-Roberts, E. The Embedding of the Embryo Guinea-pig in the Uterine Wall and its Nutrition at that stage of development. Journ. Anat. Physiol., London 1910, Vol. 44, p. 192—203 mit 3 Taf. u. 6 Figg.

Evermann, Barton W. and **Lembkey, Walter J.** Fur seals domesticated. Science, 1910, N. S. Vol. 31, p. 34—36. — Callorhinus.

Ewart, J. C. (1). The restoration of an ancient british race horses. Proc. of R. Soc. of Edinburgh, 30. Bd., 1910, p. 231—311, mit 27 Figg. — Durch Kreuzung einer Anzahl von Ponierassen erhielt Verf. ein Pferd, das der Stammform gleichen sollte. (Equus agilis celticus, libycus, E. robustus.)

— (2). Origin of Dun Horses. Nature, London, 1910, Vol. 85, p. 40.

— (3). Are Mules Fertile? Nature, London 1910, Vol. 85, p. 106.

Fafin. Polydactylie chez une Pouliche. Opération. Rec. Méd. vet., Paris 1910, T. 87, p. 773—776 mit 2 Figg.

Fahrenholz. Schädel vom Wildschwein bei Achim. 58./59. Jahresber. nat. Ges. Hannover.

Feld (1). Rotwild auf der Wanderung. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, S. 403—404.

— (2). Über die Stärke des Rotwildes in früherer Zeit. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 713—714.

†Felix, J. Über einige bemerkenswerte Funde im Diluvium der Gegend von Leipzig. Sitz.-Ber. nat. Gesellsch. Leipzig, 1910, Jhg. 36, p. 11—19, mit 1 Taf.

Fish, Pierre A. The Exchange of Air in the Eustachian or Guttural Pouches of the Horse. Amer. Journ. Physiol., 1910, Vol. 26, p. 229—232, mit 2 Figg.

Fitzwilliams, D. C. L. The Short Muscles of the Hand of the Agile Gibbon (Hylobates agilis) with Comments on the Morphological Position and Function of the Short Muscles of the Hand of Man. Proc. R. Soc. Edinburgh, 1910, Vol. 30, p. 202—218 mit 2 Taf.

Flachmann, J. Fronde (1). The cortico-spinal Tracts in Dasyurus viverrinus. Rep. path. Lab. Lunacy Dept. N. S. Wales, 1910, Vol. 2, p. 107—111, mit 2 Figg.

— (2). Degenerations following resection of Olfactory Lobe in Dasyurus viverrinus. Ebendas. p. 103—106, mit 9 Figg.

Florence, I. Notes sur l'anatomie du Semnopithecus hanuma, In: Bibliogr. anat., T. XX, F. 2, p. 224—230. — Behandelt die Muskulatur.

Florence, J. Notes sur l'anatomie du Semnopithecus hanuma (Creux axillaire — Triangle de Scarpa). Bibliogr. anat., Nancy 1910, T. 20, p. 224—230, mit 2 Figg.

F. N. Kryptorchismus bei Rehböcken. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 415.

Focke, W. O. Die letzten Biber im Erzstifte Bremen. Abh. nat. Ver. Bremen, 1910, Bd. 20, p. 71—72.

Forbin, V. (1). L'instinct maternel chez les kangourous. Nature, Paris 1910, Ann. 38, p. 112, mit 1 Fig.

— (2). La prudence d'un Castor. Nature, Paris 1910, Ann. 38, p. 384, mit 1 Fig.

Forster-Cooper, C. Microchoerus erinaceus (Wood). In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, Ser. 8, p. 41—43, mit 1 Taf.

Fr. R. Der Wisent im Kaukasus. Kosmos, 1910, p. 383—385, mit 3 Abb.

Fraipont, J. L'okapi. Cosmos. Paris, 1910, N. S. T. 62, S. 348—353, mit 5 Figg.

Franken, A. Instinkt und Intelligenz eines Hundes. Zeitschr. f. angew. Psychol., Bd. 4, p. 1—64, mit 6 Figg.

Franz, V. Psychologische Beobachtungen am Rind. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 10, p. 307—312. — Beobachtungen an den halbwilden und zahmen Rindern in Costarica.

Frets, G. P. Etudes sur les variétés de la colonne vertébrale. Morphol. Jarhb., 1910, 41. Bd., S. 558—576, mit 2 Taf. u. 4 Figg.

†**Freudenberg, Wilhelm.** Die Säugetierfauna des Pliocäns und Postpliocäns von Mexiko. Geol. pal. Abhdlgn., 1910, Bd. 13, S. 195—231, mit 9 Taf. und 5 Figg. — Hyaenognathus matthewi n. sp. (Tequixquias), Felis hyaenoides n. sp. (Tequixquias).

Freund, Ludwig. (1). Der Biber in Böhmen. In: Naturwissenschaftliche Wochenschrift, 35. Bd. (N. F. 9. Bd.), 1910, No. 33, p. 522—624. — Die böhmischen Biber sind am Anfang des 18. Jahrhunderts ausgestorben. 1773 wurden polnische importiert, die bis 1843 lebten.

— (2). Zur Morphologie des Nasenknorpels. In: Beiträge zur Anatom., Physiolog. u. Therapie des Ohres, der Nase und des Halses, Bd. IV, 1911, Heft 6, p. 414—438, mit 14 Abb. im Text. — Untersucht wurden Felis leo u. Thalassarctos maritimus.

— (3). Zur Morphologie des harten Gaumens der Säugetiere. In: Zeitschr. f. Morphol. u. Anthropol., 13 Bd., 1911, Heft 3, p. 373—394, mit 1 Taf. u. 4 Textfigg. — Behandelt hauptsächlich Halicore und Manatus, Equus, Thalassarctos und Leo.

Freytag, G. Die Brechungsindices der Linse und der flüssigen Augenmedien bei der Katze und bei dem Kaninchen. Arch. f. vergl. Ophtalmol., 1. Jhg., p. 61—72, mit 14 Diagr.

F. S. Birschgänge auf Löwen. In: Das Waidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 20, No. 6, p. 92—93, mit 4 Bildern. — 3 gute Bilder frisch erlegter Löwen aus der Massaisteppe.

Fuchs, H. Über correlative Beziehungen zwischen Zungen- und Gaumenentwicklung der Säugerembryonen, nebst Betrachtungen über Erscheinungsformen progressiver und regressiver Entwicklung. Zeitschr. f. Morph. u. Anthrop., 1910, Bd. 13, p. 97—130, mit 30 Figg.

†**Furlong, Eustace L.** An Aplodont Rodent from the Tertiary of Nevada. Univ. California Public. Geol., 1910, Vol. 5, p. 397—403, mit 6 Figg. — Aplodontia alexandrae n. sp.

Furlotti, A. Sopra un caso di mancata formatione del pelo in una Talpa europaea L. Zool. Anz., 36. Bd., p. 125—132, mit 3 Figg.

Gabriel, Hans (1). Einrichtung zur Bestimmung der Windrichtung bei Säugetieren. In: Zoolog. Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 11, p. 343—345.

— (2). Bedeutung der Schnurrborsten. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 12, p. 374—376.

Garnier, Charles. L'anse nerveuse périthyrodienne supérieure chez le singe. Bull. Mém. Soc. anat. Paris, 1910, T. 12, p. 311—315, mit 1 Fig.

Gaudry, A. Sur la similitude des dents de l'Homme et de quelques animaux. L'Anthropologie, 1910, T. 12, p. 93—102 u. 513—525, mit 32 Figg.

Gaupp, E. Das Lacrimale des Menschen und der Säuger und seine morphologische Bedeutung. In: Anatom. Anzeiger, 36. Bd.,

No. 20/22, p. 529—554, mit 14 Abb. — Das Lacrimale der Säuger ist dem Praefrontale, nicht dem Lacrimale der Reptilien homolog.

Gelin, H. Catalogue des Mammifères sauvages du département des Deux-Sèvres. Mém. Soc. Vulgarisation Sc. nat. Deux-Sèvres, 1910, Vol. 1, p. 57—59.

Gillin, P. Une invasion de Campagnols dans le Puy-de-Dôme. Ann. Stat. limnol. Besse, 1910, T. 1, p. 318—333.

Ginnel, J. A second record of the spotted Bat (Euderma maculatum) from California. In: University of California publications, 1910, Vol. 5, No. 10, p. 317—320, mit 1 Taf. — Bericht über einen neuen Fund von Euderma maculatum in Mecca, Riverside County, California.

Ginieis, J. La sous-race maraichine. Rec. Méd. vét., Paris 1910, T. 87, p. 713—716.

Girtanner, Ch. Schwindel im Gehörnhandel, 1910. — Handelt über fälschlicherweise als Alpensteinbock ausgegebene Gehörne.

Gladstone, Reginald J. A Cyclops and Agnathous Lamb. Brit. med. Journ., 1910, Vol. 2, p. 1159—1160, mit 4 Figg.

Glaesmer, E. Die Beugemuskeln am Unterschenkel und Fuß bei den Marsupialia, Insectivora, Edentata, Prosimiae u. Simiae. In: Gegenbaur's Morphol. Jahrb., XLI. Bd., p. 149—336.

Goldmann, Edward. A Revision of the woodrats of the genus Neotoma. Washington 1910. (North American fauna No. 31.) 124 pp. mit 8 Taf. u. 14 Verbreitungsskizzen. — Behandelt das Genus Neotoma in taxonomischer, geographischer und ökologischer Hinsicht. Es wird in 3 Subgenera Neotoma, Homodontomys und Teonoma geteilt. 69 Arten und Unterarten werden unterschieden.

Goldschmidt, Waldemar (1). Über einen Fall von Spaltfußbildung bei Anthropopithecus troglodytes. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 246—249, mit 2 Figg.

— **(2).** Über das Fehlen der Pleurahöhle beim indischen Elefanten. In: Morphol. Jahrb., 52. Bd., 1910, Heft 1/2, p. 73—77, mit 1 Textfig.

Gould, G. M. The Rôle of Visual Function in Animal and Human Evolution. Rep. 79. Meet. Brit. Ass. Adv. Sc., 1910, p. 507—508.

Gourdon. Note sur la capture de trois Vison dans la Mayenne. Bull. Soc. Sc. nat. Ouest France, Nantes 1910, T.10, p. XIII—XVI.

Grabowsky, F. (1). Zucht von Wildkatzen in der Gefangenschaft. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 5, p. 141—142.

— **(2).** Ein Kreishornschafbock mit Stelzbein. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 7, p. 202—203.

†Granger, W. Tertiary Faunal Horizons in the Wind River Basin, Wyoming, with descriptions of New Eocene Mammals. Bull. Amer. Mus. nat. hist., 1910, Vol. 28, p. 235—251, mit 4 Taf., 6 Figg. u. 1 Karte. — Camelodon aropahorius n. g. n. sp., Shoshonius cooperi n. g. n. sp., Parictops n. g. n. sp.

Grashey, O. Unser Hochgebirgswild. Kosmos, 1910, p. 189—191. — Biologie von Steinwild, Gemswild und Murmeltieren.

Green, Ernest E. The Call of the Flying Squirrel. Spolia Zeylanica, 1910, Vol. 6, p. 173—174

Gregory, W. K. The Order of Mammals. In: Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., Vol. XXVII, 1910, p. 1—524, mit 30 Abb. — Teil 1. Behandelt die wichtigsten Stadien in der Geschichte der Klassifikation der Säugetiere. Teil 2. Die verwandtschaftlichen Beziehungen der Säuger der einzelnen Ordnungen. Im Teil 3 wird auch der Ursprung der Säuger und die Frage nach der Homologie der Gehörknöchelchen besprochen.

Greschik, Eugen. Beiträge zur Kenntnis der Molaren einheimischer Mäuse. In: Aquila, 1910, T. XVII, p. 180—204, mit 3 Taf. — Beschreibung und Abbildung der Backenzähne von M. rattus, norvegicus, musculus, wagneri, sylvaticus, minutus, agrarius.

Gretsch, E. The Structure of the Mammalian Oesophagus. Amer. Journ. Anat., 1910, Vol. 10, p. 1—40, mit 17 Figg.

Grevé, C. Ein seltener Fang an Livlands Küste. Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 1, p. 14—17.

Grünwald, L. Eine Cyste der Chordascheide. Anat. Anz., 37 Bd , 1910, p 234—302, mit 9 Figg — Beziehungen zwischen Chordascheide und Rachenschleimhaut beim Schaf

Grzywo-Dabrowsky, M. W. Experimentelle Untersuchungen über die zentralen Riechbahnen der Kaninchen. In: Anzeiger d. Akad. d. Wissensch. Krakau, Mathem.-naturw. Kl., Reihe B. Biologische Wissensch., 1911, No. 4, B., p. 268.

Guide of the British Vertebrates exhibited in departement of Zoology, London 1910. — Enthält die im Britischen Museum in London ausgestellten englischen Säugetiere.

Gundlach, A. Mein Hermelin. In: Aus der Natur, 5. Jhg., 1909/10, p. 570—573. — Beobachtungen über Gefangenleben.

Hagmann. Zuchterfolge im Zoologischen Garten in Basel. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 6, p. 174—175. — Mitteilung über erzüchtete Dachse und Edelmarder.

Haldane, R. C. Extraordinary Fecundity of a Whale (Balaenoptera musculus). Ann. Scott. nat. Hist., 1910, p. 117.

Haller, B. (1). Die Mantelgebiete des Großhirns von den Nagern aufsteigend bis zum Menschen. Arch. f. mikroskop. Anat. LXXVI. Bd., p. 305—321, mit 1 Taf.

— **(2).** Über die Ontogenie des Saccus vasculosus und der Hypophyse der Säugetiere. Anat. Anz., 1910, 37. Bd., p. 242—246, mit 6 Figg.

— **(3).** Zur Ontogenie der Großhirnrinde der Säugetiere. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 282—293, mit 4 Figg.

Hammarston, Olaf. Untersuchungen über die Gallen einiger Polartiere, IV. Mitteilung. Über die Gallen der Seehunde. Zeitschr. f. physiol. Chemie, 1910, Bd. 68, p. 109—118. — Feststellung

zweier bei anderen Säugern nicht beobachteter Säuren, α- und β-Phocaecholalsäure.

Harlé, Edouard (1). Restes des Elephas primigenius sous le sable des Landes. Bull. Soc. geol. France, 1910, T. 10, p. 163-165.

— (2). La Hyaena intermedia et les ossements humatils des cavernes de Lunel-Viel. Bull. Soc. geol. France, 1910, T. 4, p. 34—50, mit 4 Figg.

Hart, Berry D. (1). The Structure of the reproductive Organs in the Free-martin, with a Theory of Significance of the Abnormality. Proc. R. Soc. Edinburgh, 1910, Vol. 30, p. 230—241, mit 2 Taf.

— (2). The History and Etymology of the Free-martin. Brit. med. Journ., 1910, Vol. 1, p. 1125—1126.

— (3). Hunter's Free-martin ebendas. p. 1315—1316.

Harvie-Brown, J. A. Six Foetuses in a Whale (Balaenoptera musculus). Zoologist, 1910, Vol. 14, p. 268—269.

Hasse, Georges. Les chiens et les loups de la région d'Anvers. Ann. Soc. zool. malacol. Belgique, 1910, T. 44, p. 63—74, mit 2 Taf. und 1 Figg.

Heller, Edmund (1). Two new Rodents from British East Africa. Smithson. miscell. Collect., 1910, Vol. 52, p. 471—472, mit 1 Taf. — Thamomys loringi n.sp. (Naivasha), Mus peromyscus n. sp. (Njoro O. Nyiro, Sotik).

— (2). A New Rodent of the Genus Georychus. Smithson miscell. Collect., 1910, Vol. 52, p. 469—470, mit 1 Taf. — G. kapiti n. sp. (Potha, Kapiti-Ebene).

— (3). Mammals of the 1908 Alexander Alaska Expedition with descriptions of the localities visited and notes on the flora of the prince William sound Region. In: University of California publications in Zoology, 1910, Vol. 5, No. 11/12, p. 321—428, mit 9 Textfigg. und 4 Taf. — Enthält einen allgemeinen Überblick über die gesammelten Säugetiere und die Beschreibung von Evotomys dawsoni insularis n. subsp. von Cauve-Passage, Hawkins-Insel, Prinz-Wilhelm-Sund, Alaska.

— (4). A new Sabel Antelope from British East Africa 1910. In: Smithsonian Miscell. Coll.,Vol. 54, Part 6, 1910, p.1/2. — Ozanna roosevelti sp. n. (Shimba-Berge, Britisch-O.-Afrika).

— (5). Descriptions of seven new species of east African Mammals. In: Smithsonian miscell. collections, 1910, Bd. 56, No. 9, 5 pp., mit 3 Taf. — Tatera varia n. sp., Tatera pothae n. sp., Epimys panya n. sp., Epimys niveiventris ulae n. subsp., Epimys eudorae n. sp., Tachyoryctes rex n. sp., Crocidura alpina n. sp.

— (6). New species of rodents and carnivores from equatorial Africa. In: Smithsonian Miscell. Collect., 1911, Vol. 56, No. 17, 16 pp.

— (7). Five new Rodents from British East Africa. In: Smithsonian Miscell. Collections, 1910, Bd. 54, No. 1924, 4 pp.,

mit 2 Taf. — Pelomys roosevelti n. sp., Dasymys helukus n. sp., Leggada naivashae n. sp., Saccostomus mearnsi n. sp., Steatomys athi n. sp., alle aus Britisch-O.-Afrika.

— (8). New species of Insectivores fr. British East Africa, Uganda and the Sudan. In: Smithsonian Miscell. Coll., 1910, Vol. 56, No. 15, 8 pp.

Hentschel. Über einen bei Neufundland gefangenen Pottwal (Physeter macrocephalus L.). In: Zoologischer Anzeiger, 36. Bd., 1910, p. 417—425, mit 5 Figg.

Herold, W. Über einen asymmetrischen Katzenschädel. Zool. Anz., 36. Bd., p. 65—68, mit 2 Figg.

†**Hess.** Unterkiefer von Elephas primigenius im Zahnwechsel. Centralbl. Min. Geol. Pal., 1910, p. 711, mit 1 Fig.

†**Hess von Wirchdorff.** Elchgeweih aus einem Flachmoor der Borker Heide. Jahrb. preuß. geol. Landesanstalt Bergakad., 1910, Bd. 26, p. 1086, mit 1 Taf.

Hesse, E. Ein Beitrag zur Säugetierfauna der näheren Umgegend von Leipzig. Sitzber. nat. Gesellsch. Leipzig, 1910, Jhrg. 36, p. 21—31.

Hill, J. P. The Early Development of the Marsupialia, with Special Reference to the Native Cat (Dasyurus viverrinus). (Contributions to the Embryology of the Marsupialia). Quart. Journ. micr. Sc., 1910, Vol. 56 (N. S.), p. 1—134, mit 9 Taf. u. 2 Figg.

†**Hilzheimer, M.** (1). Beitrag zur Kenntnis der fossilen Bisonten. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde Berlin, 1910, p. 136—146, mit 9 Textfigg. — Bison uriformis sp. n. (Klinge bei Kottbus), B. europaeus lenensis subsp. n. (Wilui-Fluß, Lena).

— (2). Beobachtungen im Berliner Zoologischen Garten. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, p. 327—330. — Beschreibung und Abbildung eines Hirsches aus Frankfurt a. O., dessen 2. Geweih ein ungerader 12 Ender ist, und 2 abnormaler Stangen eines Pampashirsches nach Bruch des linken Mittelfußknochens.

— (3). Neue tibetanische Säugetiere. In: Zoolog. Anzeiger, 1910, Bd. 35, p. 309—311. — Arctogale tsaidamensis sp. n. (Tsaidam-Berge), Lutreola major sp. n. (Sungpanting), Lutreola tafeli sp. n. (Sungpanting), Mustela flavigula szetschuensis (Sungpanting), Lepus oiostolus tsaidamensis subsp. n. (Wahonberge), Die Backenzahnformel von Pantholops hodgsoni heißt p $^2/_2$ m $^3/_3$. Die ♀ sind ungehörnt.

— (4). Die Geschichte der Hauskatze. Natur, 1910, p. 315—319, mit 4 Abb.

— (5). Zur systematischen Bedeutung des Tränenbeins. In: Zoolog. Anz., 1910, 36. Bd., No. 2/3, p. 42—47. — Das Tränenbein der Säuger hat höchstens bei rassegeschichtlichen Studien Wert, jedoch keine allgemeine klassifikatorische Bedeutung.

— (6). Wie hat der Ur ausgesehen? Eine kritische Zusammenstellung der bis jetzt bekannten Urbilder und der Schriften, die den Ur erwähnen. In: Jahrb. f. wissensch. u. prakt. Tierzucht,

5. Jhrg., 1910, p. 42—93, mit 17 Abb. — Außer dem Ur, von dem die vorhandenen Nachrichten zusammengestellt und geprüft werden, läßt sich das Vorkommen eines als Bos brachyceros europaeus Adametz bezeichneten Wildrindes in Europa nicht erweisen.

— (7). Die Haustiere in Abstammung und Entwicklung. Stuttgart, Strecker & Schröder, 1910 (Naturwissenschaftliche Wegweiser).

†**Hinton, Martin, A. C.** Some new Late Pleistocene Voles and Lemmings. In: Annals and Magazine of natural History, 1910, Vol. VI, ser. 8, p. 34—39. — Beschreibung von Arvicola abbotti sp. n., Microtus corneri sp. n., Microtus anglicus sp. n., Dicrostonyx henseli sp. n., Dicrostonyx gulielmi (Sanford).

Hine, James, S. Ohio Species of Mice. Ohio Natural, 1910, Vol. 10, p. 65—72.

Hintze, Robert. Die Bedeutung der sog. Kastanien an den Gliedmaßen der Einhufer. In: Zoologischer Anzeiger, 35. Bd., 1910, p. 372—380. — Die Kastanien sollen den Karpal- und Tarsalballen 5-zehiger Säuger homolog sein. Ihre Anordnung soll von baumbewohnenden Vorfahren der Pferde erworben sein.

Hoeber, Robert. Zur Kasuistik der Zahn- und Kiefer-Deformitäten im Tierreich. 1. Persistenz von 9 Milchzähnen und Absenz von 2 Molaren bei einem Hundeschädel. Deutsch. Monatsschr. f. Zahnheilkde., 1910, Jhrg. 28, p. 749—760, mit 6 Figg.

Hollis, Edwin. Variations in the Dentition of Erinaceus europaeus. Zoologist, 1910, Vol. 14, p. 325—326.

Hollister, N. (1). Descriptions of two new Muskrats. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 1—2. — Neue Subspezies bei Fiber.

— (2). A Check-List of Wisconsin Mammals. Bull. Wisconsin nat. Hist. Soc., 1910, Vol. 8, p. 21—31. —

— (3). A new Muskrat from the great plains. In: Proc. Biolog. Soc. Washington, Vol. 23, 1910, p. 125—126. — Beschreibung von Fiber zibethicus cinnamomimus subsp. n.

— (4). Mammals Collected by John Jay White in British East Africa. Smithsonian Miscell. Collections, 1910, Vol. 56, No. 2, mit 2 Taf. — Ourebia microdon n. sp. (Nzoia-Fluß im Guas Ngishu Plateau), Oryx annectens n. sp. (Guaso Nyiro River, Laikipia Plateau), Erythrocebus whithei n. sp. (Nzoia-Fluß).

— (5). Two new African Ratels. In: Smithsonian Miscellonerus Collections, Vol. 56, 1910, No. 13, p. 1—3. — Beschreibung von Mellivora abyssinica n. sp. und M. sagulata n. sp. aus Abessinien.

— (6). Notes on some names of lions. In: Proc. Biolog. Soc. Washington, Vol. 23, 1910, p. 123—124. — Der Berberlöwe ist Felis leo barbaricus Fischer und der Kaplöwe F. l. melanochaitus Hamilton-Smith zu benennen.

Holzmann, K. und **Dogiel, J.** Über die Lage und den Bau des Ganglion nodosum n. vagi bei einigen Säugetieren. Arch. Anat. Physiol. Anat. Abt., 1910, p. 33—44, mit 2 Taf.

Hopffe, Anna. Über die Kardialdrüsen und die Kadialdrüsenregion des Magens der Schweinefötten. Arch. Anat. Physiol. Anat. Abt., 1910, p. 65—88, mit 1 Taf.

Hornung, V. Über Pinselaffen (Hapale penicillata) in Gefangenschaft. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 10, p. 318. — Lebte 20 Jahre in Gefangenschaft.

Houg, R. Über die Entwicklung der Rückendrüse von Dicotyles. In: Anatomische Hefte, Merkel u. Bonnet, Bd. 40, Heft 122, Wiesbaden 1910.

Houssay, Frédéric. L'asymétrie du crâne chez les Cetacés et ses rapports avec la loi de l'action de la réaction. Anat. Anz., 1910, Bd. 36, p. 12—17, mit 1 Figg.

Howell, Arthur, H. Notes on mammals of the middle Mississippi valley, with description of a new woodrat. In: Proc. Biolog. Soc. Washington, 1910, p. 1—3.

Huntington, Geo, S. (1). The Genetic Principles of the Development of the Systemic Lymphatic Vessels in the Mammalian Embryo. Prelimininary communication Anat. Record, 1910, Vol. 4, p. 399—424, mit 18 Taf. und 2 Figg.

— **(2).** Über Histogenese des lymphatischen Systems beim Säugeembryo. Verh. anat. Ges., Vers. 1910, 24, p. 76—94, mit 13 Figg.

Huntington, George, S. and **Mc Clure, Charles, F., W.** The anatomy and development of the Iugular Lymph Sacs in the Domestic Cat (Felis domestica). Amer. Journ. Anat., 1910, Vol. 10, p. 174—311, mit 46 Taf.

Hüttenvogel. Rickengehörn. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 21, p. 419, mit Abb.

Jacobi, A. Dicrostonyx hudsonius Pallas, Ovis cervina dalli (Nels). In: Abhandlungen und Berichte kgl. Zoolog. u. Anthropolog. Ethnograph. Mus. zu Dresden, Bd. XII, 1908 (1911), p. 1—13, mit 6 Figg.

Ihering, H. v. (1). Systematik, Verbreitung und Geschichte der südamerikanischen Raubtiere. In: Archiv f. Naturgeschichte, 76. Jhrg., 1910, 1. Bd., 2. Heft, p. 113—174. — Als neue Genera werden aufgestellt: Eyra (Felis eyra), Catus (F. catus), Felis (F. leopardus), Onza (F. onza), Lynx (kein Typus). — Neu beschrieben werden: Canis thous riograndensis subsp. n. (Rio Grande do Sul), Speothos wingei sp. n. (Sta. Catharina), Procyon cancrivorus brasiliensis subsp. n. (Brasilien).

— **(2).** Os Mammiferos do Brazil Meridional. I Contribucao. In: Revista do Museu Paulista, Vol. III, p. 148—272, 1910. — Enthält Felidae, Canidae, Procyonidae, Mustelidae. Von den einzelnen Arten werden Synonymik, Literatur, Verbreitung und vielfach auch Schädelmasse angeführt. Neu beschrieben werden: Speothos wingei sp. n. (Sta. Catharina), Procyon cancrivorus brasiliensis n. subsp., Potus flavus brasiliensis subsp. n. (Matto Grosso de Gogaz), C. thous riograndensis n. subsp. (Rio Grande do Sul).

Illing, Georg. Über das Vorkommen und Formation des cytoblastischen Gewebes im Verdauungstraktus der Haussäugetiere. In: Morphol. Jahrb., Bd. XL, Heft 4, 1910, p. 621—656, mit 4 Textfigg. u. 1 Taf. — Untersucht wurden Hund, Katze, Pferd, Esel, Rind, Schaf, Ziege.

Jackson, Hartley, H T. The Distribution of certain Wisconsin Mammals. Bull. Wisconsin nat. Hist. Soc., 1910, Vol. 8, p. 86—90.

Jaekel, O. Über die Paratheria, eine neue Klasse von Wirbeltieren. Zool. Anz., 36. Bd., 1910, p. 113—124, mit 5 Figg. — Paratheria sind zu den Säugetieren im weiteren Sinne zu zählen.

Japha, Arnold (1). Weitere Beiträge zur Kenntnis der Walhaut. Zool. Jahrb. Suppl., Bd. 12, 1910, p. 711—718, mit 1 Taf.

— **(2).** Über die Haare der Wale. In: Verhandl. d. Gesellsch. deutsch. Naturforscher u. Ärzte, 82. Vers. zu Königsberg 1910, 2. Teil, 1. Hälfte, p. 168/169, Leipzig 1911.

Jentink, F. A. (1). Two undescribed shrews from Mount Pangerango, Java. In: Notes of the Leyden Museum, 32. Bd., 1910, p. 197—198. — Crocidura bartelsii sp. n., C. melanorhyncha sp. n.

— **(2).** Chrysopteron bartelsii novum genus et nova species from Java. In: Notes from the Leyden Museum, Vol. XXXII, 1910, p. 73—77. — Chrysopteron gen. nov. für Kerivoula weberi als Typus und Beschreibung von Chrysopteron bartelsii n. sp. (Pangerango-Gebirge).

— **(3).** Description of a Shrew from Surinam. In: Notes of the Leyden Museum, 32. Bd., 1910, p. 167. — Blarina pyrrhohonota sp. n.

— **(4).** Mammals collected by the Dutch New Guinea Expedition 1909/10. In: Nova Guinea, Results de l'expedition scientifique néerlandaise à la Nouvelle-Guinée, 1911, Vol. IX, 2. p. 165—183, mit 1 Taf. — Enthält Chiroptera, Rodentia, Artiodactyla, Marsupialia, Monotremata. Erstmals wird beschrieben: Lorentzimys nouhouysii n. g. et n. sp.

— **(5).** On a new mouse from Java. In: Notes of the Leyden Museum, 32. Bd., 1910, p. 69. — Mus bartelsii n. sp.

Johansen, F. Observations on Seals (Pinnipedia) and Whales (Cetacea). In: Danmark Ekspedition til Grönlands Nordoskyst 1906—1908, Bd. 5, No. 2, p. 203—224, mit 9 Figg. — Enthält biologische Angaben.

Kaudern, Walter (1). Studien über die männlichen Geschlechtsorgane der Insektivoren und Lemuriden. In: Zool. Jahrb. Abt. f. Anat., Bd. 31, Heft 1, 1910, p. 1—106, mit 46 Textfigg. — Die männlichen Geschlechtsorgane von 29 verschiedenen Insektenfresserfamilien und 11 Halbaffen wurden untersucht und daraus stammesgeschichtliche Schlüsse gezogen.

— **(2).** Über einige Ähnlichkeiten zwischen Tupaja und Halbaffen. In: Anatomischer Anzeiger, 1910, Bd. 27, No. 21/22. p. 560—573, mit 7 Abb. — Der Verfasser spricht zunächst über

Marsupialreste bei Tupaja und verschiedenen Halbaffen wie Chiromys, Nycticebus etc. und wendet sich dann der Bauchmuskulatur zu. Er findet dabei eine eigenartige Ausbildung der Rektusscheide, die nur bei Tupaja und Halbaffen vorkommt.

Kajava, Yojö. Die kurzen Muskeln und die langen Beugemuskeln der Säugetierhand. Anat. Hefte, Abt. 1, XLII. Bd., p. 1—194, mit 4 Tat. u. 16 Figg.

Kastschenko, N. Description d'une collection de mammifères provenant des Transbaikalie. In: Annuaire du Musée Zoologique de l'Acad. impériale de St. Pétersbourg, 1910, T. XV, p. 267—298. — Putorius eversmanni michnoi n. sp., Mus. m. raddei n. subsp, Microtus michnoi n. sbsp., Microtus oeconomus dauricus n. sp., Microtus molessonae n. sp. Die Diagnosen dieser russisch geschriebenen Arbeit, die auch noch viele andere Säugetiere behandelt, sind lateinisch.

Karsten, W. Zur Biologie des Löwen. Kosmos, Stuttgart, 1910, Jhrg. 7, p. 12—14, mit 2 Figg.

Kazzander, I. Nochmals zur Biologie der Talpa europaea. Anat. Anz., 37.Bd., p. 4—5, mit 1 Figg.

Keil, R. Beiträge zur Anatomie der Lunge des Schafes. Zeitschr. f. Tiermed., XIV. Bd., p. 81—115, mit 8 Figg.

Keith, Arthur. Description of a New Craniometer and of certain Age Changes in the Anthropoid Skull. Journ. Anat. Physiol. London, 1910, Vol. 44, p. 251—270, mit 9 Figg.

Kehrer, F. A. Über Homologien in der Embryonal- und ersten Jugendzeit. Morphol. Jahrb., 1910, Bd. 42, p. 305—307. — Den Corpora lutea ist der Dotter homolog, sie bilden Reservestoffe bei dotterarmen Säugetieren.

†Keller, C. (1). Die ausgestorbene Fauna von Kreta und ihre Beziehungen zur Minotaurus-Sage. In: Vierteljahrsschrift d. naturf. Gesellsch. Zürich, 25. Jhrg., 1909, (5. II. 1910) 3. u. 4. Heft, p. 424—435. — Noch zur Zeit des Minos lebten wild auf Kreta: Cervus elaphus, Capra aegagrus (lebt heute noch dort), Bison europaeus und Bos primigenius.

— **(2).** Die Tierbilder der altkretischen Kunstperiode. In: Aus der Natur, 1910, 6. Jhrg., p. 1—15, mit 7 Abb. — Es sind auch zahlreiche Säugetiere wie die kretische Wildziege, Ure (Bos primigenius), Hunde, Pferde und Schweine dargestellt.

Kellogg, L. Rodent Fauna of the Late Tertiary Beds at Virgin Valley and Thousand Creek Nevada. Univ. California Public., 1910, Vol. 5, p. 411—437, mit 20 Textfigg. — Arctomys nevadensis n. sp., A. minor n. sp., Citellus sp., Aplodontia alexandrae Furlong, Mylagaulus monodon Cope, M. pristinus Douglass, Eucastor lecontii (Meriam) Dipoides sp., Entoptychus minimus n. sp., Peromyscus antiquus n. sp., Peromyscus (?) sp., Diprionomys parvus n. g. n. sp., D. magnus n. sp., D. nevadensis n. sp., Lepus vetus n. sp., Palaeolagus nevadensis n. sp.

Kershaw, J. A. Notes on the Wombat, Phascolomys ursinus Shaw, from Flinders Island. Proc. R. Soc. Victoria, 1910, N. S., Vol. 22, p. 330—334, mit 1 Taf.

King, J. L. and **Simpson, S.** The pyramid decussation in the sheep. 79 Rep. British assoc. adv. sc. Winnipeg 1909 (1910).

King, J. L. The cortico spinal tract of the rat. Anat. record, IV, Vol. p. 245—252, mit 10 Figg.

King, H. D. The effects of various fixatives on the brain of the Abino Rat, with an account of a method of preparing this material for a study of the cells in the cortex. Anat. record, IV. Vol., p. 213—244, mit 15 Figg.

Kirchhoff, Otto. Schwarzes Rehwild. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 656.

Klaatsch, H. Menschenrassen und Menschenaffen. Korr.-Bl. Deutsch. Gesellsch. f. Anthrop., Ethn. u. Urgesch., 1910, Jhrg. 41, p. 91—99. — Abstammungsfrage: Homo primigenius zeigt mit Gorilla, die jetzige Menschheit über die Aurignacrasse mit Orang größere Ähnlichkeit.

Klien. Das Mammut in Ostpreußen. Schriften d. Physik.-ökonom. Gesellsch. Königsberg, 51. Jhrg., 1910, p. 47—55.

Klintz, Joseph, H. Demonstration regenerierter Bilchschwänze. Verh. Gesellsch. deutsch. Naturf. u. Ärzte, 1910, 81. Vers., 2. H., 1. Hälfte, p. 180.

Klose, H. u. **Vogt, H.** Klinik und Biologie der Thymusdrüse. Mit besonderer Berücksichtigung ihrer Beziehungen zu Knochen- und Nervensystem. Beitr. klin. Chir., Bd. 69, p. 1—200, mit 11 Taf. u. 25 Figg. — Phylogenie, Morphologie, Ontogenie, Experimentalpathologie, Krankheiten des Thymus, physiol. Involution beim Hund. Folgen des operativen Entfernens der Thymusdrüsen auf Stoffwechsel, Blut, Knochen, Nervensystem, Psyche und Chemismus. Tetanie.

Knauer, Friedrich. Neues aus der Naturgeschichte des Maulwurfes. Centralbl. d. ges. Forstwesen, 1910, Jhg. 36, p. 485—492.

Knauer, F. Das Aye-Aye, ein seltenes Säugetier. Natur, 1910, S. 368—379, mit 2 Abb.

Knieling, K. Vergleichende Untersuchungen über den Bau der Glandulae bulbourethrales einiger männlicher Säuger unter spezieller Berücksichtigung der durch Entfernung der Testes entstehenden Veränderungen. Leipzig 1910. Inaug.-Diss. — Untersucht wurden Bulle, Ochse, Schafbock, Hammel, Ziegenbock. Es wurde eine wesentliche Veränderung der Harnröhrenzwiebeldrüsen bei Kastration festgestellt, worin Knieling den Beweis sieht, daß zwischen Keimdrüsen und akzessorischen Drüsen der männlichen Tiere ein physiologischer Zusammenhang bestehe.

†Knoop, L. Bos brachyceros aus dem altalluvialen Moor von Börssum. Korresp.-Bl. Deutsch. Gesellsch. f. Anthropol., Ethnol etc., 51. Bd., 1910, p. 2—5.

Knothnerus-Meyer, Theod. (1). Die geographischen Formen der Thomsongazelle (Eudorcas thomsoni Günther). In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde Berlin, 1910, p. 106—124, mit 2 Taf. — 15 neue Spezies: E. baringoensis (Baringo-See), nakuroensis (Nakuro-See), biedermanni (Schirati), langheldi (Usukuma); schillingsi (Natronsee bis Kilima-Ndjaro), ndjirensis (Ndjirisümpfe), sabakiensis (Ndjirisümpfe), bergeri (Nairobi), mundorosica (Mundorosisteppe), wembaerensis (Wembaeresteppe), manyaricae (Hohenlohesee), ruwanae (Ruwanasteppe).

— (2). Über die systematische Bedeutung des Tränenbeins für die Gattung Bison. In: Zoologischer Anzeiger, 35. Bd., 1910, p. 583—592.

— (3). Eine neue Giraffe aus dem südlichen Abessinien. In: Zool. Anz., 35. Bd., 1910, No. 24/25, p. 797—800, mit 2 Textfigg. — Neubeschreibung von Giraffa hagenbecki sp. n. aus S.-Abessinien.

Koch, Franz Otto. Vom Murmeltier. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 20, p. 402—404. — Biologische Angaben und Naturaufnahmen.

Kohlbrugge, J. H. F. (1). Der Einfluß der Spermatozoiden auf die Blastula. Arch. f. mik. Anat., 1910, Bd. 75, p. 519—521, mit 1 Fig.

— (2). Das bei der Menstruation ausgestoßene Ei. Zeitschr. f. Morph. u. Anthrop., 1910, Bd. 12, S. 579—585, mit 5 Figg.

— (3). Der Einfluß der Spermatozoiden auf den Uterus. Zeitschr. f. Morph. u. Anthrop., 1910, Bd. 13, p. 19—30, mit 3 Figg.

Kollmann, Max (1). Note sur les genres Chirogale et Microcebus. In: Bull. du Mus. National d'Hist. nat., 1910, No. 6, p. 301—304. — Gibt eine Diagnose für Chirogale und Microcebus, wobei Opolemur zu den letzteren gezogen wird und bringt neue Details in der Diagnose von Microcebus minor minor E. Geoffroy, M. pusillus myoxinus Peters, M. minor smithi Gray, M. minor rufus Wagner, M. minor griseorufus nov. subsp.

— (2). Note sur les genres Ericulus Geoffroy et Echinops Martin. In: Bull. du Mus. National d'Hist. nat., 1910, No. 6, p. 299—300. — Behandelt die unterscheidenden Charaktere beider Genera und der beiden als Subsp. angesehenen Ericulus setosus setosus Schreb. und E. s. nigrescens Is. Geoff.

Kolmar, W. Zur Kenntnis des Auges der Makrochiropteren. Zeitschr. f. wissensch. Zoologie, XCVII. Bd., p. 91—104, mit 1 Taf.

König, Cl. Wie das Schnabeltier wohnt. Blätt. f. Aquar.- u. Terrarien-Kunde, 1910, Jhg. 21, p. 613—614, 630—632, 661—662, 695—697, mit 1 Fig.

Körösy, K. v. Ein Fall von Vertretung der Vena cava inferior durch die Vena azygos bei einem Hunde. Arch. f. Entwicklungsmech. d. Organe, XXIX. Bd., S. 150—151.

Kosarow, P. Mesocricetus Newtoni Nhrg., ein sehr schädliches Tier für die Kornpflanzen in Bulgarien. In: Arbeit. der staatl. landwirtsch. Versuchsstat. der Musterfarm bei Rustschuk. II. 1. Varna 1909, p. 146—153 (Bulgarisch). (Nach Ref. von P. Bachmetjew in Zool. Zentralbl., 17. Bd., 1910/11, No. 23/25, p. 811.) — Das Verbreitungsgebiet von Mesocricetus newtoni Nhrg. erstreckt sich von Rustschuk bis zum Schwarzen Meer in N.-Bulgarien (Dobrudscha in Rumänien und Bulgarien), überschreitet jedoch die Donau nicht.

Koshny, Th. F. Vom Puma, Jaguar und Bisamschwein. Beobachtungen über die Lebensweise mexikanischen Urwald-Wildes. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 11, p. 330—336.

Kowarzik, D. (1). Merkwürdige Mißbildung eines Schädels von Bos taurus. Zoolog. Anz., 36. Bd., 1910, p. 204—209.

— (2). Der Moschusochs und seine Rassen. Mit einem Anhang: Der Moschusochs in Gefangenschaft. Fauna arctica, Bd. 5, S. 87—126, mit 1 Taf. u. 16 Figg.

Krause, A. H. Über Eliomys sardus Barret-Hamilton. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 4, p. 112—114. — Angaben über die Lebensweise.

Krause, Ernst H. L. Bemerkungen über Auerochs und Pflugstier. Naturw. Wochenschr., 1910, Bd. 25, p. 276—277.

Kraut, A. Der Ductus sacculo cochlearis (sive reuniens Henseni) bei den höheren Säugetieren und dem Menschen. Zeitschr. f. Ohrenheilk., 40. Bd., S. 61—66.

Kreyenberg. Chinesische Hunderassen und chinesische Jagdhunde. In: Zoolog. Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 10, p. 283—292.

Krüger, Max. Gehörnte Ricke. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 188.

Ksunine, P. Sur la terminaision des nerfs dans les poils du tact. Arch. russe Path., 1910, T. 7, p. 514—515, mit 2 Taf. (frz. Résumé der russ. Arbeit).

Külbs. Das Zahnalter der Schweine. In: Ill. landw. Zeitung, No. 68, 1910. — Das Erscheinen der einzelnen Zähne während der verschiedenen Altersstadien der Schweine wird angeführt.

Kuntz, A. The Development of the Sympathetic Nervous System in Mammals. Journ. comp. Neurol., 1910, Vol. 20, p. 211—258, mit 17 Figg.

Lang, A. Über alternative Vererbung bei Hunden. In: Zeitschr. f. induktive Abstammungs- u. Vererbungslehre, 3. Bd., 1910, p. 1—33, mit 2 Taf. und 4 Figg. — Behandelt das Aussehen der Nachkommen aus einer Kreuzung eines kurzhaarigen, braungetigerten Hühnerhundes ♀ mit einem langhaarigen, schwarzen Neufundländer ♂.

Landau, E. 2. Beitrag zur Kenntnis des Katzenhirns (Hirnfurchen bei Neugeborenen). Gegenbaur's Morphol. Jahrb., XL. Bd., p. 610—620.

Lantz, D. E. (1). Raising deer and other large game animals in the United States. U. S. Dept. of Agr. Biol. Survey, Bull. No. 36, Washington 1910.

— (2). Pocket Gophers as Ennemies of Trees. Yearbook U. S. Dept. Agric., 1909 (1910), p. 209—219, mit 3 Taf. u. 1 Fig.

Lane, H. H. A corrected Classification of the Edentates. Science, 1910, N. S. Vol. 31, p. 913—914.

Lannoy, L. Sur la mise en évidence dans la cellule hépatique du lapin: 1. Des corps granuleux différents des mitochondries. II. Des canaliculaires biliaires. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 68, p. 610—612.

Lapique, L. Relation du poids encéphalique à la surface rétinienne dans quelques ordres des Mammifères. C. R. Acad. Sc. Paris, 1910, T. 151, p. 1393—1396.

Latarjet, A. et **Forgeot, E.** Circulation artérielle de l'intestiné grèle, duodénum excepté, chez l'homme et les animaux domestiques. Journ. Anat. Physiol., Paris 1910, Ann. 46, p. 485—510, mit 9 Taf. und 5 Figg.

Le Souëf, A. S. Cultivation of the Australian Opossum. Agric. Gaz. N. S. Wales, 1910, Vol. 21, p. 972—974, mit 1 Fig.

Lelièvre, A. et **Retterer, Éd.** (1). Phénomènes régressifs dans le vagin du cobaye puerpéral. C. R. Soc. Biol. Paris, T. 68, p. 786—789.

— (2). Variations de l'appareil hyoidien des mammifères. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 68, p. 986—989.

Lemoine, P. La troisième dentition chez les mammifères. Revue Scientifique, 1910, 1, p. 596—597.

Leplat, Georges. La spermigénèse chez le Chat. (Felis catus domesticus). Arch. Biol., 1910, T. 25, p. 401—426, mit 1 Taf.

Leriche, Maurice. Le Lophiodon du Bois-Gouët près Saffre (Loire-Inférieure). Bull. Soc. Sc. nat. Ouest France Nantes, 1910. T. 10, p. 1—4, mit 1 Taf. u. 2 Figg.

Levy, Oscar. Knochenregeneration am Ohr. Experimentelle Untersuchung. In: Arch. f. Entw.-Mech., 1910, Bd. 30, T. I, p. 538—572, mit 1 Taf. u. 7 Figg.

Liadze, Wissarion. Die Backen- und Lippendrüsen des Hundes und der Katze. Inaug.-Diss. Basel (Birkhäuser), 1910, 24 pp. mit 6 Taf.

Lillie, D. G. (1). Notes on the larger Cetacea. Proc. Cambridge philos. Soc., 1910, Vol. 15, p. 347—351.

— (2). Observations on the Anatomy and general Biology of some members of the larger Cetacea. In: Proc. of Zoological Society of London, 1910, p. 763—791, mit 1 Taf. u. 10 Textfigg. — Behandelt besonders Haare, Gehörorgan, Schädelasymmetrie, Biologie und Taxonomie von Balaenoptera musculus L., B. sibbaldi Gray und Physeter macrocephalus L.

Lloyd, R. E. Further observations on the races of Indian Rats. In: Records of the Indian Museum, 1910, Vol. V, Part II,

p. 107—113, mit 2 Taf. — Behandelt die Farbenvarietäten von Mus rattus, ihr Vorkommen und ihre Entstehung in Indien.

Loeb, Leo. The cyclic changes in the mammalian ovary. In: Proc. of American Philos. Soc. Philadelphia, 1911, Vol. I, No. 199, p. 228.

Löhlein, W. Regeneration der Hornhaut. Deutsche med. Wochenschr., 1910, Jhg. 36, p. 2316.

Löhnar, L. Über die Glockenform von Säugererythrocyten und ihre Ursachen. In: Archiv ges. Physiolog., 1910, Bd. 131, p. 408—428. — Sind in normalem Zustand bikonkave Scheiben.

Longley, W. H. Factors which Influence the Maturation of the Egg and Ovulation in the Domestic Cat. Science, N. Y Vol. 31, p. 465—466.

Lönnberg, E. (1). The Pelvic bones of some Cetacea. In: Arkiv för Zoologi, No. 10, 4. Bd., 1910, 15 pp. mit 12 Textfigg. — Untersucht wurden Balaena australis Desm., Balaenoptera quoyi Fischer, B. intermedia Burmeister, Physeter catodon L., Globiocephalus melas Traill.

— **(2).** A new subspecies of clawless Otter (Aonyx capensis congica) from Lower Congo. In: Arkiv för Zoologi, 1910, Bd. 7, No. 9. 8 pp. mit 2 Textfigg.

— **(3).** Ein Exemplar von Tremarctos ornatus aus Venezuela. In: Zoologischer Anzeiger, 36. Bd., 1910, Nr. 2/3, p. 49—50. — Der neue Fundplatz ist Montanas de Merida in Venezuela.

— **(4).** Contribution to the knowledge of the genus Potamochoerus. In: Arkiv för Zoologi, 1910, Bd. 7, No. 6. 40 pp. mit 5 Textfigg. — Es werden zwei Gruppen unterschieden. Eine westliche mit Potamochoerus porcus und eine östliche.

— **(5).** Remarks on the dentition of Delphinapterus leucas. In: Arkiv för Zool., Bd. 7, No. 2, p. 1—18, mit 4 Textfigg. — Die Zähne von Delphinapterus leucas haben in der Jugend mehrere Spitzen, wodurch sie denen der Squalodonten ähnlich werden. Ihrem Aufbau nach sind sie von denen der übrigen Wale unterschieden. Hiervon wurden untersucht: Delphinus delphis, Phocaena phocaena, Globiocephalus melas und Steno frontatus. Es muß also eine von den übrigen Walen getrennte stammesgeschichtliche Herausbildung der Weißwale angenommen werden.

— **(6).** Short Comparative Notes on the Anatomy of the Indian Tapir. Arkiv f. Zoologi, 1910, Bd. 6, No. 15, p. 1—15, mit 7 Textfigg.

— **(7).** Mammals. Wiss. Ergebn. schwed. zool. Exped. Kilimandjaro, 1910, Bd. 1, Abt. 1, 2, p. 1—72, mit 7 Taf. — Roussettus sjöstedti n. sp. (Mkulumusi bei Tanga), Crocotta kibonotensis n. sp. (Kibonotosteppe), C. panganensis sp. n. (Kibonotosteppe), Hystrix galeata ambigua n. sp. (Kibonoto), Felis leo sabakiensis n. subsp. (Kibonoto), Cercopithecus albogularis kibonotensis n. subsp. (Kibonoto), Raphicerus neumanni stigmatus n. subsp. (Natronsee), Gazella thomsoni nasalis n. subsp. (The

Book of Antelopes, Vol. 2, pl. 68), Tragelaphus sylvaticus meruensis n. subsp. (Meru).

— (8). On the Variation of the Sea-Elephants. In: Proced. of Zoolog. Soc. of London, 1910, p. 580—588. — Die Variation der Schädel der See-Elefanten ist so groß, daß von Lydekkers Subsp. nur Macrorhinus crozetensis aufrecht erhalten werden kann.

— (9). The British Roe-deer (Capreolus thotti), a preliminari diagnosis. In: Annals and Magazine of Natural history, Ser. 8, Vol. VI, 1910, p. 297—298. — Beschreibung von Capreolus thotti aus England.

Löns, H. Novemberkitze und anderes vom Reh. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 320.

Loomis, Frederic R. (1). Osteology and Affinities of the Genus Stenomylus. Amer. Journ. Sc., 1910, Vol. 29, p. 297—323, mit 30 Figg. — Stenomylus hitchcoki n. sp., St. crassipes sp. n.

— (2). A new genus of Peccaries. Amer. Journ. Sc., 1910, Vol. 30, p. 381—384, mit 1 Fig. — Pediohyus ferus n. g. n. sp. (Oberes Miozän von Wyoming).

Loppens, K. Note sur la transpiration chez le chien. Ann. Soc. Zool. malacol. Belgique, 1910, T. 44, p. 26—28.

Lövy, R. Ein Fall von doppelter Gallenblase bei Felis domestica. Anat. Anz., 37. Bd., p. 8—9, mit 1 Fig.

Lydekker, R. (1). The spotted Kudu. Nature, London, 1910, Vol. 84, p. 396—397. — Strepsiceros buxtoni n. sp. (Arussi-Plateau, Gallaland).

— (2). On Three African Buffaloes. In: Proc. of Zoolog. Soc. of Lond., 1910, II, p. 992—998, mit 4 Abb. — Bos caffer thirryi Mtsch., B. c. simpsoni subsp. n. (Belgisch Congo), B. c. cottoni? Lyd.

— (3). Hornless Okapies. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 224—226.

— (4). The Use of Epimys in a Generic Sense. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 124.

— (5). On a Wapiti and a Muntjac. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, II, S. 987—991, mit 2 Abb. — Cervus canadensis wardi subsp. n. (Tibet), Cervulus bridgemanni sp. n. (W.-China).

Lungwitz, M. u. Schneider, H. Untersuchungen über die Huf- und Klauenkrone beim Pferd und Rind. Anat. Anz., 37. Bd., p. 577—597 u. 609—620, mit 7 Figg.

Maas, W. Schwarze Rehe. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 817.

Macalik, B. Morphologisch-mikroskopisches Studium der Schafwolle als Hilfsmittel zur Beurteilung der Rassenreinheit der Schafe. Jahrb. f. wissensch. u. prakt. Tierzucht, 5. Jhg., 1910 p. 141—156, mit 12 Figg.

Mac Clure, C. F. W. Te extra-intimal theorie and the development of the mesenteric lymphatics in the domestic cat (Felis

domestica). Anat. Anz., Ergänzungshefte zu Bd. 37. Verhdlg. d. Anat. Ges., 24. Vers. zu Brüssel, p. 101—110, mit 16 Figg.

Mac Dowell, G. C. Notes on the myology of Anthropopithecus niger and Papio toth ibeanus. Amer. Journ. of anat., X. Vol., p. 431—460, mit 5 Figg.

Manners-Smith, T. The Limb Arteries of Primates. Journ. Anat. Physiol. London, 1910, Vol. 44, p. 271—302, Vol. 45, p. 23—64, mit 12 Taf. und 2 Figg.

Manniche, A. L. V. The terrestrial Mammals and birds of North East Greenland. Biological Observations. In: Danmark Ekspeditionen til Grönlands Nordostkyst, 1906—1908, Bd. 5, No. 1, p. 1—92, mit 23 Figg. u. 1 Taf. Kopenhagen 1910. — Enthält Abbildungen und besonders zahlreiche biologische Angaben über: Lepus variabilis, Myodes torquatus, Canis lagopus, Canis lupus, Ursus maritimus, Mustela erminea, Ovibos moschatus, Rangifer tarandus.

†Mariani, Ernesto. Sul un molare di elefanto fossile trovato, nel sottosuolo di Milano. Atti Soc. ital. Sc. nat. Mus. civ. Milano, 1910, Vol. 49, p. 33—35, mit 1 Taf.

Marshall, F. R. The Age of Speed Sires. Amer .Natural., 1910, Vol. 44, p. 431—433.

Marx, E. u. Koch, A. Das indische Nashorn. 41. Ber. Senckenberg. nat. Gesellsch. Frankfurt a. M., p. 161—171, mit 7 Figg. — (Angaben über Ausstopfen.)

Matchie, P. (1). Ein Steppenfuchs aus Kamerun, Canis (Cynalopex) pallidus oertzeni. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 370—371. — Canis (Cynalopex) pallidus oertzeni subsp. n. (N.-Kamerun).

— (2). Ist das Karpathen-Murmeltier von dem Alpenmurmeltier verschieden? In: Das Teckele, 1910, 6. Bd., No. 16, p. 113—115. — Behandelt die verschiedenen Rassen der europäischen Murmeltiere.

— (3). Bemerkungen über die Verbreitung der Tiere in Deutsch-Ostafrika. In: Hans Meyer, Das Deutsche Kolonialreich. Mit 1 Karte. — Verzeichnet die Artgebiete, die man bis jetzt für die Verbreitung der Säugetiere Deutsch-Ostafrikas annehmen kann.

— (4). Bemerkungen über die Verbreitung der Tiere in den Südsee-Schutzgebieten. In: Hans Meyer, Das Deutsche Kolonialreich. Mit 1 Karte. — Unterscheidet in den deutschen Südsee-Schutzgebieten 15 Faunengebiete.

— (5). Bemerkungen über die Verbreitung der Säugetiere in Togo. In: Hans Meyer, Deutsches Kolonialreich. Leipzig. Mit 1 Karte. — Es werden 4 Tiergebiete unterschieden.

— (6). Bemerkungen über die Verbreitung der Säugetiere in Afrika. In: Hans Meyer, Das Deutsche Kolonialreich. Mit 1 Karte. — Gibt hauptsächlich auf Grund der Säugetiere die Untergebiete des äthiopischen Tierreichs.

— (7). Bemerkungen über die Verbreitung der Säugetiere in Kamerun. In: Hans Meyer, Deutsches Kolonialreich. Leipzig. Mit 1 Karte. — Es lassen sich 4 Hauptgebiete der Tierverbreitung erkennen, die wieder in Untergebiete zerfallen.

— (8). Bemerkungen über die Verbreitung der Säugetiere in Deutsch-Südwest-Afrika. In: Hans Meyer, Deutsches Kolonialreich. Leipzig. Mit 1 Karte. — 4 Haupttiergrenzen und 10 Gebiete werden angenommen.

— (9). Bemerkungen über die Verbreitung der Tiere in den Schutzgebieten. In: Hans Meyer, Das Deutsche Kolonialreich. Leipzig.

— (10). Eine noch nicht beschriebene Form der Streifenhyäne aus Afrika, Hyaena (Hyaena) hienomelas bergeri subsp. n. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, 1910, p. 361—367. — Hyaena (Hyaena) vulgaris satunini n. subsp. (Transkaukasien), Hyaena (hyaena) hienomelas bergeri subsp. n. (Elgejo-Graben, D. O.-Afrika).

— (11). Die von Herrn Major P. H. G. Powell-Cotton gesammelten Rassen d. Wasserbockes (Kobus). In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde Berlin, 1910, p. 409—429. — Kobus ellipsiprymnus pallidus subsp. n. (Somaliland), K. e. thikae n. subsp. (Thika-Fluß), K. defassa hawashensis n. subsp. (Hawash-Fluß), K. d. powelli n. subsp. (Ö. v. Baringosee), K. d. angusticeps n. subsp. (N. v. Baringosee), K. d. nzoiae n. subsp. (Gwashengeshu-Plateau), K. d. fulvifrons (Ö. v. Kitosh), K. d. avellanifrons n. subsp. (Beni), K. d. dianae (Beni), K. d. cottoni n. subsp. (Kasindi), K. d. breviceps n. subsp. (Pembe), K. d. ladoensis (Lado), K. d. griseotincus (Nil).

— (12). Zoologische Ergebnisse der Expedition des Herrn Hauptmann a. D. Fromm 1908/09 nach Deutsch-Ostafrika. 4 Mammalia (Gattung Kobus). Mittlgn. a. d. zoolog. Mus. in Berlin, V. Bd., 3. Heft, 1911, p. 555—575. — Neubeschreibung von Kobus ellipsiprymnus kondensis subsp. nov. aus SW.-Kondeland, K. e. lipuwa subsp. n., K. e. kulu subsp. nov. vom Matandu, K. penricei frommi subsp. n. vom Mkwera-See, K. p. münzneri subsp. n. von Mtänga in der Nähe des Mfuissi, Kobus unctuosa mvendensis subsp. nov. von der O.-Küste des Tanganyika.

Matthew, W. D. (1). The Phylogeny of the Felidae. Bull. Amer. Mus. nat. Hist., Vol. 28, p. 289—316, mit 15 Figg.

— (2). On the Skull of Apterodus and the Skeleton of a New Artiodactyl. Bull. Amer. Mus. nat. Hist., 1910, Vol. 28, p. 33—42, mit 7 Taf. u. 5 Figg. — Eotylopus reedi n. g. n. sp.

— (3). On the Osteology and Relationships of Paramys and the Affinities of the Ischyromyidae. Bull. Amer. Mus. nat. Hist., 1910, Vol. 28, p. 43—72, mit 18 Figg. — Paramys grangeri n. sp. (Telmatherium beds), Ischyrotomus n. g. für Paramys petersoni, Leptotomys n. g. für Paramys grangeri, Titanotheriomys n. subgg. für Ischyromys veterior.

Mawas, J. Notes cytologiques sur les cellules visuelles de l'Homme et de quelques Mammifères. C. R. Ass. Anat. Réun., 1910, 12, p. 113—118.

Maximow, A. Untersuchungen über Blut und Bindegewebe, III. Arch. f. mikr. Anat., 1910, Bd. 76, p. 1—113, mit 4 Taf.

Mearns, E. Description of a new Rabbit from Islands of the coast of Virginia, 1911. In: Proc. of U. S. Nat. Mus., Vol. 39, Washington 1911, p. 227—228, mit 1 Taf. — Sylvilagus floridanus hitchensi n. sp. (Smiths Island).

Meek, W. The Regeneration of Nerve and Muscle in the Small Intestine. Amer. Journ. Physiol., 25. Bd., 1910, p. 367—384, mit 9 Figg. — Untersucht wurden Katzen und Hunde.

Medigreceanu, Florentin. Über die Größenverhältnisse einiger der wichtigsten Organe bei tumortragenden Mäusen und Ratten. Berliner klin. Wochenschr., 1910, Jhg. 47, p. 588—593. — Enthält auch Angabe der Gewichtsverhältnisse bei normalen Tieren.

Meek, A. The cranial segments and nerves of the rabbit with some remarks on the phylogeny of the nervous system. Anatom. Anz., 36. Bd., 1910, p. 560—572.

Meerwarth, H. u. **Soffel, K.** Lebensbilder aus der Tierwelt. 1. Folge: Säugetiere. Leipzig, Voigtländer, 1910.

Méhely, Lajos. Seltene Fledermausarten in der Umgebung von Budapest. (Ungarische Arbeit.) Allatt. Közlem. Köl., 1910, Bd. 9, p. 53.

Meinicke, F. Morphologische Untersuchungen über die Myologie an den Extremitäten bei Bradypus tridactylus. Morphol. Jahrb., 1910, Bd. 42, p. 309—360.

Merk, M. (1). Macacus rhesus als Jagdgehilfe. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 12, p. 372—374. — M. empfiehlt an Stelle des Uhus Macacus rhesus zur Hüttenjagd.

— (2). Rotwild im Gatter. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 10, p. 312—316.

— (3). Über Geweihbildung. Natur, 1910, p. 372—374, mit 1 Abb.

— (4). Ein neuermitteltes Glied der deutschen Säugetierfauna. Natur, 1910, p. 295—296, mit 1 Abb. — Vorkommen von Viverra genetta im Elsaß.

Merriam, C. Hart. Ursus sheldoni, a New Bear from Montague Island, Alaska. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 127—130. — (Neue Spezies.)

†Merriam, J. C. (1). New Mammalia from Rancho La Brea. University of California Public.: Geology, 1910, Vol. 15, p. 391—395. — Canis orcutti n. sp., C. andersoni n. sp., C. occidentalis furlongi n. var., Lynx n. var. Alle aus den Asphalt beds.

†— (2). An Aplodont Rodent from the Tertiary of Nevada. Univ. Calif. Public. Geology, 1910, Vol. 16, p. 397—403. — Aplodontia alexandrae n. sp. (Virgin Valley).

†— (3). Tertiary Mammal Beds of Virgin Valley and Thousand Creek in Northwestern Nevada. Part 1. Geologic History. Univ. California Public. Geology, 1910, Vol. 5, p. 21—53, mit 12 Taf.

†— (4). Note on a gigantic Bear from the Pleistocene of Rancho la Brea. Univ. California Public., Vol. 6, p. 163—166, mit 3 Textfigg. — Arctotherium californicum n. sp.

Meyer-Lierheim, F. Die Dichtigkeit der Behaarung beim Fötus des Menschen und der Affen. Zeitschr. f. Morph. u. Anthrop., 1910, Bd. 13, p. 131—150, mit 1 Taf.

M. H. Junge Murmeltiere. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 20, p. 44—46. — Biologische Beobachtungen mit 2 guten Naturaufnahmen.

Miller, Gerrit S. (1). Brief Synopsis of the Waterrats of Europe. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 19—29. — Arvicola amphibius reta n. subsp. für ater Macgill. nec Brillberg., A. sapidus tenebricus n. subsp. (Iberische Halbinsel, Südfrankreich), A. Schermann exitus n. subsp. (Straßburg).

— (2). A New Carnivore from British East Africa. Smithson. miscell. Collect., 1910, Vol. 52, p. 485—487, mit 3 Taf. — Otocyon virgatus n. sp. (Naivasha).

— (3). Description of a new species of Hippopotamus. Smithson. miscell. Collect., 1910, Vol. 54, No. 7, mit 4 Taf. — Hippopotamus constrictus n. sp.

— (4). The Generic Name of the House-rats. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 57—59.

— (5). Two new genera of murine rodents. In: Smithsonian Miscell. Coll., Vol. 52, 1910, Part 4, p. 497—498. — Die neuen Genera sind Myopus für Lemnus schisticolor und Phodopus für Cricetulus bedfordiae.

— (6). A new Carnivore from China. In: Proc. of U. S. Nat. Mus., Vol. 38, Washington 1911 (1910), p. 385—386, mit 1 Taf. — Vormela negans n. sp. (Ordos, Shensi, China).

— (7). Descriptions of two new genera and sixteen new species of Mammals from the Philippine Islands. In: Proc. of U. S. National Museum, 1910, Vol. 38, p. 391—404, mit 3 Taf. — Crocidura halconus (Mindoro), C. beatus n. sp. (Mindanao), C. mindorus sp. n. (Mindoro), C. grandis n. sp. (Mindanao), Tupaia cuyonii n. sp. (Cuyo-Insel), Pteropus pumilus n. sp. (Palma-Insel), Chilophyllo n. g. (Hipposideridae), Ch. hirsuta n. sp. (Mindoro), Taphozous pluto n. sp. (Mindanao), Epimys tyrannus n. sp. (Ticao), E. gala n. sp. (Mindoro), Tryphomys n. g. (Muridae), T. adustus n. sp. (Luzon), Batomys dentatus n. sp. (Luzon), Apomys bardus n. sp. (Mindanao), A. mayor n. sp. (Luzon), A. musculus n. sp. (Luzon), Tarsius fraterculus (Sevilla, Bohol.).

— (8). Descriptions of sixe new European Mammals. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 8, ser. 6, p. 458—461. — Beschreibung von Sorex araneus granarius subsp. n. (Spanien).

Dryomus robustus sp. n. (Bulgarien), Microtus dentatus sp. n. (Spanien), Pitymys atticus sp. n. (Griechenland), Apodemus sylvaticus creticus subsp. n. (Kreta), Capreolus capreolus canus subsp. n. (Spanien).

— (**9**). A new Rodent of the genus Saccostomus from British East Africa. Washington 1910. In: Smithsonian Miscell. Collections, 1910, Vol. 54, No. 1925. 2 pp. mit 1 Taf.

— (**10**). The mouse deer of the Rhio-Linga archipelago: A study of specific differentiation under uniform environment. In: Proc. of the U. S. National Mus., Vol. 37, 1910, p. 1—9, mit 3 Taf. und 2 Karten. — Behandelt die Verbreitung und Formen von Tragulus napu auf den Rhio-Linga-Inseln.

Mimachi, H. und **Weinland, E.** Beobachtungen am Igel in der Periode der Nahrungsaufnahme. Zeitschr. f. Biolog., 1910, Bd. 55, p. 1—28.

Mobilio, Camillo (**1**). Sulla fine distribuzione dei nervi cheratogeno degli equidi. Monit. zool. ital., 1910, Ann. 21, p. 199—230, mit 4 Figg.

— (**2**). Contributo allo studio dell'organo, cheratogeno nei mammiferi domestici. Intern. Monatsschr. f. Anat. u. Physiol., 1910, Bd. 27, p. 1—51, mit 1 Taf.

— (**3**). Variazioni vertebro-costali negli equidi. Monit. zool. ital., 1910, Ann. 21, p. 127—162, mit 18 Figg.

Moffat, C. B. The autumnal mortality among Shrews. Irish Natural., 1910, Vol. 19, p. 121—126.

Moll, I. M. Die puerperale Involution des Uterus vom Maulwurf. Anat. Hefte, 1910, Bd. 40, p. 609—715, mit 16 Taf.

Mollé, I. v. La manchette dans le spermatozoide des mammifères. In: Cellule, 1910, T. 26, p. 423—449, mit 1 Taf.

Mollison, Th. Die Körperproportionen der Primaten. Morphol. Jahrb., 1910, Bd. 42, p. 79—304, mit 91 Figg.

Monakow, C. v. Der rote Kern der Säugetiere und des Menschen. Corr.-Bl. schweiz. Ärzte, 1910, Jhrg. 40, p. 711—714.

Moody, Robert Orton. Some Fatures of the Histogenesis of the Thyreoid Gland in the Pig. Anat. Record, 1910, Vol. 4, p. 429—452, mit 14 Figg.

Moreau, R. Sur les élements épithéliaux cilies et glandulaires de la trompe utérine chez les mammifères. Bibliogr. anat. Nancy, 1910, T. 19, p. 264—276, mit 3 Figg.

Morgan, C. Die Hohe Tatra und ihre Jagdfauna mit einem besonderen Abschnitt über das Murmeltier in den Karpaten und zahlreichen Bildern. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 7, p. 108—111, No. 8, p. 127—131, No. 9, p. 141—145, No. 10, p. 152—157, No. 15, p. 312—318, No. 16, p. 332—339, No. 19, p. 380—386, No. 21, p. 409—417, No. 22, p. 423—430, No. 23, p. 440—446, No. 24, p. 458—467. — Berichtet über die Einbürgerung vom Wisent, die gut gelungen ist, während die der Bezoarziege (der Verf. spricht fälschlich vom Steinwild) miß-

lang. Von einheimischem Wild wird über Bären, Gemse, Edelhirsch, Rehe (Abb. eines abnormen Geweihes), Wildschweine, Füchse, Edelmarder, Otter, Hase, Eichhörnchen und besonders ausführlich über das Murmeltier gesprochen. Von einem Teil der Tiere werden Abbildungen gebracht.

Mott, F. W, Schuster, E. and Halliburton. Cortical Lamination and Localisation in the Brain of the Marmoset. Proc. Zool. Soc. London, 1910, Vol. 82, p. 124—133.

Mouchet, A. et Escandre, Fr. Caractères morphologiques des artères striées chez l'Homme et quelques Mammifères. C. R. Ass. Anat. Réun., 1910, Bd. 12, p. 46—56, mit 7 Figg.

Moulé, L. Études zoologiques et zootechniques dans la littérature et dans l'art. La faune d'Homère. In: Mem. soc. zool. de France, T. 23, 1910, p. 29—106.

Müller, F. (1). Die systematische Stellung und das Vorkommen von Sciurus mutabilis. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, 1910, p. 316—319. — Diagnosen von Sciurus, Xerus, Heliosciurus, Funisciurus.

— **(2).** Besprechung einiger Hystrix-Schädel aus Deutsch-Ostafrika. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, 1910, p. 309—315, mit 4 Figg. — Hystrix africae-australis prittwitzi n. subsp. (Tabora), H. galeata lönnbergi n. subsp. (Kilimandjaro).

— **(3).** Sciurus mutabilis und Sciurus undulatus nebst Bemerkungen zur Systematik der afrikanischen Sciurinae. In: Zoologischer Anzeiger, 27. Bd., 1911, p. 75—85, mit 4 Figg. — Sciurus mutabilis gehört zu Funisciurus: es lebt südl. des Nyassasees vom Shiréfluß bis zum Sambesi, nicht am Kilimandjaro. Dort lebt Sciurus undulatus, der zu Heliosciurus gehört. Eine neue Unterart vom Ostabhang des Kilimandjaro wird als Heliosciurus undulatus marwitzi n. subsp. beschrieben.

— **(4).** Eine neue Hystrix-Art aus dem Nordwesten Deutsch-Ostafrikas. In: Arch. für Naturgesch., 76. Jhrg., 1910, Bd. 1, Heft 2, p. 180—188, mit 2 Taf. — H. stegmanni n. sp. Die Arbeit enthält gute Schädelbeschreibungen und Schädelmasse, auch verwandter Hystrix-Arten.

Nathusius, S. v. Aufgabe, Durchführung und bisheriges Ergebnis von Messungen am lebenden Pferde. Flugschr. Deutsch. Gesellsch. f. Züchtungskunde, No. 6, 1910.

Nemikoff, A. Über die Beziehung der sog. „Zellen der Schwannschen Scheide" zum Myelin in den Nervenfasern der Säugetiere. Arch. f. mikr. Anat., 1910, Bd. 76, p. 329—348, mit 1 Taf. u. 1 Figg.

Newman, H. H. and Patterson, J. T. The development of the ninbanded Armadillo from the primitive streak stage to birth; with especial reference to the question of specific polyembryony. Journ. Morph., 21. Bd., 1910, p. 359—424, mit 25 Figg. u. 6 Taf.

Newman, H. H. A Large Sperm Whale Captured in Texas Water. Science, 1910, N. S., Vol. 31, p. 631—632.

†**Newton, E. T.** Note supplémentaire relative aux débris fossiles de petits Vertébrés trouvés dans les dépôts pliocènes de Tegelen-sur-Meuse. Bull. Soc. belge Géol. Pal. Hydrol., 1910, T. 24, Proc.-Verb., p. 231—233.

†**Niezabitowski, Lubicz Eduard** (1). Die Überreste des in Starunia in einer Erdwachsgrube mit Haut und Weichteilen gefundenen Rhinoceros antiquitatis Blum. (tichorhinus Fisch.). In: Anzeiger d. Akad. d. Wissensch. Krakau, Mathem.-naturw. Kl. Reihe B., Biologische Wissensch., 1911, No. 4, B, p. 240—266, mit 3 Taf. — Es geht aus dem Funde hervor, daß sich Rh. antiquitatis durch gerade Oberlippe, Halsbuckel und Habitus genau an Rh. simus anschließt.

†— (2). Die Haut- und Knochenüberreste des in Starunia in einer Erdwachsgrube gefundenen Mammut-Kadavers (Elephas primigenius). In: Anzeiger d. Akad. d. Wissensch. Krakau, Mathem.-naturw. Kl., Reihe B: Biologische Wissensch., 1911, No. 4 B, p. 228—239, mit 1 Taf. — Beschreibung von Wirbelsäule, Kopfskelett mit Zähnen und hinteren Extremitäten.

Noack, Th. (1). Ostafrikanische Haushunde des Nyassa-Gebietes. In: Zoologischer Anzeiger, 36. Bd., 1910, No. 20/21, p. 337—347.

— (2). Füchse und Wölfe des Altai. In: Zoologischer Anzeiger, 35. Bd., 1910, p. 457—475, mit 4 Figg. — Enthält Beschreibung von Bälgen und Schädeln, von diesen auch einige Maße und Bilder, von Wölfen und Füchsen des Altai. Am Schluß wird die Abstammung einiger Haushunde erörtert.

— (3). Abessinische Säugetiere. In: Zoologischer Anzeiger, 36. Bd., 1910, p. 353—367. — Behandelt Canis doederleini, C. hagenbecki, C. schmidti, Lycaon pictus somalicus, Otocyon virgatus, Felis rueppelli, Oreotragus saltator, Procavia, ferner Haushunde, Hauskatzen, Schwarzkopfschaf, Hausziegen und deren Abstammung.

— (4). Galgo, Podenco und Mastin. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 12, p. 363—367.

— (5). Füchse in Gefangenschaft. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 6, p. 161—170.

†**Noetling, F.** Die Känguruhspuren im Kalkstein von Warnambool. Centralbl. f. Wiss. Geol. u. Pal., 1910, p. 133—137.

Novikoff, M. Zur Frage nach der Bedeutung der Amitose. Arch. Zellforsch., 1910, Bd. 5, p. 365—374, mit 2 Figg. — Untersuchungen an den Sehnenzellen der neugeborenen Maus.

Oberländer. Durch norwegische Jagdgründe, mit zahlreichen Abb. J. Neumann, Neudamm. — Viele Tierphotographien.

Ochs, James F. Exhibition of the heads of twelve Wapiti, Cervus canadensis typicus, and the head of a Bison, Bos bison. Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 252.

Ortner, J. Abnormes Sechsergehörn. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 19, p. 388. — Nach der Abb.

und Beschreibung gleicht die rechte Stange dieses Rehgehörns fast einem Gemshorn.

Osborn, H. F. The age of mammals in Europe, Asia and North-America. New York, Macmillan & Co., 1910, 635 pp., mit 220 Abb. — Enthält zahlreiche Angaben über fossile Säuger und sehr viele Rekonstruktionsbilder.

Osgood, Wilfred H. (1). Two new African Shrews. In: Ann. & Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 369—370. — Crocidura bicolor elgonius subsp. n. (Britisch-Ostafrika), Crocidura flavescens kivu subsp. n. (O.-Congo).

— **(2).** Eight new African Rodents. In: Ann. & Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 276—282. — Tachyoryctes splendens somalicus subsp. n. (südwestl. von Berbera), Pelomys fallax insignatus subsp. n. (N.-Nyasa), Mus damarensis rhodesiae subsp. n. (N.-Rhodesia), Thammomys baliolus sp. n. (Transvaal), Cricetomys gambianus poensis subsp. n. (Fernando Po), C. g. dolichops subsp. n. (Gabun), C. g. dichrurus subsp. n. (S.-Nigeria), C. g. liberiae subsp. n. (Liberia).

— **(3).** Further New Mammals from British East Africa. Field Mus. of nat. Hist. Chicago, Publ. 143, Zoolog. Ser., Vol. X, No. 3, p. 15—21. — Graphiurus parvus dollmani subsp. n. (Lukenya-Berge), Thammomys oblitus sp. n. (Voi), Arvicanthis dorsalis maculosus subsp. n. (Voi), Mungos ichneumon funestus subsp. n. (Naivasha), Sylvisorex mundus sp. n. (Kijabe), Crocidura voi sp. n. (Voi), Crocidura parvipes (Voi), Crocidura xantippe sp. n. (Voi), Crocidura alba sp. n. (Naivasha), Crocidura fumosa schistacea subsp. n. (Lukenya-Berge), Crocidura turba zaodon subsp. n. (Nairobi).

— **(4).** Mammals from the Coast and Islands of Norther South-America. Field Mus. of nat. Hist., 1910, Publ. 149, Vol. X, No. 4, p. 23—32, mit 2 Taf. — Neu sind davon: Odocoileus margaritae sp. n. (Insel Margarita), Sciurus versicolor zuliae subsp. n. (Orope, Zulia, Venezuela), Sciurus tobagensis sp. n. (Tobago), Sylvilagus avius sp. n. (Insel Testigo, Venezuela), Noctilio minor sp. n. (Encontrados, Zulia, Venezuela).

— **(5).** Diagnoses of new East African Mammals including a new Genus of Muridae. Field Mus. nat. Hist. Chicago, Publ. 141, Zool. Ser., Vol. X, No. 2, p. 5—13. — Procavia mackinderi zelotes subsp. n. (zwischen Naivasha u. Kijabe), Procavia brucei maculata subsp. n. (Lukenya-Berge), Dendromus ochropus sp. n. (Elementeita-See), Dendromus nairobae sp. n. (Nairobi), Dendromus whytei pallescens subsp. n. (Lukenya-Berge), Zelotomys n. g. für Zelotomys (Mus) hildegardae, Thammomys surdaster polionops subsp. n. (Lukenya-Berge), Thammomys ibeanus subsp. n. (Molo), Cricetomys gambianus kenyensis subsp. n. (Mt. Kenya), Otomys thomasi sp. n. (Mohr), Otomys angoniensis elassodon subsp. n. (Naivasha), Otomys nyikae canescens subsp. n. (Kijabe), Arvicanthis barbarus convictus subsp. n. (Voi), Arvicanthis barbarus albolineatus

(Lukenya-Berge), Mus voi sp.n. (Voi), Mus niveiventris sp. n. (Voi), Mus niveiventris subfuscus subsp. n. (Elementeita-See), Nasilio brachyrhynchus albiventer subsp. n. (Elementeita-See).

Otto, Hugo (1). Beobachtungen an Ratten und Mäusen. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 3, p. 83—87.

— **(2).** Eigenartige Geschmackserscheinungen bei Tieren. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, p. 133—135. — Ein Rehbock soff Bier, ein Kaninchen fraß eingemachtes Sauerkraut und Speck.

— **(3).** Volkstümliche Bezeichnungen für Tiere am Niederrhein. Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 4, p. 101—105. — Die Volksnamen von Fuchs, Dachs, Eichhörnchen, Marder, Katze, Ratte, Maus, Maulwurf, Hund, Wiesel, Hermelin, Hase werden angeführt.

— **(4).** Ein interessanter Fuchs. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 12, p. 377. — Abnorm gefärbter Fuchs.

— **(5).** Aus meinem Tagebuche. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg., 1910, No. 11, p. 336—343. — Berichtet über Zählebigkeit einer Hauskatze, Freundschaft zwischen Rotwildkalb, Dachshund und Huhn, Füchse an der Kette, Hausmarder in Gefangenschaft, Aufstehen der Fledermaus vom Boden, Dachs.

Patrigeon. Contribution á l'étude des races bovines du bassin inférieure du Yang-tsé. Rec. Méd. vét. Paris, 1910, T. 87, p. 298—300.

Paladino, G. Une question de priorité sur les rapports entre la musculature des oreillettes et celle des ventricles du coeur. Arch. ital. Biol., 1910, T. 53, p. 47—52.

†Peterson, A. Description of New Carnivores from the Miocene of Western Nebraska. Memoirs of the Carnegie Museum, 1910, Vol. IV, No. 5, p. 205—278, mit 14 Tafeln. — Enthält eine eingehende osteologische Behandlung und Restaurationsversuch von Daphoenodon superbus (Peterson), Brocyon robustum n. g. n. sp. (Upper Harrison beds, Whistle Creek, Sioux County, Nebraska), Cynodesmus thomsoni Matthew, Tephrocyon temerarius Leidy, Paroligobunis (Brachypsalis) simplicidens n. g. n. sp. (Lower Harrison beds, Agate Spring Fossil Quarries, Sioux County, Nebraska), Stenictis n. g. für Stenogale (Potamotherium) robusta Cope.

Peterson, E. E. Ascending Tracts in the Spinal Cord of the Cat., Rep. 79, Med. Brit. Ass. Adv. Sc., 1909 (1910), p. 646—647.

†Perkins, George H. On a Skeleton of a Whale in the Provincial Museum, Halifax, Nova Scotia; with Notes on the fossil Cetacea of North America. Proc. Trans. Nova Scotian Inst., 1910, Vol. 12, p. 139—163, mit 8 Taf.

Pfizenmayer, E. Die neueste Mammut-Expedition und ihre Ergebnisse. Prometheus, 21. Jhrg., p. 321—327, mit 8 Figg.

Pfurtscheller. Ein abnormes Eichhörnchengebiß. In: Aus der Natur, 5. Jhrg., 1909/10, p. 207, mit 3 Abb.

Phillips, E. C. The mammals of Breconshire. Trans. Cardiff. Nat. Soc., 1910, Vol. 42, p. 91—99.

Pichot, Pierre Amédée. (1). L'élevage du renard à fourures. Bull. Soc. nation. Acclimat. France, 1910, Ann. 57, p. 41—49.

— **(2).** Importations d'animaux exotiques. Bull. Soc. nation. Acclimat. France, 1910, Ann. 57, p. 541—542. — Wilde Pferde.

†Pilgrim, Guy E. Notices of New Mammalian Genera and Species from the Tertiaries of India. Rec. geol. Surv. India, 1910-Vol. 40, p. 63—71. — 29 neue Arten bei Sivapithecus n. g., Dryopithecus, Semnopithecus, Dissopsalis n. g., Amphicyon, Palhyaena, Pseudaelurus, Cadurcotherium, Aceratherium, Diceratherium, Teleoceras, Hipparion, Hippodactylus, Phyllotillon, Tetraconodon, Hippohyus, Hyoboops, Dorcabune n. g., Giraffa, Giraffokeryx, Indratherium n. g., Hydaspitherium, Boselaphus, Tragocerus, Merycops n. g. für Brachyodes longidentatus.

Plate, L. Die Erbformeln der Farbenrassen von Mus musculus. In: Zoologischer Anzeiger, 35. Bd., 1910, p. 634—640.

Plimmer, H. G. Report on the Deaths which occurred in the zoological Gardens during 1909. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 131—136. — Todesursache verschiedener Säuger.

Pocock, R. J. (1). The song of the Siamang Gibbon. Nature London, 1910, Vol. 85, p. 170.

— **(2).** Exhibition of a living specimen of a Mole-Rat (Georychus) from Ashanti. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, II, p. 589.

— **(3).** On the Specialised Cutaneous Glands of Ruminants. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, II, p. 845—986, mit 69 Figg. — Behandelt den Bau und das Vorkommen der verschiedenen Hautdrüsen, wie Klauendrüsen, Metatarsaldrüsen, Tränendrüsen, Inguinalsäcke etc., bei den verschiedenen Arten von Wiederkäuern, ihre Funktion und Entstehung.

Pohl, L. (1). Das Os penis der Carnivoren einschließlich der Pinnipedier. In: Jenaische Zeitschr. f. Naturwiss., 47. Bd., 1911, p. 115—160, mit 2 Taf. u. 4 Textfigg. — Der Penisknochen verschiedener Caniden, Musteliden, Ursiden, Procyoniden, Pinnipedier, Feliden wird beschrieben und abgebildet. Den Hyaeniden fehlt ein Os penis.

— **(2).** Beitrag zur Kenntnis des Os penis der Prosimier. In: Anatom. Anzeiger, 34. Bd., 1910, No. 9, p. 225—231, mit 7 Abb. — Beschreibung des Penisknochen von Lemur varius, L. macaco, Microcoebus murinus, Nycticebus tardigradus, Galago garnetti, G. monteiroi.

— **(3).** Wieselstudien. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhrg. 1910, No. 8, p. 234—241, mit 2 Abb. — Biologische und taxonomische Angaben über Hermelin und Wiesel (Ictis ermineus und Ictis nivalis.)

Polinski, Wladyslaw. Untersuchungen über die Entwicklung der subkutanen Lymphgefäße der Säuger, insonderheit des Rindes. Bull. intern. Acad. Sc. Cracovie, 1910, Cl. Sc. math.-nat. Sér. B, Sem. 1, p. 313—332, mit 7 Figg.

†Pohlig, H. Bemerkungen zu Cervus (Palaeaxis) Lóczyi Pohlig n. sp. In: O. Kadic: „Die fossile Säugetierfauna der Umgebung des Balatonsees; Paläont. Anhang zu dem I. B. I. T. der Resultate der wiss. Erforschung des Balatonsees". Budapest 1911, p. 1—4, mit 2 Taf.

Pohlmann, E. H. Kopfregion der Amnioten. Morphogenetische Studien. 6. Fortsetzung von A. Fleischmann. Die embryonale Metamorphose, die Physiognomie und die Mundhöhle des Katzenkopfes. Morphol. Jahrb., 1910, Bd. 41, p. 615—680, mit 3 Taf. u. 40 Figg.

†Popow, R. Beitrag zur neolithischen Fauna der Säugetiere Bulgariens. In: Sammelwerk für Folklor, Wissensch. u. Literat., XXIV, Sophia 1908, 22 pp., mit 7 Taf. (bulgarisch, nach Ref. No. 920 von P. Bachmetjew im Zoolog. Zentralblatt, 17. Bd., 1910, No. 21/22, p. 708). — Ursus arctos L., Mustela martes L., Meles taxus Pall., Putorius putorius L., Felis catus L., Felis lynx L., Canis lupus L., Canis aureus L., Canis vulpes L., Canis familiaris L., Cervus capreolus L., Cervus elaphus L., Cervus tarandus L., Ovis aries L., Bos taurus L., Sus scropha L., Equus caballus fossilis, Castor fiber L., Lepus timidus L., Spermophilus citillus L., Spalax typhlus.

Porta, Antonio. Sulle glandule faciali del Vesperugo noctula Schreb. Zool. Anz., 1910, Bd. 36, p. 186—189, mit 2 Figg.

†Portis, A. Avanzi di canidi fossili dai terreni sedimentotufacei di Roma. Boll. Soc. geol. ital., 1910, Vol. 28, p. 203—244, mit 2 Taf.

Preble, Edward A. A New Microsorex from the vicinity of Washington, D. C. Proc. biol. Soc. Washington, 1910, Vol. 23, p. 101—102. — Microsorex winnemana n. sp.

Preiss, Adolf. Beziehungen des Fuchsrüden zum Fuchsgeheck. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 783.

Prentiss, C. W. The Development of the Hypoglossal Ganglia of Pig Embryos. Journ. comp. Neurol., 1910, Vol. 265—282, mit 8 Figg.

Przibram, H. (1). Zwerggeburten aus künstlich verkleinerten Rattenembryonen. Verh. Ges. deutsch. Nat. Ärzte, 81. Vers., 1910, 2. T., 1. Hälfte, p. 178.

— **(2).** Übertragungen erworbener Eigenschaften bei Säugetieren und Versuche mit Hitze-Ratten. Verh. d. Gesellsch. deutsch. Naturf. u. Ärzte, 81. Vers. zu Salzburg, 1910, 2. T., 1. Hälfte, p. 179—180.

R. Monströses Gemskrickel. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 20, No. 3, p. 44. — Abbildung eines Gems-

gehörnes, dessen Spitzen wagerecht und nach außen stehen, aus Steiermark.

Rancillio (1). Seltener Gemskruckendefekt. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 19, No. 20, p. 403, mit Abb.

— **(2).** Zur Entwicklung des Elchgeweihes. In: Deutsche. Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 528.

Räuber, A. Die natürlichen Schutzmittel der Rinden unserer einheimischen Holzgewächse gegen Beschädigungen durch die im Walde lebenden Säugetiere. In: Jenaische Zeitschr. f. Naturwissensch., 46. Bd. (N. F. 38. Bd.), 1910, p. 1—75. — Elch, Hirsch, Reh, Biber, Hase, Kaninchen, Eichhörnchen, Siebenschläfer, Waldmaus, Wühlmäuse.

Rawitz, Bernhard. Das Zentralnervensystem der Cetaceen. Die Furchen und Windungen des Großhirns von Balaenoptera rostrata Fabr. Arch. mikr. Anat., 1910, Bd. 75, p. 225—239,, mit 2 Taf. u. 2 Figg.

Reeker, H. Die Abstammung der Hauskatze. 38. Jahresber. westfäl. Prov. Ver., Zool. Sekt., 1910, p. 14.

Regaud, Cl. Particuliarité d'action des rayons de Röntgen sur l'épithelium séminal du Chat. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 68, p. 541—543, mit 1 Fig.

†Reichenau, W. v. Revision der Mosbacher Säugetierfauna, zugleich Richtigstellung der Aufstellung in meinen Beiträgen zur näheren Kenntnis der Carnivoren aus den Sanden von Mauer und Moosbach. Notizbl. Ver. f. Erdkunde großh. geol. Landesanstalt, Darmstadt, 1910, Heft 31, p. 118—134.

Reinke, Edwin E. Note on the presence of the fifth aortic arch in a 6 mm pig embryo. Anat. Record., 1910, Vol. 4, p. 453—469 mit 3 Figg.

Reinberger. Beobachtungen von Sumpfschildkröte und Nörz in Ostpreußen. Schriften d. Physik.-Ökonom. Gesellsch. Königsberg, 1910, Jhg. 51, p. 315—316.

Richardsen, A. Die schwedische Rinderzucht. Landwirtsch. Jahrb., 1910, Bd. 39, p. 623—744, mit 3 Taf. und 1 Figg.

Ridewood, W. G. Hornless Okapies. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 8, ser. 6, p. 387—388.

Riha, Adalbert. Das männliche Urogenitalsystem von Halicore dugong Erxl. In: Zeitschr. f. Morphol. u. Anthropol., 13. Bd., 1911, Heft 3, S. 395—422, mit 15 Textfigg.

Riley, E. H. A new Zebra hybrid. Americ. Breeders Magaz., 1910, p. 107—110, mit 3 Abb.

Retterer, Ed. et Lelièvre, Aug. (1). Connexion et developpment de l'appareil hyoidien du chien. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 68, p. 952—955.

— **(2).** Tonsille côlique du Cobaye et appendice ou tonsille caecale de l'Homme. C. R. Ass. Anat. Réun., 1910, 12, p. 11—18.

— **(3).** Origine, forme et valeur cellulaire des himaties des mammifères. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 68, p. 32—35.

— (4). L'hématié des Mammifères jeunes, adultes et bien portants est un noyau devenu hémoglobique. C. R. Soc. Biol. Paris, 1910, T. 69, p. 19—22.

Retzius, Gustaf. Histologische Beobachtungen am Anthropoidenovarium. Arb. zool. Inst. Wien, Bd. 18, p. 83—112, mit 1 Taf. u. 7 Figg.

Reveley, Ida Z. and **Simpson, S.** The cortico-spinal tract in the Guinea-Pig. Rep. 79. Meet. Brit. Ass. Adv. Sc., 1909 (1910), p. 645—646.

Revilliod, P. L'okapi. Verh. schweiz. naturf. Gesellsch., 93. Vers., Bd. I, p. 304—305.

†**Reynolds, S. H.** British Pleistocene Canidae. Rep. 79. Meet. Brit. Ass. Adv. Sc., 1909 (1910), p. 507.

Robertson, J. B. Dun Coat Colour in the Horse. Nature, London, 1910, Vol. 83, p. 138—139.

Roerig, A. Über E. Bergstroems Theorie der Bedeutung der Klauendrüse für die Geweihbildung. In: Arch. f. Entwicklungsmechanik, 1910, Bd. 31, Heft 1, p. 175—177. — Bergstroems Theorie (s. Bergström) wird abgelehnt.

†**Roman, E.** Sur les Rhinocéridés de l'Oligocène d'Europe et leur filiation. C. R. Acad. Sc. Paris, 1910, T. 150, p. 1558—1560.

Römer, J. Der Büffel als Haustier. Natur, 1910, p. 413—417, mit 1 Abb.

Röthig, Paul. Riechbahnen, Septum und Thalamus bei Didelphys viverrinus. Abhdlg. Senckenb. nat. Ges. Frankfurt a. M., 1910, Bd. 31, S. 1—19, mit 2 Taf. und 12 Figg.

Rörig, R. Die nordische Wühlratte, Arvicola ratticeps Kays. u. Blas. in Deutschland und ihre Verwandtschaft mit den russischen Arvicoliden. In: Arbeiten a. d. kaiserl. biologischen Anstalt f. Land- u. Forstwirtschaft, 7. Bd., 1910, p. 429—472, mit 65 Abb. u. 3 Taf. — Behandelt die frühere und jetzige Verbreitung von Arvicola ratticeps in Europa, ihre Lebensweise und Variabilität in Färbung, Osteologie und Zahnbau; sowie ihre Beziehungen zu A. oeconomus und A. gregalis.

Roscher. Schwanzlosigkeit und Kloakenbildung beim Kalb. Zeitschr. f. Tieranat., 1910, Bd. 13, p. 421—431, mit 4 Figg.

Roosevelt, Th. African Game Trails. An Account of the African Wanderings of an american Hunter-Naturalist. In: Scribner's Magazine, Vol. 46, 1909, No. 4, p. 385—406; No. 5, p. 513—539; No. 6, p. 652—672. Vol. 57, 1910, No. 1, p. 1—16; No. 2, p. 129—143; No. 3, p. 257—277; No. 4, p. 385—406; No. 5, p. 513—539; No. 6, p. 641—670. Vol. 48, 1910, No. 1, p. 1—33; No. 2, p. 141—164; No. 3, p. 257—290. — Enthält gute Photographien afrikanischen Großwildes, wie auch biologische Beobachtungen.

Rossi, F. Contribution à l'inervation spinale segmentaire de la région lombosarée de la peau chez le chien, étudiée au moyen

de sections transversales de la moelle épimère. Arch. ital. Biol., 1910, T. 54, p. 65—100, mit 38 Figg.

Rothschild, Walter. Notes on the Sea Elephants (Mirounga). In: Novitates Zoologicae, 1910, No. 3, p. 445—446, mit 1 Taf. — Auch die nördlichen See-Elefanten sollen nur subspezifisch von Mirounga leonina unterschieden sein.

Roux, J. (1). Notes sur quelques zèbres de Bâle. In: Revue Suisse de Zoologie, Genève 1910, T. 18, Fasc. 4, p. 917—927, mit 4 Figg. — Behandelt werden Equus quagga Gmel, Equus chapmani böhmi Matschie, Equus chapmani granti Winton, Equus chapmani mariae Praz.

— (2). Beitrag zur Kenntnis der Sciurus-Arten von Celebes. In: Zool. Anz., 35. Bd., 1910, No. 17, p. 515—520. — Sciurus topapuensis n. sp. (Topapu-Gebirge, Zentral-Celebes), Sciurus mowewensis (SO.-Celebes). Behandelt werden hauptsächlich die Sciurus-Arten der Leucomus-Gruppe aus Celebes. Bestimmungstabelle derselben.

Rübsam. Gehörn mit 4 Stangen. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 20, p. 95, mit 1 Fig. — Abbildung eines abnormen Rehgehörns aus Pommern.

Rucker, William Colby. The Relation of the California Ground Squirrel (Citellus beechyi) in Bubonic Plague. Bull. Wisconsin. nat. Hist. Soc., 1910, Vol. 8, p. 137—144.

Ruge, Georg. Die Grenzen der Pleura-Säcke der Affen und des Menschen. In: Morphol. Jahrbuch, Bd. 41, Heft 1 u. 2, 1910, p. 1—103, mit 63 Textfigg. — Untersucht werden Halbaffen und Affen, von den letzteren gesondert die Platyrhina, die Katarhina Papio, Macacus, Hylobates und die 3 Anthropomorphen Gorilla, Orang, Schimpanse. Die Resultate ergeben in phylogenetischer Hinsicht, daß weder der Mensch von den Menschenaffen, noch von diesen einer von den anderen abstammen kann.

Rühn, G. Ein Fall von Mißbildung der Geschlechtsorgane beim Rind. München. tierärztl. Wochenschr., 1910, Jhg. 54, p. 337—339.

Russell, H. Notes on the Mammals of Islay. Zoologist, 1910, Vol. 14, p. 113—115.

Russo, Achille. (1). Su l' accelerazione dei prozessi anabolici nell'ovaria delle Coniglae tenute in dignino e sul suo biologico. Atti Acad. Gioenia Sc. nat. Catania, 1910, Vol. 3, Mem. 15, 5 pp., mit 1 Taf.

— (2). Sui mutamenti che subiscono i mitocondri ed i materiali deutoplasmici dell oocite di Coniglia in diversi periodi di inanizione. Arch. f. Zellforsch., 1910, Bd. 5, p. 173—181, mit 1 Taf. u. 3 Figg.

— (3). Ancora sui Mitocondri dell' oocite di Coniglia, sul loro aumento e sulla loro funzione. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 631—633, mit 1 Fig.

Sallac, W. Die Hirscharten auf der 1. internationalen Jagdausstellung in Wien 1910. Vereinsschr. f. Forst-, Jagd- u. Naturk., Prag 1910, Heft IV.

Salzer. Über die Regeneration der Hornhaut des Kaninchens. Arch. Augenheilkde., 1910, Bd. 67, p. 322—323. — Zeitschr. Augenheilkunde, 1910, Bd. 24, p. 267.

Sano, Torata. Beitrag zur vergleichenden Anatomie der Substantia nigra, des Corpus Luysii und der Zona incerta. Monatsber. Psychiatr. Neurol., 1910, Bd. 27, p. 110—127, 274—283, 381—389, 476—488; Bd. 28, p. 26—34, 129—133, 269—278, 367—375, mit 15 Taf.

Satunin, K. Über die geographischen Rassen des Tigeriltis. In: Zoologischer Anzeiger, 36. Bd., 1910, No. 2/3, p. 58—60. — Drei geographische Rassen werden unterschieden: Vormela sarmatiana Pall. in der Steppe zwischen Don und Wolga, V. koshewnikowi sp. n. aus W.-Transkaspien, und V. tedshenika sp. n. von der afghanischen Grenze (Kuschka).

Schacht, H. Über die Hausspitzmaus (Crocidura araneus). In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 10, p. 318.

Schäff, Ernst. Die wildlebenden Säugetiere Deutschlands. Neudamm 1911 bei Neumann. 252 pp. mit 76 Abb. — Übersicht über die in Deutschland wildlebenden Säuger nebst Angabe der wichtigsten Literatur. Enthält zahlreiche Schädelabbildungen und in Umrißlinien die Bilder der meisten Seesäugetiere der deutschen Gewässer.

Schaeffer. Der Gebrauchshund, seine Züchtung und Arbeit für den vielseitigen Jagdbetrieb im Vereinsgebiet. Jahrb. schles. Forstver., 1909 (1910), p. 139—152.

Schaffer, J. Die Rückenseite der Säugetiere nach der Geburt nebst Bemerkungen über den Bau und die Verknöcherung der Wirbel. Sitz.-Ber. Akad. Wissensch. Wien, Abt. 3, Bd. 40, 1910, p. 231—237, mit 6 Figg.

Schimkewitsch, W. Über die Instinkte der Haustiere. Trav. Soc. Nat. St.-Pétersbg., Sect. Zool. et Physiol., 1910, T. 35, livr. 4, p. 75—76. (Deutsches Resümee der russisch geschriebenen Arbeit.)

†Schlosser, M. (1). Über einige fossile Säugetiere aus dem Oligocän von Ägypten. Zool. Anz., 1910, Bd. 35, S. 500—508. — Zu den Hyracoiden gehören: Megalohyrax palaeotherioides n. sp., Pachyhyrax crassidentatus n. g. n. sp., Microhyrax n. g. andrewsi n. sp. (Megalohyrax minor Andrews part), niloticus n. sp., suillus n. sp., Bunohyrax n. g. (= Geniohyus fajumensis und major Andrews) mirus n. sp. und minutus n. sp.; zu den Creodontiern: Apterodon altidens n. sp., minutus n. sp.; zu den Insektivoren: Metoldobotes stromeri n. g. n. sp.; zu den Anthropomorphen: Moeripithecus markgrafi n. g. n. sp., Parapithecus fraasi n. g. n. sp., Propliopithecus haeckeli n. g. n. sp. Letzterer soll der Ahne aller Simiiden und Hominiden sein.

†— (2). Über fossile Wirbeltierreste aus dem Brüxer Braunkohlenbecken. Lotos, 1910, Prag, Bd. 58, p. 229—245, mit 1 Taf.

Schmaltz (1). Die Clitoris bei den Haussäugetieren nebst Bemerkungen über die Rutenkuppe. In: Berliner tierärztl. Wochenschr., No. 51, 1910. — Die Clitoris ist dem Penis vollkommen homolog. Die Clitoriskuppe entspricht der Eichel. Sie ist entgegen der bisherigen Auffassung als ein Hautgebilde anzusehen.

— (2). Enorme Widerstandsfähigkeit gegen Schädelverletzungen beim Wild. In: Zeitschr. Forst-Jagdwesen, 1910, Jhg. 42, p. 555—556, mit 1 Fig.

Schmidt, Kurt. Die arteriellen Kopfgefäße des Rindes. Intern. Monatsschr. Anat. u. Physiol., 1910, Bd. 27, p. 187—264, mit 1 Taf. u. 3 Figg.

†Schmidtgen, O. Mastodon arvernensis Cro. et Job. aus den Mosbacher Sanden. Notizbl. Ver. f. Erdkunde großh. geol. Landesanst. Darmstadt, 1910, p. 135—138, mit 1 Taf.

Schmitz, A. Die Pfortader des Pferdes, Rindes, Hundes und ihr mikroskopisches Verhalten beim Pferd. Inaug.-Diss. Dresden, mit 8 Taf.

Schneidemühl, G. Lage der Eingeweide bei den Haussäugetieren nebst Anleitung zur Exenteration für anatomische und pathologisch-anatomische Zwecke und Angaben zur Ausführung von Präparierübungen. 3. Aufl. Parey, 1910. 8°. 172 pp.

Schöttler, F. Wachstumsmessungen an Pferden. Jahrbuch f. wissensch. u. prakt. Tierzucht, 5. Jhg., 1910, p. 1—41.

Schouppé, Karl von. Die Haarwirbel beim Pferde, ein Mittel zur Feststellung der Identität. Zeitschr. Tiermed., 1910, Bd. 14, p. 321—352, mit 14 Taf. u. 3 Figg.

Schück, Ad. C. Das Schulterblatt des Menschen und der Anthropoiden. Mitt. anthrop. Ges. Wien, 1910, Bd. 40, p. 231—237, mit 6 Figg.

Schultz, W. Verpflanzungen der Eierstöcke auf fremde Spezies, Varietäten und Männchen. Arch. f. Entw.-Mech., 1910, Bd. 23, p. 79—108, mit 2 Taf.

Schulze, C. Untersuchungen über das Wachstum des Hufhorns beim Pferde. Monatsh. f. prakt. Tierheilk., 1910, Bd. 22, p. 64—85.

Schuster, Ludwig. Neue Kaninchenstudien. Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 1, p. 12—14. — Biologische Angaben über Kaninchen.

Schwalbe, G. Studien zur Morphologie der südamerikanischen Primatenformen. Zeitschr. f. Morphol. u. Anthrop., 1910, Bd. 13, p. 209—258, mit 15 Figg.

Schwartz, G. Untersuchungen über das Sinusgebiet im Wiederkäuerherzen. Arch. f. wissensch. u. prakt. Tierheilkunde, 37. Bd., p. 152—179, mit 1 Taf.

Schwarz, E. (1). Über einige Mangaben. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Fr., 1910, p. 452—459. — Unter anderen Angaben besonders auch Schädelmaße von Cercocebus albigena zenkeri subsp. nov. (Kamerun) beschrieben.

— **(2).** Two new oriental Viverridae. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 230—232. — Beschreibung von Paradoxurus vicinus sp. n. von Assam? und Mungos exilis peninsulae subsp. n. von Bangkok (Siam).

— **(3).** On Cercocebus aterrimus and Cercocebus albigena. In: Ann. and Mag. of Nat. History, 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 527—530. — Stellt die Synonymik, Verbreitung und Unterarten der beiden Arten fest.

— **(4).** Notes on some Palm-Civets. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 422. — Paradoxurus sumbanus sp. n. (Sumba-Inseln, Timor-See), Macrogalidia gen. nov. für M. (bisher Paradoxurus) muschenbroeki.

— **(5).** On the Wallabies usually refered to Macropus agilis Gould. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 164—166. — Beschreibung und Synonymie von Macropus agilis Gould, M. a. papuanus (Ptrs. u. Doria), M. a. jardinei De Vis, M. a. anurescens subsp. n.

— **(6).** Ein anscheinend neuer Fleckenkuskus von den Admiralitätsinseln. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, 1910, p. 406—408. — Phalanger maculatus krämeri subsp. n.

— **(7).** Die großen Känguruhs und ihre geographischen Formen. In: Novit. Zool., Vol. XVII, März 1910, p. 86—109, mit 5 Taf. — Er unterscheidet 5 Arten großer Kängurus: 1. Macropus giganteus mit den Subspezies giganteus Zimm., fuliginosus Desm., melanops Gould, ocydromus Gould. 2. M. rufus mit den Subspecies rufus Desm., pallidus subsp. nov. occidentalis Cahn. 3. M. robustus mit den Subspezies robustus Gould, cervinus Thos., rubens subsp. nov., woodwardi Thos., isabellinus Gould, alligatoris Thos., alexandriae subsp. nov., reginae subsp. nov., erubescens Scl., argentatus Rotsch. 4. M. antilopinus Gould. 5. M. hagenbecki Rotsch. Die geographische Verbreitung wird angegeben und Bestimmungstabellen werden gebracht.

Schweder, G. Zahnwale im Rigaer Meerbusen. Korr.-Bl. Nat. Ver. Riga, No. 53, p. 43—50, mit 6 Figg.

Seabra, A. F. (1). Notes. VIII. Alouata. Bull. soc. portug. Sc. nat., 1910, Vol. 6, p. 38—58.

— **(2).** Note sur une foetus d'Anomalurus fraseri. Bull. Soc. portug. Sc. nat., 1910, Vol. 3, p. 79—82, mit 3 Figg.

— **(3).** Notes mammalogiques. Bull. Soc. portug. Sc. nat., 1910, Vol. 4, p. 11—22.

The Secretary of Soc. (1). Exhibition of a photograph of Giraffe from Gallaland, East Africa. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, II, 669. — Vielleicht eine Zwischenform zwischen G. reticulata und G. camelopardalis.

— (2). Exhibition of photographs of a Thylacine (Thylacinus cynocephalus) and three cubs. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 385.

Sefe, Ivar. Hyperhippidium. Eine neue südamerikanische Pferdegattung. Svenska Vet.-Akad. Handl., 1910, Bd. 43, No. 2, mit 2 Taf. und 2 Figg. — Hyperhippidium n. g. für Onohippidium peruanum.

Sequenza, L. Nuovi resti di mammiferi pontici di Gravitelli presso Messina. Boll. Soc. geol. ital., 1910, Vol. 26, p. 89—122, mit 3 Taf.

Shann, W. E. An account of some post-mortem phenomena observed in a Lemur. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 535—536.

Shitkow, R. M. u. **Sabanejew.** Über Ovis heinsii Sewertz. und über den Bau der Hörner der Wildschafe. Zool. Jahrb., 1910, Bd. 28, Syst., p. 457—472, mit 11 Figg.

Shortridge, G. E. An Account of the geographical Distribution of the Marsupials and Monotremes of South-West Australia, having special reference to the specimens collected during the Balston Expedition of 1904—1907. Proc. Zool. Soc. London, 1909 (1910), p. 803—848, mit 34 Figg.

Silvester, C. On the presence of permanent lymphatico-venous communication, at the level of the renal veins in adult South-American monkeys. Anat. Anz., Ergänzungsheft zum Bd. XXXVII (Verhdlg. anat. Ges., 24. Vers. Brüssel), p. 111—113, mit 3 Figg.

†**Sinclair, William J.** (1). The Restored Skeleton of Leptauchenia decora. Proc. Amer. philos. Soc., 1910, Vol. 49, p. 196—199, mit 1 Fig.

†— (2). Dermal Bones of Paramylodon from the Asphaltum Deposits of Rancho La Brea, near Los Angeles, Californien. Journ. f. Morphol., 1910, Vol. 21, p. 359—424, 6 Taf. u. 29 Figg.

Sjöstedt, Y. Die Tierwelt der Steppen und Berge. In: Wissensch. Ergebnisse der schwedischen Zoologischen Expedition nach dem Kilimandjaro, dem Meru und den umgebenden Massaisteppen Deutsch-Ostafrikas. 1. Vorwort: Die Tierwelt der Steppen und Berge. Stockholm 1910. 80 pp. mit 113 Taf. — Dieser Teil der Ergebnisse enthält nur einige Angaben über das Vorkommen von Säugetieren in den im Titel angegebenen Gegenden. Wichtig ist, daß zwei Faunengebiete erkannt wurden, das eine umfaßt den ganzen Kilimandjaro, die Strecken unterhalb der südöstlichen Teile des Meru mit ihren Sumpfgegenden — es hat Pare-Usambara-Gepräge —, das andere die Steppen im Westen, Norden und Nordosten des Meru und der dazu gehörigen Teile dieses Berges. Es hat mehr Sudan-Gepräge.

Smith, G. E. On the Impossibility of instituting. Exact Homologies between the Sulci „Calcarine" in various Primates. Anat. Anz., 1910, Bd. 36, p. 486—487.

Sobotta, J. Über das Verhalten der Spermatozoen im Uterus der Säugetiere. Nach Befunden bei Nagetieren. Zeitschr. f. Morph. u. Anthrop., 13. Bd., 1910, p. 201—208, mit 1 Taf.

Soffel, Karl. Tierleben im Tiroler Etschtal. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 8, p. 248—253. — Aufzählung der beobachteten Fledermäuse.

Sokolowsky, A. (1). Genossenschaftsleben der Säugetiere. Eine psycho-biologische Studie über die Beziehungen der Säugetiere zu ihren Artgenossen. Leipzig 1910 (Weigel).

— **(2).** Affe und Mensch in ihrer biologischen Eigenart. Leipzig, Theod. Thomas.

— **(3).** Das „Einhorn" der Antike. Prometheus, Jhg. 21, 1910, p. 609—613, mit 5 Figg. — Nashorn als Vorbild des Einhorns.

†Spencer, J. W. (1). The Discovery of Fossil Mammals in Cuba and their great Geographical Importance. Science, 1910, N. S. Vol. 32, p. 564—565.

†— **(2).** Note on the Discovery by Professor C. B. La Torre of Fossil Mammals in Cuba. Geol. Mag., N. S. Vol. 7, 1910, p. 512—513.

Spillmann, W. J. History and peculiarities of the mule-foot hog. In: Americ. Breeders Magaz., 1910, p. 178—182, mit 3 Abb.

Stach, Joh. Die Ontogenie der Schneidezähne bei Lepus cuniculus L. Beitrag zur Frage über die Stammesgeschichte der Nagetiere. In: Bull. Acad. Sc. Cracovie, Cl. sc. mat. nat. sér. B. sc. nat., Avril 1910, p. 215—259, mit 2 Taf. — Die von Huxley entdeckten rudimentären Zähnchen, welche vor den Nagezähnen liegen, sind deren Milchvorgänger. Auf embryologischem Wege läßt sich nicht feststellen, welchem Schneidezahnpaar der übrigen Säuger das 1. Paar der Nager homolog ist.

†Stather, J. W. Investigation of the Fossiliferous Drift Deposits at Kirmington, Lincolnshire, and in various localities in the East Riding of Yorkshire. Rep. 79. Meet. Brit. Ass. Adv. Sc., 1909 (1910), p. 177—181, mit 9 Figg.

Stapley, Walter. A Study of Guttural Pouches of Horse. Proc. R. Soc. Victoria, 1910, N. S. Vol. 23, p. 33—35.

†Stehlin, H. G. (1). Zur Revision der europäischen Anthracotheriiden. Verh. nat. Gesellsch. Basel, 1910, Bd. 21, p. 165—185, mit 3 Figg. — 2 neue Spezies. Anthracotherium bumbachense (Bumbach, Mitteloligozän) und meneghini (Grosseto).

†— **(2).** Die Säugetiere des schweizerischen Eozäns. Kritischer Katalog der Materialien. T. 6. 1910. Abh. schweiz. pal. Gesellsch., Vol. 36, p. 837—1164, mit 6 Taf. u. 110 Figg. — Catodontherium, Dacrytherium, Leptotheridium, Anoplotherium, Diplobune, Xiphodon, Pseudamphimeryx, Amphimeryx, Dichodon, Haplomeryx, Tapirulus, Gelocus. Arctiodactyla incertae sedis. Schlußbetrachtungen über die Artiodactylen. Nachträge zu den Perissodactylen.

†— (3). Über die Säugetiere der schweizerischen Bohnerzformation. Verh. schw. nat. Gesellsch., 1910, 93. Vers., 1. Bd., S. 138—169, mit 9 Figg.

Sterling, Stefan. Beiträge zur Kenntnis der Muskulatur des Schultergürtels in der Vorderextremität bei Zahn- u. Bartenwalen. Jenaische Zeitschr. f. Naturw., XLVI. Bd., S. 667—680, mit 1 Taf. u. 4 Figg.

Stroh. Die „Schaufelknorpeldrüse", ein bisher nicht genügend bekannter Lymphknoten der ventralen Brusthöhlenwand. Zeitschr. Fleisch-Milchhyg., 0. Jhg., p. 249—252, mit 2 Figg.

Sturtevant, A. H. W. On the inheritance of color in the American harness horse. Biol. Bull. 19, 1910, S. 204—216.

Summer, Francis B. An Experimental Study of somatic Modifications and their Reappearance in the Offspring. Arch. f. Entw.-Mech., 1910, Bd. 30, T. 2, p. 317—348, mit 3 Taf. u. 11 Figg. — Durch Temperatureinfluß veränderte Mäuse vererben ihre Neuerwerbungen.

Sustschowo, Nadeschda. Untersuchungen über den Einfluß des Alters, Geschlechts und der Kastration auf die Zahl der roten Blutkörperchen und den Hämoglobingehalt bei Rindern, Schweinen und Schafen. Arch. Anat. Physiol., physiol. Abt., 1910, p. 97—112.

Swarth, H. S. Two new species of Marmots from northwestern America. In: Univ. of California Publications in Zool., 1911, Vol. 7, No. 6, p. 201—204. — Marmota vancouverensis sp. n. (Vancouver), M. ochracea n. sp. (Alaska).

Taylor, W. B. (1). Two new rodents from Nevada. In: University of California publications in Zoology. Vol. 5, No. 6, p. 283—302, mit 3 Taf. 1910. — Callospermophilus trepidus n. sp. (Nevada), Neotoma nevadensis n. sp. (Nevada), von letzteren zahlreiche Schädelabbildungen.

†— (2). Note on a Neck-bone of Balaena biscayensis from the Post-Tertiary Clay of the Moray Firth Area. Ann. Scott. nat. Hist., 1910, p. 244—245.

Th. N. Ein bärtiger Rehbock. In: Das Weidwerk in Wort und Bild, 1910, Bd. 20, No. 4, p. 64. — Abbildung eines Rehbocks mit bartähnlicher Haarbildung am Halse aus der Umgegend von Braunschweig.

Theinert, A. Das Guanako. Kosmos, 1910, p. 93—95.

†Thevenien, A. Les mammifères fossiles de Patagonie. Rev. scient., 1910, Ann. 48, Sem. 2, p. 711—718.

Terra, Paul de. Vergleichende Anatomie des menschlichen Gebisses und der Zähne der Vertebraten. Jena, bei Gustav Fischer. 451 pp. mit 200 Abb. — Enthält auch die Beschreibung und Entwicklungsgeschichte des Gebisses der einzelnen Familien der Säuger nebst zahlreichen Abbildungen davon.

Tixier, Léon et Rubens-Duval. Notes sur les glandes vasculaires sanguines juxta-thymiques du Veau. Bull. Mém. Soc. anat. Paris, 1910, T. 12, p. 693—701, mit 3 Figg.

Timms, H. W. Marett. Mammalia. Ia. Seal-Embryos. Report on a Collection of Sealembryos (Leptonychodes weddelli) made during the Voyage of the „Discovery" in the Antarctic Seas 1901—1904. Nation. antarct. Exped., Vol. 4, 1910, No. 1, mit 2 Taf. u. 1 Fig.

Toyofoku, Tomaki. Über das Vorkommen von Kiemenknorpel in der Thymus der Ratte. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 573—575, mit 1 Fig.

Toldt, Karl. Über eine beachtenswerte Haarsorte und über das Haarformensystem der Säugetiere. In: Annalen d. k. k. naturhist. Hofmuseums, Wien, Bd. 24, 1910, p. 195—268, mit 4 Taf. u. 1 Textfig. — Außer Wollhaar und Grannenhaar unterscheidet Toldt noch das „Leithaar", wovon 5 verschiedene Formen unterschieden werden. Es ist nach T. die ursprünglichste Form, darauf folgten phylogenetisch erst das Grannenhaar, dann das Wollhaar. Besprochen werden ferner die Konstellation der Haarformen und die Haarkleider der Säuger.

Thomas, Oldf. (1). Three new West African Mammals. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 351—354. — Perodicticus juju sp. n. (S.-Nigeria). Tatera guineae sp. n. (Portugiesisch Guinea), Arvicanthis ansorgei sp. n. (Portugiesisch-Guinea).

— (2). A new Genus for Dactylopsilla palpator. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 610. — Der Name ist Dactylonax gen. nov.

— (3). Three new Asiatic Mammals. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 534—537. — Murina lanosa sp. n. (Ceram), Mogera hainana sp. n. (Hainan), Tragulus versicolor sp. n. (Annam).

— (4). Four new South-American Rodents. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 503—506. — Beschreibung von Sciurus (Microsciurus) similis fusculus subsp. n. (W.-Columbia), Oecomys rex sp. n. (Demerara), Oecomys nitedulus sp. n. (Demerara), Dasyprocta variegata yungarum subsp. n. (Bolivia).

— (5). Two new Mammals from the Malay peninsula. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 424—426. — Arctomys dictator sp. n. (N. malayische Halbinsel), Ptilocerci lowi continentes subsp. n. (Selangor).

— (6). A new Chinese mole of the genus Scapitochirus. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 350—351. — Scaptochirus gilliesi sp. n. (SW.-Shansi).

— (7). A Collection of small Mammals from China. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, II, p. 635—638. — Myotis mysotis ancilla subsp. n. (Shensi), Microtus (Eothenomys) nux sp. n. (SO.-Shensi), Microtus johannes sp. n. (Schansi).

— (8). A Collection of Mammals from Eastern Buenos Ayres with Descriptions of related new Mammals from other

Localities. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 239. — Unter anderen werden neu beschrieben: Ctenomys talarum antonii subsp. n., Ctenomys fodax sp. n., Lagostomus maximus immollis subsp. n., Lagostomus crassus sp. n., Lepus europaeus Pall. akklimatisiert, *Lutreolina* g. n. für Didelphis crassicauda.

— (**9**). Mammals from the River Supinaam, Demerara, presented by Mr. F. V. McConnell to the British Museum. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 184—189. — Neu sind: Tonatia loephotis sp. n., Nectomys squamipes melanius subsp. n., Oryzomys macconnelli sp. n., Oecomys guianae sp. n.

— (**10**). A new Genus of Fruit-Bats and Two new Schrews from Africa. Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 111—114. — Das neue Genus Casinycteris steht Scotonycteris nahe. Die neuen Arten sind: Casinycteris argynnis sp. n. aus SO.-Kamerun, Crocidura turba provocax subsp. n., Sylvisorex aus Britisch O.-Afrika, Sylvisorex somereni sp. n. aus Uganda.

— (**11**). List of Mammals from Mount Kilimandjaro, obtained by Mr. Robin Kemp and presented to the British Museum by Mr. C. D. Radd. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 308—316. — Neu sind: Crocidura monax sp. n., Otomys divinorum sp. n., Leggada tenella suahelica subsp. n., Arvicanthis pulchellus ardens subsp. n., Heliophobus spalax sp. n.

— (**12**). New Muridae of the Genus Pseudomys. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 607—610. — Beschreibung von Ps. auritus sp. n. (S.-Australien, Lake Albert), Ps. (Thetomys) praeconis sp. n. (W.-Australien), Ps. (Gyomys) glaucus sp. n. (S.-Queensland)

— (**13**). Notes on African rodents. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 221—224. — Es wird das neue Genus Taterillus aufgestellt mit der Art Taterillus, bisher Gerbillns emini Thos. und eine Übersicht über die Arten von Lophiomys gegeben. Neu ist dabei L. ibeanus sp. n. aus Britisch O.-Afrika, L. i. hindei subsp. n.

— (**14**). New Mammals from the E. Indian Archipelago. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 383—387. Pteropus liops sp. n. (Buru), Dobsonia viridis umbrosa subsp. n. (Ceram), Myotis (Leuconoe) stalkeri sp. n. (Keiinseln), Paradoxurus kangeanus sp. n. (Kangean-Inseln) Sciurus notatus madurae subsp. n. (O.-Madura), Sciurus lowi bangueyae subsp. n. (Banguey-Insel, N. v. Borneo), Nannosciurus exilis retectus subsp. n. (Banguey-Insel).

— (**15**). On Mammals collected in Ceará, N. E. Brazil, by Fräulein Dr. Snethlage. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist. ,1910, Vol. 6, ser. 8, p. 500—503. — Neu sind Rhipidomys cearanus sp. n., Marmosa beatrix sp. n.

— (**16**). A new Monkey of Malay Peninsula. In: Proc. of

Zoolog. Soc. of London, 1910, II, p. 634—635. — Presbytis robinsoni sp. n.

— (17). Further new African Mammalia. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 282—288. — Thamomys macmillani gazellae subsp. (Elgonberge), Thamomys discolor sp. n. (Britisch O.-Afrika), Desmomys gen. nov. für D. (bisher Pelomys) harringtonis Thos., Procavia emini latrator subsp. n. (S.-Zentralkongo).

— (18). The Generic Arrangement of the Australian Murines hitherto referred to „Mus". In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 603—607. — Neu aufgestellt werden: Thetomys subg. n., Pseudomys Gray mit Typus Ps. nanus Gould, Leggadina subg. n. von Pseudomys mit Typus Ps. forresti Thos. und Gyomys subg. n. von Pseudomys mit Typus Ps. novae hollandiae Waterh.

— (19). A new Potto from British East-Africa. In: Proc. of Zoolog. Soc. of London, 1910, I, p. 536—537. — Pterodicticus ibeanus sp. n.

— (20). New genera of Australasian Muridae. In: Ann. and Mag. of Nat. History, 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 506—508. — Cyromys g. n. f. C. (bisher Mus) imperator Thos., Stenomys g. n. für S. (bisher Mus) verecundus Thos., Bunomys g. n. für B. (bisher Mus) coelestis Thos.

— (21). New African Mammals in the British Museum. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 426—432. — Beschreibung von Perodicticus faustus sp. n. (Zentral-Congo) Crocidura spurelli sp. n. (Goldküste), Tatera gambiana sp. n. (Gambia), Arvicanthis linulus sp. n. (Franz. Gambia), Arvicanthis dorsalis phaeotis subsp. n. (Britisch O.-Afrika), Epimys delectorum sp. n. (S.-Nyassa), Uromys oweni sp. n. (Franz. Guinea).

— (22). New African Mammals. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 83—92. — Petrodomus tordayi sp. n. (Süd-Zentral-Kongo), Chrysochloris congicus (ebendort), Chrysocloris vermicularis sp. n. (Aruwimi R. Congo), Protoxerus stangeri signatus subsp. n., Arvicanthis wroughtoni sp. n. (S.-Abyssinia), Leggada minutoides umbrata subsp. n. (SO.-Transvaal), Leggada bella sp. n. (Britisch O.-Afrika), Leggada bella gallarum subsp. n. (Harar, O.-Abyssinia), Leggada bella vicina subsp. n. (Mombasa), Leggada bella marica subsp. n. (Portugiesisch Ost-Afrika), Leggada bella induta subsp. n. (N.-Betschuanaland), Leggada pasha sp. n. (Mombuttu), Leggada neavei sp. n. (NO.-Rhodesia), Leggada deserti sp. n. (N.-Betschuanaland), Leggada triton murilla subsp. n. (Britisch O.-Afrika), Cephalophus simpsoni sp. n. (S.-Zentral-Kongo).

— (23). Further new African Mammals. In: Ann. and Mag. of Nat. History, 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 191—202. — Cercopithecus preussi insularis subsp. n. (Fernando Po), Rhinolophus brockmanni (Somaliland), Erinaceus hindei sp. n. (Britisch O.-Afrika). Helogale undalata rufula (Britisch O.-Afrika), Helogale victorina

ochraecea subsp. n. (Britisch O.-Afrika), Crossarchus ansorgei sp. n. (S.-Uganda), Funisciurus auriculatus boydi subsp. n. (Kamerun), F. a. beatus subsp. n. (Französisch Kongo), Dipodillus somalicus sp. n. (Somaliland), *Microdillus* gen. nov. mit Typus M. (Gerbillus) peli, Cricetomys gambianus elgonis subsp. n. (Elgongebirge), Procavia daemon. sp. n. (Elgongebirge), Procavia loncei princeps subsp. n. (Zuaisee), P. l. kempi subsp. n. (Mt. Elgon, Britisch O.-Afrika), Procavia pumila sp. n. (Somaliland), Procavia pumila rudolfi subsp. n. (Rudolfsee).

— (24). New Australian Muridae of the Genus Pseudomys. Ann. Mag. nat. Hist., 1910, Vol. 6, p. 607—610. — Pseudomys auritus sp. n. (Albert-See, S.-Australien), Ps. (Thetomys) praeconis sp. n. (Shak's Bay, N.-Australien), Ps. (Gyomys) glaucus (S.-Queensland).

— (25). Three new African Rodents. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 419—422. — Euxerus erythropus maestus subsp. n. (Sierra Leone), Dipodillus brockmanni sp. n. (Somaliland).

Thomas, O. und Wroughton, R. C. Ruwenzori Expedition Reports. 17. Mammalia. Trans Zool. Soc., 1910, Vol. 19, p. 481—518, mit 15 Taf. — Neu sind: Cercopithecus leucampyx aurora subsp. n. (Kivu-See), Graphiurus soleatus sp. n. (Mubuku Valley, Ö. Ruwenzori), Tatera ruwenzorii sp. n. (Mokia, SO.-Ruwenzori), Mus jacksoni montis subsp. n. (Mubuku Valley), Leggada fors sp. n. (Butagu Valley, Ö. Ruwenzori), Leggada grata sp. n. (Mubuku Valley), Oenomys bacchnante editus subsp. n. (Mubuku Valley), Arvicanthis maculus sp. n. (Mokia).

Trautmann, A. (1). Zur Kenntnis der Panethschen Körnchenzellen bei den Säugetieren. Arch. mikr. Anat., 76. Bd., 1910, p. 288—304, mit 1 Taf.

— (2). Nachträgliche Bemerkungen zu meinen Abhandlungen: „Die Verbreitung und Anordnung des elastischen Gewebes in den einzelnen Wandschichten des Dünndarmes der Haussäugetiere". Arch. mikr. Anat., 1910, Bd. 75, p. 584—586.

Truche, Ch. et Alilaire, E. Immunité héréditaire de la chèvre vis à vis de la ricine. Ann. de l'Inst. Pasteur, 25. Bd., 1911, p. 190—192.

Trouessart, E.-L. (1). Mammifères de la mission de l'Equateur, d'après les collections formées par le Dr. Rivet. In: Mission de l'Equateur, T. 9 (fasc. 1), p. A_1—A_{31}, mit 8 Taf. — Wiederauffindung von Potos flavus brachyotus (Martin) und Feststellung der Heimat dieses Tieres: Santo Domingo. Canis magellanicus riveti nov. subsp. (El Pelado, N.-Quito), Sylvilagus ecaudatus nov. sp. (Quito).

— (2). Description d'un insectivore nouveau de la famille des Erinacaeidae. In: Bull. Mus. d'Histoire naturelle de Paris. 1910, No. 1, p. 5. — Der neue Insektenfresser aus Tatsienlou

stellt ein neues Genus Neotetracus dar, das dem tertiären Tetracus nahe steht, mit der neuen Art Neotetracus sinensis.

— (3). Le loup de l'Inde (Canis pallipes Sykes) souche ancestrale du Chien domestique. In: C.-R. de l'Acad. Sc. de Paris, T. 152, p. 909—913, mit 2 Figg. — Abbildung des Schädels von Canis pallipes Sykes.

— (4). Faune des mammifères d'Europe. Berlin, (R. Friedländer & Sohn), 1910, 266 pp. — Überblick über alle bis jetzt bekannt gewordenen Säugetiere Europas, deren Synonymik, Verbreitung und Taxonomie.

— (5). Zèbres et Zèbroides. Nature, Paris, 1910, No. 38, II, p. 194—198, mit 4 Figg.

True, Frederik W. (1). An Account of the beaked whales of the family Ziphiidae in the collection of the United States National Museum with remarks on some specimens in other American Museums. In: Smithsonian, U. St. Nat. Mus., Bull. 73, 1910, 89 pp. mit 42 Taf. — Untersucht wurden: Mesoplodon bidens, densirostris, europaeus, steinegeri, Ziphius cavirostris, Berardius bairdii, Hyperoodon ampullatus und ihre Verbreitung wird angegeben.

†— (2). Description of a Skull and some Vertebrae of the Fossil Cetacean Diochotichus vanbenedeni from Santa Cruz, Patagonia. Bull. Amer. Mus. nat. Hist., 1910, Vol. 28, p. 19—32, mit 5 Taf.

†— (3). A New Genus of Fossil Cetaceans from Santa Cruz Territory, Patagonia, and Description of a Mandible and Vertebrae of Prosqualodon. Smithson. miscell. Collect., 1910, Vol. 52, p. 441—456, mit 3 Taf. u. 3 Figg. — Proinia patagonica n. g. n. sp.

Tschirwinsky. Die Entwicklung des Skelettes bei Schafen unter normalen Bedingungen, bei unzulänglicher Ernährung und nach Kastration der Schafböcke in frühem Alter. Arch. f. mikroskopische Anatomie, 1910, Bd. 75, Heft 3.

Ulbrich, H. Die venösen Blutsinus in der Orbita des Kaninchens. Arch. f. Augenheilkunde, LXV. Bd., p. 179—188, mit 2 Taf.

Vallette, A. Le faisceau atrio-ventriculaire de His et le tissu musculaire primitif du coeur. Rev. méd. Suisse romande, 1910, Ann. 30, p. 557—568.

Váli, E. Beiträge zur Kenntnis des schalleitenden Apparates der ungarischen Nage-Säugetiere. Beitr. zur Anat., Physiol., Pathol., Ther. des Ohres, d. Nase u. d. Halses, 3. Bd., p. 543—567, mit 3 Taf.

Virchow, Hans (1). Die Wirbelsäule von Hyderochoerus capybara nach der Form zusammengesetzt. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, Berlin 1910, No. 6, p. 253—265, mit 1 Textfig.

— (2). Die sagittale Flexion am Hinterhauptsgelenk von Rind und Pferd. In: Sitzber. Gesellsch. nat. Freunde, Berlin 1910, No. 6, p. 265—269, mit 2 Figg.

— (3). Die Schneidezähne im Unterkiefer des Rindes nach der Form eingesetzt. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, Berlin 1910, No. 6, p. 269—273, mit 3 Figg. — Diese richtige Präparation zeigt, daß die Zähne nicht sehr tief in den Alveolen stecken und beweglich sind.

— (4). Überzählige Skelettstücke (Epiphysen) an Händen und Füßen eines Gorilla. In: Zeitschr. f. Ethnologie, 1910, 2. Heft, p. 320—336, mit 15 Textfigg. — Die rechts und links gleichen überzähligen Knochenelemente sind wohl epiphysenähnliche Gebilde, welche sich bei weiterem Wachstum mit dem Hauptknochen vereinigt hätten.

— (5). Hand und Fuß des Elephanten nach der Form zusammengesetzt. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, Jhg. 1910, No. 2, S. 77—83, mit 6 Figg. — Der mangelhafte Zustand der Verknöcherung der Endphalangen läßt einen Reduktionsprozeß vermuten. Keine von ihnen berührt die Unterlage; das Tier stützt sich wahrscheinlich auf die stark entwickelten Sesambeine. Die Hand ist bedeutend kräftiger als der Fuß.

— (6). Die Wirbelsäule von Ursus americanus nach Form zusammengesetzt. In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, Berlin, Jhg. 1910, No. 1, p. 10—19, mit 1 Fig.

— (7). Über die sagittal flexorische Bewegung im Hinterhauptsgelenk des Elephanten. In: Sitzber. d. Gesellsch. naturf. Freunde, Berlin 1910, No. 4, p. 131—135, mit 4 Textfigg.

— (8). Die Wirbelsäule des abessinischen Nashorns (Biceros bicornis) nach Form zusammengesetzt. In: Sitzber. d. Kgl. preuß. Akad. d. Wissensch., 43. Bd., 1910, p. 848—864, mit 9 Figg.

— (9). Über einen Fugenknochen im Epistropheus des Elephanten. In: Sitzber. Gesellschaft naturf. Freunde, Berlin 1910, No. 6, p. 251—253, mit 2 Figg. — Der Fugenknochen ist wahrscheinlich der Rest der Bandscheibe und der Epiphysen der beiden Wirbel.

Vickers, H. M. The Origin of the Domestic „Blotched" Tabby Cat. Nature, London 1910, Vol. 84, p. 298, 331.

Vogel v. Falkenstein, K. Artbestimmung des Cervus Lydekkeri durch Geweihmessungen. (Eine neue Projektionsmethode). In: Sitzber. Gesellsch. naturf. Freunde, 1910, p. 319—333, mit 6 Taf.

Völsch, Max. Zur vergleichenden Anatomie des Mandelkerns und seiner Nachbargebilde. Arch. mikr. Anat., 1910, Bd. 76, p. 373—523, mit 28 Figg.

Voss, H. Weißes Rehwild in Ostpreußen. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 288.

Vram, Ugo G. (1). Accrescimento e sviluppo del cranio del Cynocephalus hamadryas. Boll. Soc. Zool. ital., 1910, Vol. 11, p. 136—208, mit 9 Figg.

— (2). Il parto del Känguruh. Boll. Soc. Zool. ital., 1910, Vol. 11, p. 285.

Vries, E. de. Das Corpus striatum der Säugetiere. Anat. Anz., 37. Bd., p. 385—405, mit 6 Figg.

Waledinsky, A. Einige Ergänzungen zur Frage nach der Gegenwart und der Verteilung der Nervenganglien in den Herzkammern einiger Säugetiere und des Menschen. Anat. Anz., 37. Bd., p. 465—472, mit 3 Figg.

Wallenberg. Anatomische und morphologische Untersuchungen über die Karpal- und Mentalorgane der Suiden. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 406—430, mit 10 Figg.

Walther, A. R. Beiträge zur Kenntnis von Blutplättchen und Blutgerinnung unter besonderer Berücksichtigung des Pferdes. Zeitschr. Tiermed., 1910, Bd. 14, p. 161—221, mit 5 Figg.

†**Wanderer, K.** Der erste Fund eines Moschusochsen im Diluvium des Königreichs Sachsen. Sitzber. Abh. nat. Gesellsch. Isis, Dresden 1909 (1910), p. 79—85, mit 1 Taf. und 1 Fig.

Ward, Henry L. The Brow Bat in Wisconsin. Eptesicus fuscus (Beauvois). Bull. Wisconsin nat. Hist. Soc., Vol. 8, p. 180—182.

Warren, E. R. The Mammals of Colorado. New York 1910.

Waugh, Karl T. The rôle of vision in the mental life of the mouse. In: The journal of Neurology and Psychology, Vol. 20, No. 6, 1910, p. 549—599, mit 10 Textfigg. — Berichtet über die Resultate von Experimenten, welche an Mäusen zur Erforschung ihres Gesichtssinnes angestellt wurden.

Wegener, R. N. Überzählige Inzisiven bei Affen. Zeitschr. f. Morphol. u. Anthropol., 12. Bd., 1910, p. 353—358, mit 1 Taf.

Weihs, Alice. Über Lokalisationen innerhalb der Pyramidenbahn, namentlich im Hirnschenkel des Kaninchens. Monatschr. Psychiatr. Neurol., 1910, Bd. 27, p. 255—274, mit 2 Taf.

Weisskirchen, Anton. Über das Verhalten der fettigen Substanzen in der Hundeniere. Frankfurt. Zeitschr. Path., Bd. 4, p. 384—398, mit 2 Taf.

Widakowich, V. Beschreibung des Modelles einer Doppelbildung der Ratte im Stadium des Primitivstreifens. Zentralbl. Physiol., 1910, Bd. 24, p. 305.

Wieczorek, A. Ausgewanderte Böcke. In: Deutsche Jägerzeitung, 56. Bd., 1910/11, p. 432.

Wildpark, der, Peter und Paul bei St. Gallen. 18. Jahresbericht vom 1. Jan. 1910 bis 31. Dezember 1910. St. Gallen 1911. — Enthält Angaben über das Gedeihen und die Entwicklung der in gen. Wildpark lebenden Hirsche, Damhirsche, Sikahirsche, Rehe, Gemsen, Steinwild, sardinischen Mufflons, Hasen und Murmeltiere.

Will, L. (1). Über das Geweih der Hirsche, mit besonderer Berücksichtigung der Verhältnisse beim Reh. Sitzber. Abh. nat. Gesellsch. Rostock, 1910, N. F. Bd. 2, p. 339—342.

— (2). Über die W. v. Passow'sche Rehkronen-Sammlung. Sitz.-Ber. Abh. nat. Ges. Rostock, 1910, N. F. Bd. 2, p. 343—344.

Wilson, James (1). The Origin of Dun Horses. Nature, London, 1910, Vol. 85, p. 106.

— (2). Lord Mortons Quagga Hybrid and Origin of Dun Horses. Nature, London 1910, Vol. 84, p. 328, 494.

— (3). The Inheritance of Coat Colour in Horses. Sc. Proc. R. Dublin. Soc., 1910, N. S. Vol. 12, p. 331—348.

Winge, Herluf. Om Plesiocetus og Squalodon fra Danmark. Vidensk. Meddel. nat. Foren. Kjøbenhavn, 1910, Aarg. 7, p. 1—38, mit 2 Taf.

†**Winchell, N. H.** Extinct Pleistocene Mammals of Minnesota. Bull. Minnesota Acad. Sc., Vol. 4, p. 414—422, mit 2 Taf.

Wiemeyer, B. Nahrungsaufnahme der Haselmaus im Winter. 38. Jahresber. westfäl. Prov.-Ver. Zool. Sekt., p. 51—54, 1910.

Welch, F. D. (1). A comparative Examination of three living Specimens of Felis tigris sondaica, with Notes on an Old Javan Male. Proc. Zool. Soc. London, 1909 (1910), p. 892—893.

— (2). On change of Colour in a Specimen of Mellivora ratel living in the Societey's Gardens. Proc. Zool. Soc., London 1909 (1910), p. 889—891.

West, James, A. A study of food of moles in Illinois. In: Bull. Illinois State Laborat. Nat. Hist., 1910, Vol. IX, Art. II, p. 14—21. Magenuntersuchung von 56 Scalopus.

Wetzel, G. Die obersten Halswirbel und die Beziehung ihrer Ebenen zu denen des Schädels beim Menschen und den Anthropoiden. In: Zeitschr. f. Morphologie und Anthropologie, 1910, Bd. 13, Heft 2, p. 259—280, mit 3 Figg.

Wolf, A. V. Über Hufkunde. Verh. Ges. deutsch. Nat. u. Ärzte, 81. Vers. 1910, H. 2, Hälfte 2, p. 307—311.

Wolf, E. Der afrikanische Elefant. 41. Ber. Senckenb. nat. Gesellsch. Frankfurt a. M., p. 171—183 mit 9 Figg.

Wolff, Th. Die Altersbestimmung des Pferdes. In: Zeitschr. f. Pferdekunde u. Pferdezucht. — Erscheinen und Abnutzung der Zähne des Pferdes werden übersichtlich zusammengestellt.

Wood, Elmer Frank. (1). On the common schrew-mole in Illinois. In: Bull. of the Illinois State Laborat. Nat. Hist., 1910, Vol. IX, Art. I, p. 1—13. — Enthält Taxonomie, Anatomie und Ökologie von Scalopus aquaticus machrinus Rafinesque.

— (2). A study of the Mammals of Champaign Country, Illinois. In: Bull. Illinois State Laborat. Nat. Hist., Vol. VIII, 1910, Art. 5, p. 501—613, mit 3 Taf. u. 1 Karte. — Enthält biologische und andere Angaben.

Wroughton, R. C. (1). Some Servals and an Otomys from East Africa. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 205—207. — Felis capensis hindei subsp. n., F. c. kempi subsp n., F. c. beirae subsp. n., Otomys irroratus elgonis subsp. n.

— (2). On the nomenclature of the Indian Hedgehogs. In: Journal of the Bombay nat. hist. Soc., 1910, p. 80—82a. — Es

werden für Indien 6 Arten von Erinaceus unterschieden, deren Synonymik, typischer Fundort und Typus angegeben werden.

— (3). New African Mammals of the Genera Cricetomys and Procavia. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 106—110. — Cricetomys gambianus emini subsp. n. C. g. propagator subsp. n. (O.-Ruwenzori), Procavia brucei hindei subsp. n. (Britisch O.-Afrika), P. b. ruddi sp. n. (Portugiesisch O.-Afrika), P. b. granti subsp. n. (Transvaal), P. b. manningi subsp. n. (Nyasaland).

— (4). African Gerbils of the genera Tatera and Taterillus. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 6, ser. 8, p. 291—294. — Neu sind Taterillus butleri sp. n. von Bahr-el-Ghazal und T. osgoodi sp. n. aus Britisch-O.-Afrika.

— (5). Two new Duikers related to Cephalophus abyssinicus and a new Dendromus from Mt. Elgon. In: Ann. and Mag. of Nat. Hist., 1910, Vol. 5, ser. 8, p. 273. — Cephalophus abyssinicus hindei subsp. n. (Kenya), C. a. chirensis subsp. n. (Nyasa), Dendromus ruddi sp. n.

— (7). In: Journal of the Bombay Nat. Hist. Soc., Vol. XIX, 1910, p. 880.

Yerkes, Robert M. and **Bloomfield, Daniel.** Do Kittens instinctively kill Mice? Psychol. Bull., 1910, Vol. 7, p. 253—263.

Yoshida, Tanzo und **Weinland, Ernst.** Beobachtungen über den Vorgang der Erwärmung beim winterschlafenden Igel. Festschrift f. Hertwig. Jena 1910, bei Fischer, Bd. 3, p. 293—308.

Zarnik, B. Vergleichende Studien über den Bau der Niere von Echidna und der Reptilienniere. In: Jenaische Zeitschrift f. Naturwissensch., 46. Bd. (N. F. 38. Bd.), 1910, p. 113—224, mit 10 Taf. u. 41 Textfigg.

Zengel, Walter. Die prähistorischen Rinderschädel im Museum zu Schwerin und deren Bedeutung für die Geschichte der mecklenburgischen Rindviehzucht. Arch. Anthrop., 1910, N. F. , p. 159—178.

Ziegenspeck, R. Zum Fötalkreislauf. Verh. Ges. deutsch. Nat. Ärzte, 81. Vers., 1910, 2. T., 1. Hälfte, p. 188—189.

Zimmermann, A. Zur Anatomie der Ellenbogengelenkflächen der Haussäugetiere. Anat. Anz., 1910, Bd. 37, p. 536—539.

Zimmermann, Rud. (1). Der Maulwurf als Tagtier. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 4, p. 105—108.

— (2). Weiteres vom Siebenschläfer. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, p. 135—137. — Biologische Angaben über Nahrung.

— (3). Tiere der Heimat. Leipzig, Theod. Thomas. — Enthält viele phot. Naturaufnahmen deutscher Säuger.

— (4). Das Vorkommen des Siebenschläfers in Deutschland. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, No. 2, p. 53—54.

— (5). Einiges vom Igel. In: Zoologischer Beobachter,

51. Jhg., 1910, No. 5, p. 142—143. — Z. beobachtete Igel im Winter im Freien.

Zimmermann, K. W., Palczewska, I. v. und Werner, M. Über den Bau der Herzmuskulatur. 1. Über die Struktur der menschlichen Herzmuskelfasern. 2. Besteht die Herzmuskulatur der Säugetiere aus allseits scharf begrenzten Zellen oder nicht? Arch. mikr. Anat., 1910, Bd. 75, p. 40—148, mit 71 Figg.

Zuckerkandl. Zur Oberflächenmodellierung des Ateles-Gehirnes. Arb. a. d. neurolog. Inst. d. Wiener Univ., 18. Bd., p. 60—100, mit 14 Figg.

Zukowsky, L. Halbseitige Bastarde bei geographischen Rassen von Großwild aus freier Wildbahn. In: Zoologischer Beobachter, 51. Jhg., 1910, p. 225—233 u. 259—272, mit 4 Abb. — Es werden Schädel von Bubalis, Bubalus und Cervus abgebildet, deren rechtes und linkes Horn verschieden sind und je einer von zwei benachbarten geographischen Rassen entsprechen sollen.

Zurkirch, J. Die Kletterextremität des Coendu (Coendu prehensilis). Arch. f. Naturgeschichte, 1910, mit 4 Taf.

Übersicht nach dem Stoff.

1. Lebensweise und allgemeine Biologie.

Hylochoerus. **Allen.** — Maulwurf. **Adams (2).** — Nahrung des Maulwurfes. **Albini.** — Dugong von Queensland. **Anonymus (1).** — Enge Verbindung von Ratten und Erdeichhörnchen. **Anonymus (5).** — Englische Säugetiere. **Barrett-Hamilton (2).** — Festigkeit der Haselmaus im Winterschlaf und des Dachses gegen Viperngift. **Billard.** — Festigkeit der Hauskatze gegen Viperngift. **Billard.** — Säugetiere der Lado-Enklave. **Berger (1).** — Das Säugen der Männchen von Lepus bairdi. **Berger (2).** — Biologische Eigentümlichkeit bei den Renntieren. **Bergström.** — Mauswiesel in Gefangenschaft. **Blau.** — Amerikanischer Elch. **Bungius.** — Putorius nivalis. **L. Cavazza.** — Biologische Beobachtungen in Transvaal. **Cooke.** — Säuger des Somalilandes. **Drake-Brokmann.** — Südafrikanische Maulwürfe. **Dreyer.** — Afrikanisches Wild. **Dugmore.** — Odocoileus virginianus in Ohio. **Dury.** — Mustela nivalis. **Eckstein (2).** — Der Maulwurf. **Eckstein (4).** — Rehkitze im November. **Eckstein (5).** — Rotwild auf Wanderung. **Feld (1).** — Okapi. **Fraipont.** — Einrichtung zur Bestimmung der Windrichtung. **Gabriel.** — Bedeutung der Schnurborsten. **Gabriel.** — Unser Hochgebirgswild. **Grashey.** — Die Schreie des fliegenden Eichhorns. **Green.** — Beobachtungen über Seehunde. **Johannsen.** — Biologie des Löwen. **Karsten.** — Biologie des Maulwurfs. **Kazzander.** — Naturgeschichte des Maulwurfs. **Knauer.** — Wie das Schnabeltier wohnt. **König.** — Puma, Jaguar und Bisamschwein. **Koshny.** — Eliomys sardus Barrett-Hamilton. **Krause.** — Walfische. **Lillie (1, 2).** — Gopher als Feinde der Zweige. **Lantz (2).** — Landsäuger von Nordost-Grönland **Manniche.** — Lebensbilder aus der Tierwelt. **Meerwarth u. Soffel.** — Junge Murmeltiere. **M. H.** — Igel in der Zeit der Nahrungsaufnahme. **Mimachi u. Weinland.** — Beobachtungen an Ratten und Mäusen. **Otto (1).** — Eigenartige Ge-

schmacksrichtungen bei Tieren. **Otto (2).** — Gesang des Siamang. **Pocock.** — Wieselstudien. **Pohl.** — Beziehungen des Fuchsrüden zum Fuchsgeheck. **Preiss.** — Afrikanische Jagden. **Roosevelt.** — Crocidura araneus. **Schacht.** — Neue Kaninchenstudien. **Schuster.** — Genossenschaftsleben der Säugetiere. **Sokolowsky (1).** — Affe und Mensch in ihrer biologischen Eigenart. **Sokolowsky (2).** — Tierleben im Tiroler Etschtale. **Soffel.** — Erbliche Giftfestigkeit der Ziege gegen ricin. **Truche u. Allaire.** — Nahrung von Scalopus aquaticus. **West.** — Lebensweise von Scalopus aquaticus. **Wood.** — Nahrungsaufnahme der Haselmaus im Winter. **Wiemeyer.** — Ausgewanderte Böcke. **Wieczorek.** — Töten junge Katzen instinktiv Mäuse? **Yerkes.** — Der Vorgang der Erwärmung beim winterschlafenden Igel. **Yoshida u. Weinland.** — Der Maulwurf als Tagtier. **Zimmermann (1).** — Weiteres vom Siebenschläfer. **Zimmermann (2).** — Tiere der Heimat. **Zimmermann (3).** — Einiges vom Igel. **Zimmermann (4).**

2. Nutzen und Schaden.

Nahrung des Maulwurfes. **Albini.** — Aus dem Reich der Pelze. **Brass.** — Walfische. **Brasil.** — Mesocricetus newtoni Nhrg. als Schädling für Kornpflanzen. **Kosarow.** — Gopher als Feinde der Zweige. **Lantz (2).** — Wildschaden. **Räuber.** — Nahrung von Scalopus aquaticus. **West.**

3. Variabilität.

Waldmäuse und Wühlmäuse. **Anonymus (4).** — Eine neue Farbenspielart des Waschbären. **Beaux (2).** — Gelbe Mus rattus. **Bonhote (1, 2).** — Varietäten von Mus rattus. **Bonhote (3).** — Doppelseitiger Musculus sternalis u. pectoralis quartus bei Hylobates. **Broek (1).** — Variabilität der Farbe von Perameles. **Cohn.** — Polydaktylie und Syndaktylie. **Cramer.** — Polydaktylie beim Pferd. **Eberlein (1).** — Variationen des Pferdeskelettes. **Eassie.** — Polydaktylie bei einem Füllen. **Fafin.** — Variabilität der Wirbelsäule. **Frets.** — Variabilität des Igelgebisses. **Hollis.** — Abnorm gefärbter Fuchs. **Otto (4).** — Schwarze Rehe. **Kirchhoff.** — Vena cava inferior beim Hunde durch Vena azygos vertreten. **Körösy.** — Variationen des Hyoidapparates. **Lelièvre u. Retterer.** — Rassen der indischen Ratte. **Lloyd.** — Variabilität der See-Elefanten. **Lönnberg (8).** — Doppelte Gallenblase bei der Katze. **Löwy.** — Schwarze Rehe. **Maas.** — Variabilität der Wirbel-Rippen-Region der Pferde. **Mobilio.** — Bärtiger Rehbock. **Th. N.** — Weiße Rehe. **Voss.**

4. Krankheiten, Mißbildungen.

Herbstliche Epidemien bei der Spitzmaus und Zwergspitzmaus **Adams (1).** — Herbstliches Sterben der Spitzmäuse. **Moffat.** — Monströses Gehörn. **Anonymus (2).** — Sektion zweier Giraffen. **Bath u. Bolau.** — Einseitiges Fehlen der Niere. **Boycott.** — Polydaktylie und Syndaktylie. **Cramer.** — Normale und pathologische Histologie des Atrioventrikularbündels. **Engel.** — Einhufige Schweine. **Spillmann.** — Polydaktylie beim Pferde. **Eberlein (1).** — Polydaktylie bei einem Füllen. **Fafin.** — Kryptorchismus bei Rehböcken. **F. N.** — Degeneration des Lobus olfactorius bei Dasyurus viverrinus. **Flashmann (2).** — Spaltfußbildungbei Anthropo-

pithecus. **Goldschmidt (1).** — Cyklopisches und zahnloses Lamm. **Gladstone.** — Asymmetrischer Katzenschädel. **Herold.** — Zahn- und Kieferdeformitäten. **Hoever.** — Mißbildung eines Schädels von Bos taurus **Kowarzik (1).** — Vertretung der Vena cava inferior durch die Vena azygos beim Hunde. **Körösy.** — Doppelte Gallenblase bei der Katze. **Löwy.** — Größenverhältnisse der Organe bei tumortragenden Mäusen und Ratten. **Medigreceanu.** — Abnormes Eichhörnchengebiß. **Pfurtscheller.** — Schwanzlosigkeit und Kloakenbildung beim Kalb. **Roscher.** — Mißbildung der Geschlechtsorgane beim Rind. **Rühm.** — Doppelbildung bei Rattenembryo. **Widakowich.**

5. Aussterben.

Chinchilla. **Anonymus (3).** — Biber im Erzstifte Bremen. **Focke.** — Biber in Böhmen. **Freund (1).** — Ausgestorbene Fauna von Kreta. **Keller.**

6. Jagd und Jagdschutz.

Schmuckgegenstände aus Jagdtrophäen. **Cook.** — Rehkitze im November. **Eckstein (5).** — Ergebnisse der Wildmarkenforschung. **Eckstein (3).** — Rotwild auf Wanderung. **Feld (1).** — Stärke des Rotwildes in früherer Zeit. **Feld (2).** — Kryptorchismus bei Rehböcken. **F. N.** — Birschgänge auf Löwen. **F. S.** — Steinmarder. **Hart (2).** — Wildstand der Vereinigten Staaten und Vorschlag zu dessen Hebung **Lantz (1).** — Novemberkitze und anderes vom Reh. **Löns.** — Macacus rhesus als Jagdgehilfe. **Merk (1).** — Die Hohe Tatra und ihre Jagdfauna. **Morgan.** — Durch norwegische Jagdgründe. **Oberländer.** — Afrikanische Jagden. **Roosevelt.** — Die Hirscharten der 1. intern. Geweihausstellung in Wien. **Sallac.** — Bärtiger Rehbock. **Th. N.** — St. Gallener **Wildpark.**

7. Gefangene und akklimatisierte Tiere.

Die tierwirtschaftlichen Betrachtungen A. v. Humboldts in Mexiko. **Damm y Palacio.** — Kleine Wiesel. **Eckstein (2).** — Domesticierte Pelzseehunde. **Evermann u. Lembkey.** — Zucht von Wildkatzen. **Grabowsky.** — Kreishornschafbock mit Stelzbein. **Grabowsky.** — Mein Hermelin. **Gundlach.** — Zuchterfolge im zoologischen Garten in Basel. **Hagmann.** — Beobachtungen im Berliner Zoologischen Garten. **Hilzheimer.** — Pinselaffe in Gefangenschaft. **Hornung.** — Aus meinem Tagebuch (Katze, Rotwild, Dachshund. Fuchs, Hausmarder, Fledermaus). **Otto (5).** — Das Aye-Aye. **Kramer.** — Moschusochs in Gefangenschaft. **Kowarzik (2).** — Zähmung des australischen Opossums. **Le Souëf.** — Rotwild im Gatter. **Merk (2).** — Wisent und Bezoarziege in der Tatra. **Morgan.** — Füchse in Gefangenschaft. **Noack.** — Aufzucht der Füchse zur Gewinnung von Pelzwerk. **Pichot (1).** — Importation fremder Tiere. **Pichot (2).** — Todesursache der 1909 gestorbenen Tiere des Londoner zoologischen Gartens. **Plimmer.** — Lebendes Exemplar von Georychus. **Pocock (2).** — Säugetiere im St. Gallener **Wildpark.**

8. Psychologie.

Können Tiere zählen. **Coupén.** — Stätigkeit der Pferde. **Dexler.** — Mütterlicher Instinkt beim Känguruh. **Forbin.** — Klugheit eines Bibers.

Forbin. — Instinkt und Intelligenz des Hundes. **Franken.** — Psychologische Beobachtungen am Rind. **Franz.** — Instinkt der Haustiere. **Schimkewitsch.** — Rolle des Gesichtssinnes im geistigen Leben der Maus. **Waugh.** — Töten junge Katzen instinktivmäßig Mäuse? **Yerkes** u. **Bloomfield.**

9. Haustiere.

Widerristmessungen beim Pferd. **Cazalban.** — Tierwirtschaftliche Betrachtungen A. v. Humboldts in Mexiko. **Damm y Palacio.** — Italienische Rinder. **Dechambre (1).** — Ziegenrassen. **Dechambre (2).** — Pferde aus Nivernais. **Diffloth.** — Älteste subfossile Haustiere. **Duerst.** — Variationen am Pferdeskelett. **Eassie.** — Wiederherstellung eines altenglischen Rassepferdes. **Ewart (1).**— Ursprung der gelbbraunen Pferde. **Ewart (2).** — Fruchtbarkeit der Maultiere. **Ewart (3).** — Luftwechsel in den Kehltaschen der Pferde. **Fish.** — Psychologische Beobachtungen am Rind. **Franz.**. — Hunde und Wölfe der Gegend von Anvers. **Hasse.** — Geschichte der Hauskatze. **Hilzheimer.** — Abstammung der Hauskatze. **Recker.** — Haustiere in Abstammung und Entwicklung. **Hilzheimer.** — Cytoplastisches Gewebe im Verdauungstraktus der Haussäugetiere. **Illing.** — Bos brachyceros. **Knoop.** — Vena cava inferior beim Hunde durch Vena azygos vertreten. **Körösy.** — Schädelmißbildung bei Bos taurus. **Kowarzik (1).** — Auerochs und Pflugstier. **Krause, Ernst, H. L.** Chinesische Hunderassen. **Kreyenberg.** — Vererbung bei Hunden. **Lang.** — Katzenhirn. **Landau.** — Blutzirkulation in den Eingeweiden der Haustiere. **Latarjet** u. **Forgeot.** — Spermiogenese der Katze. **Leplat.** — Atmung beim Hunde. **Loppens.** — Doppelte Gallenblase bei der Katze. **Löwy.** — Huf- und Klauenkrone bei Rind und Pferd. **Lungwitz.** — Studium der Schafwolle zur Erkennung der Rassenreinheit des Schafes. **Macalik.** — Alter der Rennpferde. **Marshall.** — Hornbildende Organe der Haustiere. **Mobilio.** — Vetebro-costale Variabilität der Pferde. **Mobilio.** — Histogenese der Thyreoidea des Schweins. **Moody.** — Messungen an lebenden Pferden. **Nathusius.** — Wachstumsmessungen bei Pferden. **Schöttler.** — Ostafrikanische Haushunde. **Noack (1).** — Abessinische Hunde, Katzen, Schafe, Ziegen. **Noack (3).** — Galgo, Podenco, Mastin. **Noack (4).** — Rinderrassen des unteren Yanktsekiang. **Patrigeon.** — Braune Farbe der Pferde. **Ewart.** — Die schwedische Rinderzucht. **Richardsen.** — Hyoidapparat des Hundes. **Retterer** u. **Lelièvre (1).** — Der Büffel als Haustier. **Römer.** — Der Gebrauchshund. **Schäffer.** — Instinkt der Haustiere. **Schimkewitsch.** — Clitoris der Haussäugetiere. **Schmaltz.** — Haarwirbel der Pferde als Identitätsnachweis. **Schouppé.** — Einhufer-Schweine. **Spillmann.** — Das Guanako. **Theinert.** — Entwicklung des Skelettes des Schafes unter verschiedenen Bedingungen. **Tschirwinsky.** — Ursprung der gefleckten bunten Katze. **Vickes.** — Altersbestimmung des Pferdes. **Wolff, Th.** — Ursprung des braunen Pferdes. **Wilson (1, 2).** — Prähistorische Rinderschädel. **Zengel.** — Bos brachyceros. **Knoop.**

10. Vererbung und Fortpflanzung.

Überbefruchtung. **Cassidy.** — Mendelismus bei gelben Mäusen. **Castle.** — Trächtigkeit der weißen Mäuse. **Daniel.** — Fruchtbarkeit der Maul-

tiere. **Ewart.** — Außergewöhnliche Fruchtbarkeit von Balaenoptera musculus. **Haldane.** — Sechs Foetus bei Balaenoptera musculus. **Harvie-Brown.** — Einfluß der Spermatozoiden auf die Blastula. **Kohlbrugge (1).** — Einfluß der Spermatozoiden auf den Uterus. **Kohlbrugge (3).** — Das bei der Menstruation ausgestoßene Ei. **Kohlbrugge (2).** — Alternative Vererbung bei Hunden. **Lang.** — Spermiogenese der Katze. **Leplat.** — Cyklischer Wechsel beim Säugetiere. **Loeb.** — Faktoren, welche die Reifung der Eier und die Ovulation bei der Hauskatze beeinflussen. **Langley.** — Die Manschette der Säugetierspermatozoiden. **Mollé.** — Erbformeln der Farbenrassen von Mus musculus. **Plate.** — Zwerggeburten aus künstlich verkleinerten Rattenembryonen. **Przibram (1).** — Übertragung erworbener Eigenschaften. **Przibram (1).** — Wirkung der Röntgenstrahlen auf das Samenepithel. **Regaud.** — Ein Zebrabastard. **Reley.** — Beschleunigung anabolischer Prozesse im Ovar des Kaninchens. **Russo (1).** — Veränderung der Mitochondrien und des Deutoplasmas in der Oocyste des Kaninchens. **Russo (2, 3).** — Verpflanzung der Eierstöcke auf fremde Arten. **Schultz.** — Foetus von Anomalurus fraseri. **Scabra.** — Verhalten der Spermatozoen im Uterus. **Sobotta.** — Vererbung der Farbe bei Pferden. **Sturtevant.** — Vererbung erworbener Eigenschaften. **Summer.** — Erbliche Festigkeit der Ziege gegen Ricin. **Truche.** — Zebras und Zebroide. **Trouessart (5).** — Geburt des Känguruh. **Vram.** — Farbenvererbung beim Pferd. **Wilson (3).**

11. Regeneration.

Regeneration der Hornhaut. **Löhlein.** — Knochenregeneration am Ohr. **Levy.** — Regenerierte Bilchschwänze. **Klintz.** — Regeneration von Nerven und Muskeln im Dünndarm. **Merk.** — Regeneration der Hornhaut des Kaninchens. **Salzer.**

12. Ontogenie, Embryologie und Entwicklungsgeschichte.

Embryo des afrikanischen Elefanten. **Brauer.** — Embryo des afrikanischen Rhinoceros. **Brauer.** — Mammarapparat. **Breßlau.** — Urogenitalsystem der Beuteltiere. **Broek (3).** — Venen des Schweinembryos. **Davis.** — Einbettung und Ernährung des Meerschweinchenembryo. **Emrys-Roberts.** — Korrelative Beziehungen zwischen Zungen- und Gaumenentwicklung. **Fuchs.** — Ontogenie des Saccus vasculosus und der Hypophyse. **Haller (2).** — Ontogenie der Großhirnrinde. **Haller (3).** — Erste Entwicklungsstadien der Beuteltiere, besonders Dasyurus viverrinus. **Hill.** — Entwicklung der Rückendrüse von Dicotyles. **Houy.** — Entwicklung des Lymphsystems der Säugerembryos. **Huntington (1).** — Histogenese des Lymphsystems beim Säugerembryo. **Huntington (2).** — Homologien in der Embryonal- und ersten Jugendzeit. (Corpora lutea=Dotter-Reservestoff). **Kehrer.** — Entwicklung des sympathetischen Nervensystems. **Kuntz.** — Entwicklung der mesenthorischen Lymphbahnen der Katze. **Mac Clure.** — Entwicklung des neunstreifigen Gürteltieres. **Newmann u. Patterson.** — Entwicklung der subkutanen Lymphgefäße der Säuger. **Polinski.** — Embryonale Metamorphose der Physiognomie und der Mundhöhle der Katze. **Pohlmann.** — Fünfter Aortenbogen beim Schweine-

embryo. **Reinke.** — Entwicklung des Hyoidapparates des Hundes. **Retterer u. Lelièvre (1).** — Rückenseite der Säugetiere und Verknöcherung der Wirbel. **Schaffer.** — Ontogenie der Schneidezähne von Lepus cuniculus. **Stach.** — Seehundembryonen. **Timms.** — Doppelbildung bei Rattenembryo. **Widakovich.** — Fötalkreislauf. **Ziegenspeck.**

13. Phylogenetische Entwicklung und Paläontologie.

Paläogene Rhinocerotiden Europas. **Abel.** — Entwicklungsgeschichte des Nagetiergebisses. **Adloff (2).** — Fossile Wale. **Arldt.** — Mastodonreste aus der Steiermark. **Bach (1).** — Tertiäre Landsäugetiere aus der Steiermark. **Bach (2).** — Fossile quaternäre Pferde. **Boule.** — Säuger der Phosphorite von Quercy. **Bourgeat.** — Phylogenese des Primatengebisses und Zukunftsgebiß des Menschen. **Bolk (3).** — Mammarapparat . **Breßlau.** — Tritylodon und seine Beziehung zu den Multituberculaten. **Brown.** — Genetische Beziehungen von Galidia. **Carlsson.** — Canis lupus im Quartär Toskanas. **Campana.** — Helladotherium duvernoyi aus Bessarabien. **Chomenko.** — Fossile Cerviden aus Schwaben. **Dietrich.** — Affenunterkiefer aus den Kendengschichten von Java. **Deninger (1).** — Neue Titanotherien von Uinta. **Douglass.** — Funde im Diluvium der Gegend von Leipzig. **Felix.** — Entstehung des braunen Pferdes. **Ewart (2).** — Wiederherstellung eines alten englischen Rassepferdes. **Ewart (1).** — Tertiäre und eozäne Säuger von Wyoming. **Granger.** — Ein Aplodontia aus dem Tertiär von Nevada. **Furlong.** — Säuger des Pliozäns und Postpliozäns von Mexiko. **Freudenberg.** — Microchoerus erinaceus. **Forster-Cooper.** — Reste von Elephas primigenius aus Lourdes. **Harlé (1).** — Hyaena intermedia aus der Höhle von Lune-Viel. **Harlé (2).** — Fossiles Elchgeweih. **Hess v. Wichdorff.** — Fossile Bisonten. **Hilzheimer.** — Aussehen des Ur. **Hilzheimer.** — Unterkiefer von Elephas primigenius. **Hess.** — Pleistozäne Arvicoliden und Lemminge. **Hinton.** — Ausgestorbene Fauna von Kreta. **Keller.** — Mammut in Ostpreußen. **Klien.** — Auerochs und Pflugstier. **Krause, Ernst H. L.** — Die Ordnungen der Säugetiere. **Gregory.** — Lophiodon in Loire-inferieure. **Leriche.** — Osteology und Verwandtschaft von Stenomylus. **Loomis (1).** — Ein fossiler Elefantenmolar aus Mailand. **Mariani.** — Phylogenie der Feliden. **Matthew (1).** — Schädel von Apterodus und Skelett eines neuen Artiodaktylen. **Matthew (2).** — Osteologie und Verwandtschaft von Paramys und den Ischyromyidae. **Matthew (3).** — Phylogenie des Nervensystems. **Meek.** — Tragulus vom Rhio-Linga-Archipel und seine artliche Ausbildung. **Miller (10).** — Kleine pliozäne Wirbeltiere aus Tegelen-sur-Meuse. **Newton.** — Rhinoceros antiquitatis mit Haut und Weichteilen. **Niezabitowski (1).** — Mammut mit Haut. **Niezabitowski (2).** — Die Känguruhspuren von Warnambool. **Noetling.** — Das Alter der Säugetiere in Europa, Asien und Nordamerika. **Osborne.** — Neue fossile Carnivoren aus West-Nebraska. **Petersen.** — Die neueste Mammutexpedition. **Pfizenmayer.** — Neue Tertiäre Säugetiere aus Indien. **Pilgrim.** — Neolithische Säugetiere aus Bulgarien. **Popow.** — Fossile Caniden aus Rom. **Portis.** — Revision der Mosbacher Säugetierfauna. **Reichenau.** — Britische Pleistozäne Caniden. **Reynolds.** — Oligozäne Rhinoceriden Europas. **Roman.** —

Mastodon avernensis aus den Mosbacher Sanden. **Schmidtgen.** — Fossile Säugerreste von Messina. **Sequenza.** — Hyperhippidium, neue südamerikanische Pferdegattung. **Sefe.** — Restauriertes Skelett von Leptauchenia decora. **Sinclair (1).** — Hautknochen von Paramylodon. **Sinclair (2).** — Bedeutung der Entdeckung der fossilen Säugetiere in Cuba. **Spencer (1).** — Fossile Säugetiere in Cuba. **Spencer (2).** — Durchforschung fossilführender Ablagerungen in Lincolnshire und Yorkshire. **Stather.** — Revision der europäischen Anthracotherien. **Stehlin (1).** — Säugetiere des schweizer Eozäns. **Stehlin (2).** — Säugetiere der schweizer Bohnerzformation. **Stehlin (3).** — Posttertiärer Walfisch-Halswirbel. **Taylor (2).** — Fossile Säuger aus Patagonien. **Thevenin.** — Indischer Wolf als Stammvater des Hundes. **Trouessart (3).** — Fossile Wale aus Santa Cruz. **True (2, 3).** — Moschusochs im Diluvium Sachsens. **Wanderer.** — Plesiocetus und Squalodon in Dänemark. **Winge.** — Pleistozäne Säuger aus Minnesota. **Winchell.**

14. Allgemeine Anatomie und Osteologie.

Vollständige Anatomie von Solenodon. **Allen, Gl. M. (3).** — Sektion zweier Giraffen. **Bath u. Bolau.** — Notizen über Affen des Genus Pithecia. **Beddard.** — Schwanz- und Afterformen der Säuger. **Brandt, A. v.** — Galidia und die anderen madagassischen Raubsäuger. **Carlsson.** — Lippen der Primaten. **Donckworth.** — Rutenknochen der Raubtiere. **Eckstein (1).** — Anatomie von Semnopithecus hanuma. **Florence.** — Okapi. **Fraipont.** — Das Lacrimale des Menschen und der Säugetiere. **Gaupp.** — Ähnlichkeit zwischen Tupaja und den Halbaffen. **Kaudern.** — Anatomie der Walfische. **Lillie (2).** — Beckenknochen der Cetaceen. **Lönnberg (1).** — Anatomie des indischen Tapirs. **Lönnberg (6).** — Osteologie von Stenomylus. **Loomis.** — Schädel von Apterodus und Skelett eines neuen Artiodaktylen. **Matthew (1).** — Osteologie von Paramys. **Matthew (3).** — Die Körperproportionen der Primaten. **Mollisson.** — Walfischskelett. **Parkins.** — Os penis der Carnivoren. **Pohl (1).** — Os penis der Prosimier. **Pohl (2).** — Vergl. Anatomie der Substantia nigra, des Corpus Luysii und der Zona incerta. **Sano.** — Morphologie der südamerikanischen Primatenformen. **Schwalbe.** — Schulterblatt des Menschen und der Anthropoiden. **Schück.** — Muskulatur des Schultergürtels und der Vorderextremität der Wale. **Sterling.** — Zahnwale. **True (1).** — Wirbelsäule von Hydrochoerus. **Virchow (1).** — Überzählige Skelettstücke an Hand und Fuß des Gorilla. **Virchow (4).** — Hand und Fuß des Elefanten. **Virchow (5).** — Wirbelsäule von Ursus americanus. **Virchow (6).** — Fugenknochen im Epistropheus des Elefanten. **Virchow (9).** — Wirbelsäule des abessinischen Nashorns. **Virchow (8).** — Vergleichende Anatomie des Mandelkerns. **Völsch.** — Die obersten Halswirbel und ihre Beziehung zu der Ebene des Schädels. **Wetzel.** — Kletterextremität der Coendu. **Zurkirch.**

15. Haut und Hautgebilde.

Fußsohlen der Hasen. **Boas.** — Haarwirbelbildung der Haustiere. **Bosch.** — Nagel der Halbaffen. **Bruhns.** — Mammarapparat. **Breßlau.** — Lippen der Primaten. **Donckworth.** — Maulwurf ohne Fell. **Furlotti.** —

Bedeutung der Kastanien der Einhufer. **Hintze.** — Walhaut. **Japha (1).** — Haare der Wale. **Japha (2).** — Huf- und Klauenkrone bei Rind und Pferd. **Lungwitz.** — Schafwolle. **Macalik.** — Dichtigkeit der Behaarung bei Menschen- und Affen-Foetus. **Meyer-Lierheim.** — Das hornbildende Organ der Haustiere. **Mobilio.** — Hautdrüsen der Wiederkäuer. **Pocock (3).** — Wachstum des Hufhorns beim Pferde. **Schulze.** — Haarwirbel der Pferde. **Schouppé.** — Hautknochen von Paramylodon. **Sinclair (2).** — Eine neue Haarfarbe und das Haarformensystem. **Toldt.** — Karpal- und Mentalorgane der Suiden. **Wallenberg.** — Hufkunde. **Wolf, A. V.**

16. Schädel.

Occipitalknochen der Primaten. **Anderson, R. J.** — Foramen magnum der Primaten. **Bolk.** — Biologische Eigentümlichkeit der Ren. **Bergström.** — Gehörne mit Rosenstockbruch. **Brandt, K. (1).** — Gehörn mit (3.) Nebenstange. **Brandt, K. (2).** — Geweihbildung des amerik. Elches. **Bungius.** — Schädel von Kogia breviceps. **Danois (2).** — l'organ à spermaceti. **Danois (3).** — Abnormes Hirschgehörn. **Drahtmann.** — Rehgehörn. **Eckstein (6).** — Wildschweinschädel. **Fahrenholz.** — Lacrimale des Menschen und der Säugetiere. **Gaupp.** — Schwindel im Gehörnhandel. **Girtanner.** — Asymmetrische Katzenschädel. **Herold.** — Systematische Bedeutung des Tränenbeins. **Hilzheimer.** — Fossiles Elchgeweih. **Hess v. Wichdorff.** — Asymmetrie des Walfischschädels. **Houssay.** — Rickengehörn. **Hüttenvogel.** — Altersänderungen des Schädels bei Menschenaffen. **Keith.** — Systematische Bedeutung des Tränenbeins. **Knottnerus-Meyer (2).** — Schädelmißbildung von Bos taurus. **Kowarzik (1).** — Schädel von Apterodus. **Matthew (2).** — Schädelsegmente des Kaninchens. **Meek.** — Geweihbildung. **Merk (3).** — Ausstellung von 12 Wapiti und einem Bisonkopf. **Ochs.** — Abnormes Sechsergehörn. **Ortner.** — Monströser Gemskrickel. **M. R.** — Gemskruckendefekt. **Rancillio (1).** — Entwicklung des Elchgeweihes. **Rancillio (2).** — Bergströms Theorie der Geweihbildung. **Rörig.** — Gehörn mit 4 Stangen. **Rübsam.** — Hirscharten. **Sallac.** — Widerstandsfähigkeit gegen Schädelverletzungen beim Wild. **Schmaltz.** — Hörner von Ovis heinsii. **Shitkow u. Sabanejew.** — Geweihmessungen zur Artbestimmung des Cervus lydekkeri. **Vogel v. Falkenstein.** — Das Geweih der Hirsche. **Will (1).** — Rehkronensammlung. **Will (2).**

17. Mundhöhle (ohne Gebiß).

3. Gaumenfalte bei Epomops. **Andersen, Knud (3).** — L'organ à spermaceti. **Danois (1).** — Morphologie des harten Gaumens. **Freund.** — Korrelative Beziehungen zwischen Zungen- und Gaumenentwicklung bei Embryonen. **Fuchs.** — Cyste der Chordascheide. **Grünwald.** — Embryonale Metamorphose der Mundhöhle der Katze. **Pohlmann.**

18. Gebiß.

Vergleichende Morphologie des Zahnsystems der Säugetiere und des Menschen. **Adloff (1).** — Entwicklungsgeschichte des Nagetiergebisses. **Adloff (2).** — Schneidezähne von Epomops. **Andersen, Knud (3).** — Ähn-

lichkeit der Zähne des Menschen und einiger Tiere. **Gaudry.** — Molaren einheimischer Mäuse. **Gerschik.** — Elephas primigenius-Unterkiefer im Zahnwechsel. **Hess.** — Zahn- und Kieferdeformitäten. **Hoever.** — Gebißvariationen beim Igel **Hollis.** — Das Zahnalter der Schweine. **Külbs.** — Die dritte Dentition. **Lemoine.** — Bezahnung von Delphinapterus leucas. **Lönnberg (5).** — Abnormes Eichhörnchengebiß. **Pfurtscheller.** — Vergleichende Anatomie des menschlichen Gebisses und der Zähne der Vertebraten. **Terra.** — Schneidezähne im Unterkiefer des Rindes. **Virchow (3).** — Überzählige Incisiven bei Affen. **Wegener.** — Altersbestimmung des Pferdes. **Wolff.**

19. Verdauungsorgane und Leibeshöhle.

Hippopotamus amphibius. **Beddard.** — Cardiacusdrüsen. **Bensley.** — Afterformen. **Brandt.** — Diaphragma. **Burne.** — Fehlen der Pleurahöhle beim indischen Elefanten. **Goldschmidt (2).** — Struktur des Ösophagus. **Goetsch.** — Galle der Seehunde. **Hammarton.** — Cytoblastisches Gewebe im Verdauungstraktus der Haustiere. **Illing.** — Doppelte Gallenblase bei Katze. **Löwy.** — Lage der Eingeweide der Haustiere. **Schneidemühl.** — Elastisches Gewebe des Dünndarms der Haustiere. **Trautmann (2).**

20. Atmungsorgane.

Nasenschleimhaut des Schweines. **Alcock.** — Der Lobus präolfactorius der Säuger. **Beccari.** — Respiratorische Bulbuszentren. **Ducceschi.** — Luftwechsel in den Eustachischen Taschen der Pferde. **Fish.** — Morphologie des Nasenknorpels. **Freund.** — Fehlen der Pleurahöhle beim indischen Elefanten. **Goldschmidt (2).** — Riechbahnen des Kaninchens. **Grzywo-Dabowsky.** — Anatomie der Schaflunge. **Keil.** — Atmung der Katze. **Loppens.** — Grenzen der Pleurasäcke der Affen und des Menschen. **Ruge.**

21. Blut- und Lymphgefäße.

Hirnvenen, Venae cerbri, Pacchionische Granulationen. **Bluntschli.** — Vena cava inferior von Phoca vitulina. **Burne.** — Eine postcardinale omphalo-mesenterische Verbindung bei erwachsenen Säugern. **Brown.** — Venen, besonders Vena cava inferior des Schweineembryos. **Davis.** — Histologie des Atrioventrikularbündels. **Engel.** — Arteria basilaris bei Ateles. **Elze (2).** — Entstehung des lymphatischen Blutwechselsystems beim Embryo. **Huntington (1).** — Histogenese des lymphatischen Systems beim Säugerembryo. **Huntington (2).** — Kehllymphsäcke der Katze. **Huntington (3).** — Vertretung der vena cava inferior durch die vena azygos beim Hunde. **Körösy.** — Blutzirkulation in den Eingeweiden. **Latarget u. Forgeot.** — Glockenform der Säugererythrocyten. **Löhner.** — Entwicklung der mesenterischen Lymphbahnen der Katze. **Mac Clure.** — Arterien der Primatenextremitäten. **Manners-Smith.** — Blut- und Bindegewebe. **Maximow.** — Die gestreiften Arterien des Menschen und einiger Säuger. **Mouchet u. Escandre.** — Beziehungen zwischen der Muskulatur des Vorhofs und der Ventrikel des Herzens. **Paladino.** — Entwicklung der subkutanen Lymphgefäße der Säuger. **Polinski.** — Fünfter Aortenbogen bei Schweineembryo. **Reinke.** — Arterielle Kopfgefäße des Rindes.

Schmidt. — Pfortader von Pferd, Rind, Hund. **Schmidtgen.** — Sinusgebiet im Wiederkäuerherzen. **Schwartz.** — Eine dauernde lymphatisch-venöse Verbindung in der Stirn der südamerikanischen Affen. **Silvester.** — Einfluß von Alter, Geschlecht und Kastration auf die roten Blutkörperchen. **Sustschowa.** — Blutsinus in der Orbita des Kaninchens. **Ullrich.** — Das Atrio-ventricular-Bündel und das primitive Muskelgewebe des Herzens. **Vallette.** — Blutplättchen und Blutgerinnung beim Pferd. **Walther.** — Fötalkreislauf. **Ziegenspeck.** — Herzmuskulatur. **Zimmermann, Palczewka u. Werner.**

22. Urogenitalsystem.

Lymphe der Hundeniere. **Averseng u. Mouchet.** — Männliche Geschlechtsorgane der Beuteltiere. **Broek (2).** — Entwicklung und Bau des Urogenitalapparates bei Beuteltieren. **Broek (1).** — Die männlichen Geschlechtsorgane der Carnivoren. **Kandern.** — Die puerperale Involution des Uterus des Maulwurfs. **Moll.** — Epitheliale und drüsige Elemente der Uterustrompete. **Moreau.** — Urogenitalsystem von Halicore. **Riha.** — Histologische Beobachtungen am Anthropoidenovarium. **Retzius.**

23. Muskeln, Bänder, Gelenke.

Doppelseitiger M. sternalis und pectoralis quartus bei Hylobates. **Broek (1).** — Atrioventrikularbündel. **Engel.** — Gelenkhöhle des Daumenrudimentes von Ateles. **Elze (2).** — Muskeln der Gibbonhand. **Fitzwilliams.** — Beugemuskeln am Unterschenkel und Fuß bei Marsupialia, Insectivora, Edentata, Prosimiae und Simiae. **Glaesmer.** — Galle der Seehunde. **Hammorton.** — Muskeln der Säugetierhand. **Kajava.** — Regeneration von Muskeln. **Merk.** — Muskulatur der Extremitäten von Bradypus tridactylus. Das Atrio-Ventrikular-Bündel und das primitive Muskelgewebe des Herzens. **Valette.** — Sagittale Flexion des Hinterhauptgelenkes von Rind und Pferd. **Virchow (2).** — Sagittal-flexorische Bewegung am Hinterhaupt des Elefanten. **Virchow (7).** — Zur Anatomie der Ellbogenflächen der Haustiere. **Zimmermann, A.** — Bau der Herzmuskulatur. **Zimmermann, K. W.**

24. Zelle.

Zellgröße. **Berezowsky.** — Peripherisches Netz der Nervenzelle. **Besta.** — Riesenzelle der Maulwurfsplazenta. **Cauwenberghe.** — Pigmentzellen aus der Hornhaut des Schafes. **Cilimbaris.** — Caryometrische Untersuchungen über die somatochromen Zellen von Cobaya. **Collin.** — Herkunft der Zellen des gelben Körpers der Kuh die den gelben Farbstoff hervorbringen. **Delestre (1).** — Graafsche Follikel und gelber Körper der Kuh. **Delestre (2).** — Fixierung der Cortexzellen der weißen Ratte. **King (3).** — Granulöse Körper der Mitochondrien und der Gallengänge der Zellen der Katzenleber. **Lannoy.** — Über die Sehzellen des Menschen. **Mawas.** — Bedeutung der Amitose. **Novikoff.** — Panethsche Körnchenzellen. **Trautmann (1).**

25. Drüsen.

Hundeniere. **Averseng u. Mouchet.** — Mammarapparat. **Breßlau.** — Leber von Phoca vitulina. **Burne..** — Kardialdrüsen im Magen des Schweine-

embryos. **Hopfle.** — Entwicklung der Rückendrüse von Dicotyles. **Houy.** — Klinik und Biologie der Thymusdrüse. **Klose u. Vogt.** — Vergleichende Untersuchungen über Glandulae bulbourethrales. **Knieling.** — Sichtbarmachung der granulosen Körper der Mitochondrien und Gallengänge der Zellen der Katzenleber. **Lannoy.** — Backen- und Lippendrüsen des Hundes und der Katze. **Liadze.** — Doppelte Gallenblase bei der Katze. **Löwy.** — Histogenese der Theroidea beim Schwein. **Moody.** — Gesichtsdrüsen von Vespertilio noctula. **Porta.** — Grimmdarm- und Blinddarm-Tonsille. **Retterer u. Lelièvre (2).** — Dauernde lymphatisch-venöse Verbindung in der Niere südamerikanischer Affen. **Silvester.** — Die Schaufelknorpeldrüsen. **Stroh.** — Nebenthymusdrüsen. **Tixier.** — Kiemenknorpel in der Thymus der Ratte. **Togofoku.** — Vergleichende Studien über den Bau der Niere von Echidna und der Reptilienniere. **Zarnik.** — Über das Verhalten der fettigen Substanzen in der Hundeniere. **Weiskirchen.**

26. Nervensystem.

Peripheres Netz der Nervenzelle. **Besta.** — Olfactorius-Zone des Gehirns und Atemzentrum des Bulbus. **Ducceschi.** — Prozentsatz des Wassers im Gehirn und Rückenmark bei der weißen Ratte. **Donaldson.** — Anatomie von Semnopithecus hanuma. **Florence.** — Cortico-spinal-Trakt bei Dasyurus viverrinus. **Flashmann (1).** — Der obere perithyroidale Nervenknoten der Affen. **Garnier.** — Zentrale Riechbahnen des Kaninchens. **Grzywo-Dabrowsky.** — Lage und Bau des Ganglion nodosum und vagi. **Holzmann u. Dogiel.** — Cortico-spinal-Trakt der Ratte. **King.** — Pyramidenkreuzung des Schafes. **King (1).** — Nervenendigung in den Tasthaaren. **Ksunine.** — Entwicklung des sympathetischen Nervensystems. **Kuntz.** — Kopfnerven des Kaninchen und Phylogenie des Nervensystems. **Meek.** — Verteilung der keratogenen Nerven der Pferde. **Mobilio.** — Beziehungen der „Zellen der Schwannschen Scheide" zum Myelin in den Nervenfasern. **Nemikoff.** — Aufsteigende Züge im Rückenmark der Katze. **Peterson.** — Die Ganglien N. hypoglossi des Schweineembryos. **Prentiss.** — Zentralnervensystem der Cetaceen. **Rawitsch.** — Cortico-spinal-Trakt des Meerschweinchens. **Reveley.** — Riechbahnen, Septum und Thalamus bei Didelphys viverrinus. **Röthig.** — Segmentale Innervation der Haut der Lenden-Kreuzbein-Gegend der Katze. **Rossi.**

27. Gehirn.

Hirnwindungen der Primaten. **Bluntschli.** — Gehirn vom Gorilla. **Bolk.** — Mesocoelic Recess. **Dendy.** — Prozentsatz von Wasser im Gehirn der weißen Ratte. **Donaldson.** — Mantelgebiete der Großhirnrinde von Nagern bis Menschen. **Haller (1).** — Ontogenie des Saccus vasculosus. **Haller (2).** — Ontogenie der Großhirnrinde. **Haller (3).** — Fixierung des Gehirns der weißen Ratte. **King (3).** — Gehirn der Mormoset. **Mott.** — Sulci calcarini bei den verschiedenen Primaten schwer zu homologisieren. **Smith.** — Corpus striatum. **Vries.** — Oberflächenmodellierung des Ateles-Gehirns. **Zuckerkandl.** — Lokalisation innerhalb der Pyramidenbahn, namentlich am Hirnschenkel des Kaninchens. **Weihs.**

28. Auge.

Pigmentzellen der Hornhaut. **Cilimbaris.** — Brechungsindizes der Linse und des flüssigen Augeninnern bei Katze und Kaninchen. **Freytag.** — Die Rolle des Gesichts in der Entwicklung von Tier und Mensch. **Gould.** — Auge der Mikrochiropteren. **Kolmes.** — Regeneration der Hornhaut. **Löhlein, Salzer.** — Blutsinus in der Orbita des Kaninchens. **Ullrich.** — Rolle des Gesichtssinnes im Leben der Maus. **Waugh.**

29. Ohr.

Ductus sacculo cochlearis. **Kraut.** — Knochenregeneration am Ohr. **Levy.** — Schalleitende Apparate unterirdischer Nagetiere. **Váli.**

30. Nomenklatur.

Protaceratherium n. g. für Rhinoceros minutus, Praeaceratherium n. g. für Aceratherium minus. **Abel.** — Solenodon paradoxus und S. cubanus artlich, nicht unterartlich getrennt. **Allen, Glover, M. (3).** — Synonymie von Cercopithecus pygerythrus (F. Cuv.) und C. p. pusillus (Desmoulins). **Cabrera.** — Revision des Genus Neotoma. **Goldmann.** — Die Ordnungen der Säugetiere. **Gregory.** — Namen des Berber- und Kaplöwen. **Hollister (6).** — Systematik der südamerikanischen Raubtiere. **Ihering (1, 2).** — Paratheria, eine neue Klasse der Säugetiere. **Jaekel.** — Chrysopteron gen. nov. = Kerivoula weberi. **Jentink.** — Chirogale und Microcebus. **Kollmann (1).** — Ericulus und Echinops. **Kollmann (2).** — Der Moschusochs und seine Rassen. **Kowarzik (2).** — Klassifikation der Edentaten. **Lane.** — Genus Potamochoerus. **Lönnberg (4).** — Variation der See-Elefanten. **Lönnberg (8).** Epimys als Genusname. **Lydekker (4), Miller (4).** — Die systematische Stellung von Sciurus mutabilis. **Müller (1).** — Sciurus mutabilis und Sc. undulatus. **Müller (3).** — See-Elefanten. **Rotschild.** — Zebras. **Roux.** — Cercocebus aterrimus u. albigena. **Schwarz (3).** — Die großen Känguruhs. **Schwarz (7).** — Macrogalidia n. g. für Paradoxurus muschenbroeki. **Schwarz (4).** — Hyperhippidium n. g. für Onohippidium peruanum. **Sefe.** — Über Ovis heinsii. **Shitkow u. Sabanejew** — Revision der amerikanischen Anthracotheriden. **Stehlin (1).** — Die Säugetiere des schweizerischen Eozäns. **Stehlin (2).** — Zahnwale. **True (1).** — Neotretacus g. n. **Trouessart (2).** — Nomenklatur der indischen Igel. **Wroughton (8).**

Faunistik.

A. Europa.

Paläogene Rhioncerotiden Europas. **Abel.** — Mesoploden der Hongue. **Anthony.** — Steiermark: Mastodonreste. **Bach (1).** — Steiermark, tertiäre Landsäugetiere. **Bach.** — Kanton Thurgau: Funde des Elentieres. **Bächler.** — Neue Fledermäuse aus Europa, Rumänien, Sommersetshire. **Barret-Hamilton (1).** — Geschichte der britischen Säugetiere. **Barret-Hamilton (2).** — Sciurus vulgaris varius Kerr in Italien. **Beaux (1).** — Myoxidi trentini. **Bianchini.** — Pferde der Grimaldi-Grotten (Südfrankreich). **Boule.** — Walfische der europäischen Meere. **Brasil.** — Spanische Gemse. **Cabrera**

(3). — Spanische Nager. **Cabrera (4).** — Canis lupus aus dem Quartär Toskanas. **Campana.** — Helladotherium aus Bessarabien. **Chomenko.** — Norwegens Säugetiere. **Collett.** — Siebenschläfer bei Blankenburg. **Damköhler.** — Fossile Cervidenreste aus Schwaben. **Dietrich.** — Wildschwein von Achmim. **Fahrenholz.** — Funde aus dem Diluvium von Leipzig. **Felix.** — Biber im Erzstifte Bremen. **Focke.** — Wisent im Kaukasus. **F. R.** — Der Biber in Böhmen. **Freund.** — Katalog der wilden Säugetiere des Departements Deux-Sèvres. **Gelin.** — Einwanderung der Hamster nach Puy-de-Domes. **Gillin.** — Fang dreier Vison in Mayenne. **Gourdon.** — Seltener Fang an Livlands Küste. **Grevé.** — Britische Wirbeltiere. **Guide.** — Hunde und Wölfe der Gegend von Anvers. **Hasse.** — Elchgeweih aus einem Flachmoor der Borker Heide. **Hess v. Wichdorff.** — Säugetierfauna von Leipzigs Umgebung. **Hesse.** — Fauna von Kreta. **Keller.** — Tierbilder der altkretischen Kunstperiode. **Keller.** — Mammut in Ostpreußen. **Klien.** — Bos brachyceros aus dem Moor von Börssun. **Knoop.** — Mesocricetus newtoni Nehrg. in Bulgarien. **Kosarow.** — Lophiodon in Loire-inférieure. **Leriche.** — Das britische Reh. **Lönnberg (9).** — Murmeltiere in den Karpathen. **Matschie (2).** — Fledermausarten aus der Umgebung von Budapest. **Mehely.** — Ein neuentdecktes Glied der deutschen Säugetierfauna, Viverra genetta. **Merk (4).** — Europäische Wasserratten. **Miller (1).** — Sechs neue europäische Säugetiere. **Miller (8).** — Jagdfauna der Hohen Tatra, besonders Murmeltier. **Morgan.** — Durch norwegische Jagdgründe. **Oberländer.** — Volkstümliche Bezeichnung für Tiere am Niederrhein. **Otto (3).** — Säuger von Breconshire. **Phillips.** — Neolithische Fauna Bulgariens. **Popow.** — Fossile Caniden von Rom. **Portis.** — Fauna der Mosbacher Sande. **Reichenau.** — Nörz in Ostpreußen. **Reinberger.** — Britische pleistozäne Caniden. **Reynolds.** — Europäische oligozäne Rhinoceriden. **Roman.** — Arvicola ratticeps in Deutschland. **Rörig.** — Sciurus-Arten von Celebes. **Roux.** — Säugetiere von Island. **Russell.** — Geographische Rassen des Tigeriltisses. **Satunin.** — Säugetiere Deutschlands. **Schäff.** — Fossile Wirbeltierreste aus dem Brüxer Braunkohlenbecken. **Schlosser (2).** — Mastodon arvernensis aus den Mosbacher Sanden. **Schmidtgen.** — Reste von Säugern aus der Nähe Messinas. **Sequenza.** — Zahnwale im Rigaer Meerbusen. **Schweder.** — Europäische Anthracotherien. **Stehlin (1).** — Säuger des schweizerischen Eozäns. **Stehlin (1).** — Säuger der schweizerischen Bohnerzformation. **Stehlin (3).** — Die Säugetiere Europas. **Trouessart (4).** — Moschusochs im Diluvium Sachsens. **Wanderer.** — Plesiocetus und Squalodon in Dänemark. **Winge.** — Siebenschläfer in Deutschland. **Zimmermann.**

B. Afrika.

Das westafrikanische Hylochoerus rimator. **Allen Glover, M. (1).** — Säugetiere der Lado-Enklave. **Berger (1).** — Varietäten von Mus rattus in Ägypten. **Barrett-Hamilton.** — Equus burchelli zambeziensis aus Rhodesia. **Brasil u. Pennetier.** — Zwei neue Carnivoren von Britisch-Ost-Afrika. **Cabrera (2).** — Beobachtungen am White-River, Transvaal. **Cooke.** — Liste der Säuger Süd-Afrikas. **Chubb.** — Arvicanthis abyssinicus und verwandte ostafrikanische Arten mit 4 neuen Formen. **Dollmann (1).**

— Cercopithecus und Graphiurus, je eine neue Form von Britisch-Ost-Afrika. **Dollmann (2).** — Säugetiere aus Nord-Rhodesia. **Dollmann (3).** — Neue afrikanische Säugetiere. **Dollmann (5, 6, 7).** — Säugetiere vom Ngami-See. **Dollmann (8).** — Säugetiere des Somalilandes. **Drake-Brokmann.** — Bilder afrikanischen Wildes. **Dugmore.** — Südafrikanische Maulwürfe. **Dreyer.** — Zwei neue Nager von Britisch-Ost-Afrika. **Heller (1).** — Neue Säbelantilope von Britisch-Ost-Afrika. **Heller (4).** — Sieben neue Säuger von Ost-Afrika. **Heller (5).** — Neue Nager und Raubtiere aus Äquatorial-Afrika. **Heller (6).** — Zwei neue Nager aus Britisch-Ost-Afrika. **Heller (7).** — Neue Insektivoren aus Britisch-Ost-Afrika. **Heller (8).** — Säuger aus Britisch-Ost-Afrika. **Hollister (4).** — Afrikanische Mellivora. **Hollister (5).** — Giraffe aus Süd-Abessinien. **Knottnerus-Meyer (3).** — Säuger des Kilimandjaro-Gebietes. **Lönnberg (7).** — Drei afrikanische Büffel. **Lydekker (2).** — Steppenfuchs aus Kamerun. **Matschie (1).** — Verbreitung der Säugetiere: 1. in Deutsch-Ost-Afrika. **Matschie (3).** 2. in Togo. **Matschie (5).** 3. in Kamerun. **Matschie (4).** 4. in Deutsch-Südwest-Afrika. **Matschie (8).** 5. in Afrika. **Matschie (6).** — Streifenhyäne aus Afrika. **Matschie (10).** — Kobus aus Deutsch-Ost-Afrika. **Matschie (12).** — Raubtiere von Britisch-Ost-Afrika. **Miller (2).** — Ein neuer Saccostomus von Britisch-Ost-Afrika. **Miller (9).** — Hystrix-Schädel aus Deutsch-Ost-Afrika. **Müller (2).** — Afrikanische Sciurinen. **Müller (3).** — Hystrix aus dem Nordwesten Deutsch-Ost-Afrikas. **Müller (4).** — Haushunde des Nyassa-Gebietes. **Noack (1).** — Abessinische Säugetiere. **Noack (3).** — Zwei neue afrikanische Spitzmäuse. **Osgood (1).** — Acht neue afrikanische Nager. **Osgood (2).** — Neue Säuger aus Britisch-Ost-Afrika. **Osgood (3).** — Neue Säugetiere aus Ost-Afrika. **Osgood (5).** — Oligozäne Säugetiere von Ägypten. **Schlosser (1).** — Giraffe von Somaliland. **The Secretär (2).** — Neue westafrikanische Säuger. **Thomas (1).** — Neue afrikanische Säuger. **Thomas (10, 13, 17, 22, 23, 44).** — Säuger vom Kilimandjaro. **Thomas (12).** — Perodicticus ibeanus n. sp. von Britisch-Ost-Afrika. **Thomas (19).** — Säuger vom Ruwenzori. **Thomas u. Wroughton.** — Ostafrikanische Servals und Otomys. **Wroughton (1).** — Afrikanische Gerbilliden. **Wroughton (4).**

C. Amerika.

a) Nordamerika.

Arktische und subarktische Zone, einschließlich Grönlands.

Säugetiere der Athabaska-Mackenzie-Gegend Canadas. **Allen, J. A. (1).** — Ursus americanus von Labrador, 1 neue Unterart. **Allen, J. A. (5).** — Säuger der Prinz-Wilhelm-Sund-Gegend. **Heller (3).** — Pottwal von Neufundland. **Hentschel.** — Mäusearten aus Ohio. **Hine.** — Handliste der Säuger von Wisconsin. **Hollister (1).** — Säuger vom mittleren Mississippi. **Howell.** — Landsäugetiere von Nord-Ost-Grönland. **Manniche.** — Ursus sheldoni von Alaska. **Merriam (1).** — Zwei neue Marmota von Nordwest-Amerika. **Swarth.**

Gemäßigte Zone (einschl. Mexiko und Florida.)

Die tierwirtschaftlichen Betrachtungen A. v. Humboldts in Mexiko. **Damm y Palacio.** — Neuer Fuchs von Californien. **Dixon.** — Odocoileus

virginianus in Ohio. **Dury.** — Neue Titanotherien aus Uinta. **Douglass.** — Säugetiere des Pliozäns und Postpliozäns von Mexiko. **Freudenberg.** — Aplodontia aus dem Tertiär von Nevada. **Furlong.** — Zweiter Fundort von Euderma maculatum in Californien. **Ginnel.** — Tertiäre und eozäne Säugetiere aus Wyoming. **Granger.** — Verbreitung der Säuger in Wisconsin. **Jackson.** — Tertiäre Nagetiere aus Virginien und Nevada. **Kellogg.** — Neues virginisches Kaninchen. **Mearns.** — Säuger von Rancho la Brea. **Merriam.** — Fossile Säugetiere von Nebraska. **Peterson.** — Microsorex n. sp. von Washington. **Preble.** — Paramylodon aus Californien. — **Sinclair (2).** — Fossile Säugetiere aus Cuba. **Spencer (1, 2).** — Zwei neue Nager von Nevada. **Taylor (1).** — Fossile Wale von Santa Cruz. **True (2, 3).** — Eptesicus fuscus in Wisconsin. **Ward.** — Säuger von Colorado. **Warren.** — Pleistozäne Säuger aus Minnesota. **Winchell.** — Scalopus aquaticus in Illinois. **Wood.** — Säuger von Illinois. **Wood (2).**

b) Südamerika.

Säugetiere von Nicaragua. 4 neue Arten. **Allen, J. A. (2).** — Säugetiere vom Caura-Distrikt in Venezuela. 1 neue Art. **Allen (4).** — Systematik, Verbreitung und Geschichte der südamerikanischen Raubtiere. **Ihering (1).** — Südbrasilianische Säugetiere. **Ihering (2).** — Spitzmaus von Surinam. **Jentink (3).** — Tremarctos ornatus aus Venezuela. **Lönnberg (3).** — Säugetiere von der Küste und den Inseln des nördlichen Südamerikas. **Osgood (5).** — Neue südamerikanische Pferdegattung. **Sefe.** — Fossile Säugetiere von Patagonien. **Thevenin.** — Neue südamerikanische Säuger. **Thomas (4).** — Säuger von Ost-Buenos-Ayres. **Thomas (8).** — Säuger vom Supinaam-Fluß, Demerara. **Thomas (9).** — Säuger von Ceará, NO.-Brasilien. **Thomas (15).** — Säuger von Ekuador. **Trouessart (1).**

D. Asien.

Säugetiere von den Palawan-Inseln. 3 neue Arten. **Allen, J. A. (3).** — Tibetanische Säugetiere. **Hilzheimer.** — Säugetiere aus Transbaikalien. **Kastschenko.** — Rassen der indischen Ratte. **Lloyd.** — Das indische Nashorn. **Marx u. Koch.** — Neues Raubtier von China. **Miller (6).** — Affenunterkiefer aus den Kendengschichten von Java **Deninger (1).** — Babirusa. **Deninger (2).** — Säugetiere von Java. **Jentink (1, 2, 5).** — Tragulus vom Rhio-Linga-Archipel. **Miller (10).** — Zwei neue Genera und 16 neue Arten von den Philippinen. **Miller (7).** — Füchse und Wölfe vom Altai. **Noack (2).** Hinterindische Viverriden. **Schwarz (2).** — Neue Säuger von der malayischen Halbinsel. **Thomas (5, 16).** — Säugetiere von den ostindischen Inseln. **Thomas (14).** — Tertiäre Säuger von Indien. **Pilgrim.** — Neue asiatische Säuger. **Thomas (3).** — Neue chinesische Säuger. **Thomas (6, 7).** — Der indische Wolf als Stammvater der Hunde. **Trouessart (3).** — Indische Igel, Nomenklatur. **Wroughton (2).**

E. Australien.

Dugong von Queensland. **Anonymus (1).** — Die papuasischen Perameles-Arten. **Cohn.** — Säugetiere von Neu-Guinea. **Jentink (4).** — Wombat von Flinders-Insel. **Kershaw.** — Verbreitung der Säugetiere in den Südsee-

Schutzgebieten. **Matschie (4).** — Neuer Fleckenkuskus von den Admiralitätsinseln. **Schwarz (6).** — Die Verbreitung der großen Känguruhs. **Schwarz (7).** — Geographische Verbreitung der Beuteltiere und Monotremen in Südwest-Australien. **Shortridge.** — Australische Murinen. **Thomas (18, 20, 25).**

Systematik.

Primaten.

Schädelknochen. **Anderson.** — Hirnwindungen, Hirnvenen, Venae cerebri, Pacchionische Granulationen. **Bluntschli.** — Foramen magnum. **Bolk (1).** — Gebiß. **Bolk (3).** — Artnamen von Cercopithecus pygerythrus u. C. p. pusillus. **Cabrera (1).** — Lippen. **Donckworth.** — Der obere perithyroidale Nervenknoten bei den Affen. **Garnier.** — Beugemuskeln am Unterschenkel. **Glaesmer.** — Altersveränderung des Schädels. **Keith.** — Menschenaffen und Menschenrassen. **Klaatsch.** — Extremitätenarterien. **Manners-Smith.** — Dichtigkeit der Behaarung bei Foeten. **Meyer-Lierheim.** — Körperproportionen. **Mollison.** — Histologische Beobachtungen am Anthropoidenovarium. **Retzius.** — Grenzen der Pleurasäcke. **Ruge.** — Schulterblatt. **Schück.** — Morphologie der südamerikanischen Primatenformen. **Schwalbe.** — Beständige lymphatisch-venöse Verbindung der Nierenvenen bei den erwachsenen südamerikan. Affen. **Silvester.** — Sulcus calcarinus. **Smith.** — Affe und Mensch in ihrer biologischen Eigenart. **Sokolowsky.** — Überzählige Incisiven. **Wegener.** — Halswirbel und die Beziehung ihrer Ebenen zu denen des Schädels. **Wetzel.**

Simiidae.

Gorilla. Überzählige Skelettstücke an Hand und Fuß. **Virchow (4).** — *Gorilla.* Gehirn. **Bolk (2).** *Anthropopithecus troglodytes.* Spaltfußbildung. **Goldschmidt.** — *A. niger.* Muskulatur. **Mac Dewell.** *Propliopithecus haeckeli* n. g. n. sp. **Schlosser.** *Hylobates syndactylus.* Doppelseitiger Musculus sternalis und M. pectoralis quartus. **Broek (1).** — *H. agilis.* Kurze Muskeln der Hand. **Fitzwilliams.** — Sang. **Pocock.**

Cercopithecidae.

Moeripithecus markgrafi **n. g. n. sp. Schlosser (1).** *Parapithecus fraasi* **n. g. n. sp. Schlosser (1).** *Semnopithecus hanuma.* Anatomie. **Florence.** Muskulatur. **Florence.** *Presbytis robinsoni* **sp. n.** Thomas. **Thomas (16).** *Pithecus lapsus* **n. sp.** *P. agnatus* **n. sp.** *P. lingungensis* **n. sp.** *P. lautensis* **n. sp.** *P. sirhassenensis* **n. sp.** *P. vitiis* **n. sp.** *P. carimatae* **n. sp.** *P. mandibularis* **n. sp.** *P. baweanus* **n. sp.** *P. cupidus* **n. sp.** *P. lingae* **n. sp.** *P. impudicus* **n. sp.** *P. capitalis* **n. sp. Elliot (4).** *Pygathrix ultima* **n. sp.** *P. sanctorum* **n. sp.** *P. flavicauda* **n. sp. Elliot (4).** *Inuus nemestrinus saradana* **n. mut. Deninger (1).** *Macacus rhesus* als Jagdgehilfe. **Merk.** *Erythrocebus whitei* **n. sp. (4).** *Ceropithecus pygerythrus* F. Cuv., *C. pyerythrus pusillus* Desmoulins. Synonymik. **Cabrera (1).** — *C. kolbi nubilus* **subsp. n. Doll-**

mann (2). — *C. centralis luteus* subsp. n. Elliot (2). — *C. inobservatus* sp. n. Elliot (3). — *C. albogularis kibonotensis* n. subsp. Lönnberg (7). — *C. preussi insularis* subsp. n. Thomas (24). — *C. leucampyx aurora* subsp. n. Thomas u. Wroughton.

Papio thot ibeanus. Muskulatur. Mac Dewell.

Cynocephalus hamadryas. Entwicklung des Schädels. Vram (1).

Callitrichidae.

Hapale penicillata. Gefangenschaft. Hornung.

Marmoset. Gehirn. Mott.

Cebidae.

Pithecia. Affen dieses Genus. Beddard. — *Pithecia.* Notizen darüber. Beddard.

Cebus versuta sp. n. *C. caliginosus* sp. n. Elliot (3).

Alouatta insulanus sp. n. *A. macconelli* sp. n. *A. quara* sp. n. *A. sara* sp. n. Elliot (3). — *A. discolor* Spix. Dollmann (4).

Alouta. Seabra.

Ateles. Oberflächenmodellierung des Gehirns. Zuckerkandl. — *Ateles.* Arteria basilaris. Elze (1). Gelenkhöhle des Daumenrudiments. Elze (2).

Prosimiae.

Prosimier. Geschlechtsorgane. Kaudern (1). — Ähnlichkeit mit Tupaja. Kaudern (2). — Beugemuskeln am Unterschenkel. Glaesmer. — Os penis. Pohl (3). — Post-mortale Erscheinungen an einem Lemur. Shann.

Nycticebidae.

Gallago dunni sp. n. *G. talboti* sp. n. *G. elegantulus* sp. n. Dollmann (5).

Gallago pupuls sp. n. Elliot (3).

Perodicticus juju n. sp. Thomas (1). — *P. ibeanus* n. sp. Thomas (19). — *P. faustus* sp. n. Thomas (21).

Tarsiidae.

Tarsius fraterculus n. sp. Miller. — *T. saltator* sp. n. *T. borneanus* sp. n. Elliot (1).

Chiromyidae.

Aye-Aye. Lebensweise. Knauer.

Adapidae.

Microchoerus erinaceus. Forster-Cooper.

Shoshonius cooperi n. g. n. sp. Granger.

Chiropterae.

Makrochiroptera. Auge. Kolmar.

Pteropodidae.

Pteropus liops sp. n. Thomas (14). — *P. pumilus* sp. n. Miller (7).

Plerotis n. g. für *Epomophorus anchietae.* Andersen, Knud (2).

Epomops franqueti strepitans subsp. n. Andersen, Knud (1).

Roussettus sjöstedti n. sp. Lönnberg (7).

Dobsonia viridis umbrosa subsp. n. Thomas (14).

Cynopterus sphinx giganteus subsp. n. *C. brachyotus* sp. n. *C. brachyotis insularum* subsp. n. Andersen, Knud (1).

Eonycteris major sp. n. Andersen, Knud (1).

Nyctimene papuanus sp. n. *N. minutus* sp. n. *N. varius* sp. n. *N. cyclotis* sp. n. *N. geninus* sp. n. *N. scitulus* sp. n. Andersen, Knud (4).

Noctilionidae.

Taphozous pluto n. sp. Miller.

Noctilio minor sp. n. Osgood (4).

Vespertilionidae.

Vespertilio sodalis sp. n. Rumänien. **Barrett-Hamilton (1).**

Vesperugo noctula. Gesichtsdrüsen. **Porta.**

Murina lanosa sp. n. **Thomas (3).**

Myotis myosotis ancilla subsp. n. **Thomas (7).** — *M. stalkeri* sp. n. **Thomas (14).**

Chrysopteron gen. nov. für *Kerivoula weberi. Ch. bartelsii* sp. n. **Jentink (2).**

Desmodillus auricularis pudicus subsp. n. **Dollmann (8).**

Nasilio brachyrhynchus albiventer subsp. n. **Osgood (5).**

Casinycteris argynnis n. g. n. sp. **Thomas (10).**

Rhinolophidae.

Rhinolophus ferrum-equinum insulanus subsp. n. Sommersetshire. **Barret-Hamilton (1).** — *Rh. brockmanni* sp. n. **Thomas (24).**

Chilophylla n. g. *hirsuta* n. sp. **Miller (7).**

Phyllostomidae.

Tonatia loephotis sp. n. **Thomas (9).**

Chrotopterus carrikeri n. sp. **Allen, J. A. (4).**

Tupajidae.

Ptilocerci lowi continentis subsp. n. **Thomas (5).**

Tupaja. Ähnlichkeit mit Halbaffen. **Kaudern.** — *T. cuyonii* n. sp. **Miller (7).**

Erinaceidae.

Neotetracus sinensis n. g. n. sp. **Trouessart (2).**

Erinaceus europaeus. Gebißvariation. **Hollis.** Während der Nahrungsaufnahme. **Mimachi** u. **Weinland.** Erwärmung im Winterschlaf. **Yoshita** u. **Weinland.** Biologisches. **Zimmermann (5).** — *E. hindei* sp. n. **Thomas (24).**

Soriciden.

Ursache des Herbststerbens. **Adams, Moffat.**

Sorex araneus granarius subsp. n. **Miller (8).**

Microsorex winnemana n. sp. **Preble.**

Sylvisorex somereni sp. n. **Thomas.** — *S. mundus* sp. n. **Osgood (3).**

Crocidura araneus. Lebensweise. **Schacht.** — *C. alpina* n. sp. **Heller.** — *C. luna* sp. n. — *C. electa* sp. n. — *C. turba* sp. n. **Dollmann (3).** — *C. bartelsii* sp. n. *C. melanorhyncha* sp. n. **Jentink (1).** — *C. halconus* n. sp. **C.** *beatus* n. sp. *C. mindorus* n. sp. *C. grandis* n. sp. **Miller (7).** — *C. bicolor elgonius* subsp. n. *C. flavescens kivu* subsp. n. **Osgood (1).** — *C.voi* sp. n. *C. parvipes* sp. n. *C. xantippe* sp. n. *C. allex* sp. n. *C. fumosa schistacea* subsp. n. *C. turba zaodon* subsp. n. **Osgood (3).** — *C. turba provocax* subsp. n. **Thomas (10).** — *C. monax* sp. n. **Thomas (11).** — *C. spurelli* sp. n. **Thomas (21).**

Blarina pyrrhonota sp. n. **Jentink (3).**

Macroscelidae.

Petrodromus tordayi sp. n. **Thomas (22).**

Elephantulus dundasi sp. n. **Dollmann**

Talpidae.

Talpa. Biologie. **Adams, Kazzander, Eckstein, Knauer.** — Nahrung. **Albini.** — Riesenzellen der Placenta. **Cauwenberghe.** — Fehlen des Felles. **Furlotti.** — Puerperale Involution des Uterus. **Moll.** — Als Tagtier. **Zimmermann (1).** *Scalopus aquaticus.* Nahrung. **West.** Anatomie, Biologie. **Wood.** *Mogera hainana* sp. n. **Thomas (3).** *Scaptochirus gilliesi* sp.n. **Thomas (6).**

Chrysochloridae.

Chrysochloris namaquensis. **Brown, R.** — *Ch. congicus* **sp. n.** *Ch. vermicularis* **sp. n. Thomas (22).**

Solenodontidae.

Solenodon paradoxus. S. cubanus. **Allen, Glover, M. (3).**

Apterodus. Schädel. **Matthew (2).**

Metoldobotes stromeri **n. g. n. sp. Schlosser.**

Carnivora.

Carnivoren. Rutenknochen. **Eckstein.** Os penis. **Pohl (2).**

Creodontiae.

Apterodon altideuns **n. sp.** *A. minutus* **n. sp. Schlosser.**

Ursidae.

Arctotherium californicum **sp. n. Merriam, J. C. (3).**

Ursus sheldoni **n. sp. Merriam.** — *U. americanus.* Wirbelsäule. **Virchow (6).** — *U. americanus kenaiensis* **subsp. n. Allen, J. A. (5).**

Tremarctos ornatus aus Venezuela. **Lönnberg (3).**

Procyonidae.

Procyon hudsonicus **sp. n.** Hudsonbay. **Brass.** — *P. cancrivorus brasiliensis* **subsp. n. Ihering (1, 2).** — *P. lutor hernandezi castaneus* **n. var. Beaux (2).**

Potos flavus brachyotus (Martin.) **Trouessart (1).** — *P. f. brasiliensis* **subsp. n. Ihering (1, 2).**

Canidae.

Caniden. Pleistozäne aus England. **Reynolds.** — Hund. Canis familiaris. Oberflächliche Lymphbahnen. **Averseng u. Mouchet.** — Polydaktylie. **Cramer.** — Instinkt u. Intelligenz. **Franken.** — Chinesische Rassen. **Kreyenberg.** — Vererbung. **Lang.** — Backen- und Lippendrüsen. **Liadze.** — Atmung. **Loppens.** — Ostafrikanische Haushunde. **Noack (1).** — Abessinische. **Noack (3).** — Galgo, Podenco, Mastin. **Noack (4).** — Hyoidapparat. **Retterer u. Lelièvre.** — Segmentale Innervation der Haut der Lumbosakralen Gegend. **Rossi.** — Gebrauchshund. **Schaeffer.** — Pfortader. **Schmitz.** — Abstammung von Canis pallipes. **Trouessart (3).** — Die fettigen Substanzen der Hundeniere. **Weisskirchen.**

Canis orcutti **n. sp.** *C. andersoni* **n. sp.** — *C. occidentalis fourlongi* **n. var. Merriam, J. C. (1).** — *C. lupus.* Aus dem Quartär Toscanas. **Campana.** — *C. magellanicus riveti* **n. subsp. Trouessart (1).** — *C. thous riograndensis* **subsp. n. Ihering (2).** Fuchs. Abnorm. **Hugo.** — Aus Altai. **Noack (2).** — In Gefangenschaft. **Noack (5).** — Zucht zur Pelzgewinnung. **Pichot (1).** — Beziehungen des Fuchsrüden zum Fuchsgeheck. **Preiss.**

Vulpus koschewnikowi **sp. n. Satunin.** — *V. argenteus sitkaensis* **n. sp.** Aleuten. *V. necator* **n. sp.** Kalifornien. *V. septentrionalis* **n. sp.** Norwegen. *V. hispanicus* **n. sp.** Spanien. *V. carganus* **n. sp.** Kargan. *V. bosniacus* **n. sp.** Bosnien. **Brass.** — *C. pallidus oertzeni* **subsp. n. Matschie (1).**

Otocyon canescens **sp. n.** Somaliland. **Cabrera (2).** — *O. virgatus* **n. sp. Miller (2).**

Urocyon californicus sequiensis **subsp. n. Dixon.**

Speothos wingei **sp. n. Ihering (1, 2).**

Hyaenoynathus matthewi **n. sp. Freudenberg.**

Daphaenodon superbus (Petersen). **Peterson.**

Borocyon robustum **n. g. n. sp. Peterson.**

Mustelidae.

Meles. Giftfestigkeit. **Billard.**

Paroligobunis (Brachypsalis) simplicidens **n. g. n. sp. Peterson.**

Mellivora ratel. Farbenänderung. **Welch (2).** — *M. abyssinica* **n. sp.** *M. sagulata* **n. sp. Hollister (5).**

Mephitis minnesotae **sp. n.** Minnesota. *M. dentata* **sp. n.** Alleghanies. **Brass.**

Conepatus nicaraguae **n. sp. Allen, J. A. (2).**

Vormela negans **n. sp. Miller (6).**

Mustela flavigula szetschuensis **subsp. n. Hilzheimer (3).** — *M. martes.* Geschlechtsorgane. **Hart (1).** Geschichte und Etymologie. **Hart (2).** Jagd. **Hart (3).**

Putorius erminea. In Gefangenschaft. **Gundlach.** — *P. eversmanni michnoi* **subsp. n. Kartschenko.** — *P. nivalis.* Biologie. **Cavazza.**

Arctogale tsaidamensis **sp. n. Hilzheimer (3).**

Mauswiesel. Gefangenschaft. **Blau, Eckstein.**

Lutreola vison borealis **n. subsp.** Halifax. **Brass.** — *L. major* **sp. n.** *L. tafeli* **sp. n. Hilzheimer (3).**

Nörz in Ostpreußen. **Reinberger.**

Vison. 3 in der Mayenne gefangen. **Gourdon.**

Stenictis **n. g.** für *Stenogale (Potamoterium) robusta* Cope. **Peterson.**

Aonyx capensis congica **n. subsp. Lönnberg (2).**

Hyaenidae.

Proteles cristatatus pallidior **subsp. n. Cabrera (2).**

Hyaena intermedia. **Harlé.** — *H. vulgaris satunini* **n. sp.** *H. hienomelas bergeri* **n. subsp. Matschie (10).**

Crocotta kibonotensis **n. sp.** *C. panganensis* **n. sp. Lönnberg (7).**

Viverridae.

Helogale undulata rufola **subsp. n.** *H. victorina ochracea* **subsp. n.** *Crossarchus ansorgei* **sp. n. Thomas (24).**

Arctictis whitei **n. sp. Allen, J. A. (3).**

Paradoxurus sumbanus **sp. n. Schwarz (4).**

Macrogalidia **g. n.** für *Paradoxurus muschenbroeki.* **Schwarz (4).**

Paradoxurus kangeanus **sp. n. Thomas (14).** — *P. vicinus* **sp. n. Schwarz (2).**

Mungos exilis peninsulae **subsp. n. Schwarz (2).** — *M. palawanus* **n. sp. Allen, J. A. (3).** — *M. ichneumon funestus* **subsp. n. Osgood (3).**

Galidia. Genetische Beziehungen. **Carlsson.**

Felidae.

Feliden. Stammesgeschichte. **Matthew (1).**

Katze. Brechungsindex der Linse und des Augeninnern. **Freytag.** — Giftfestigkeit. **Billard.** — Asymmetrischer Schädel. **Herold.** — Geschichte. **Hilzheimer, Reeker.** — Anatomie und Entwicklung der Kehllymphsäcke. **Huntington u. Mc Clure.** — Spermiogenese. **Leplat.** — Backen- und Lippendrüsen. **Liadze.** — Beeinflussung der Eireifung und Ovulation. **Longley.** — Doppelte Gallenblase. **Löwy.** — Extra-intimal-Theorieu. Entwicklung der mesentorischen Lymphbahnen. **Mac Clure.** — Abessinische. **Noack (3).** — Aufsteigende Züge im Rük-

kenmarksstrang. **Peterson.** — Einfluß der Röntgenstrahlen auf das Samenepithel. **Regaud.** — Fangen junge Katzen instinktiv Mäuse? **Yerkes u. Bloomfeld.**

Felis leo. Biologie. **Karsten.** — *F. leo sabakiensis* **n. subsp. Lönnberg (7).** — *F. leo barbaricus* Fischer. *F. l. melanchaitus* Hamilton-Smith. **Hollister (6).** — *F. tigris sondaica.* Vergleich dreier lebender. **Welch (1).**

Puma. Lebensweise. **Koshny.**

Jaguar. Biologie. **Koshny.**

Felis hyaenoides **n. sp. Freudenberg.** — *F. capensis hindei* **subsp. n.** *F. c. kempi* **subsp. n.** *F. c. beirae* **subsp. n. Wroughton (1).**

Lynx **n. var. Merriam, J. C. (1).**

Pinnipedia.

Phociden. Galle. **Hammarton.** — Biologische Beobachtungen. **Johansen.**

Phoca vitulina. Vena cava inferior, Diaphragma u. Leber. **Burne (1).**

Baikalrobbe. **Braun.**

Leptonychodes weddelli. Embryonen. **Timms.**

Mirunga. **Rotschildt.**

Rodentiae.

Rodentia. Gebiß. **Adloff.** — Spanische. **Cabrera (4).** — Mantelgebiet der Großhirnrinde. **Haller.** — Schalleitende Apparate. **Vali.**

Anomaluridae.

Anomalurus fraseri. **Seabra.**

Sciuroidae.

Pteromys volans. Stimme. **Green.**

Ischyromyidae. Verwandtschaft. *Paramys.* Osteologie und Verwandtschaft. *Ischyrotomys* (*Paramys*) *petersoni* **n. subg. n. sp.** *Leptotomus* (*Paramys*) *grangeri* **n. subg. n. sp.** *Titanotheriomys* **n. subg.** für *Ischyromys veterior.* **Matthew (3).**

Aplodontia alexandrae **n. sp. Merriam, J. C. (2),** *A. alexandrae* **n. sp. Furlong.**

Sciurus. Abnormes Gebiß. **Pfurtscheller.** — *S. vulgaris varius* Kerr. in Italien. **Beaux (1).** — *Sc. versicolor zuliae* **subsp. n.** *Sc. tobagensis* **sp. n. Osgood (4).** — *Sc. topapuensis* **n. sp.** *Sc. mowewensis* **n. sp. Roux.** — *Sc. similis fusculus* **subsp. n. Thomas (4).** — *Sc. talahutky* **sp. n.** S.-Sibirien. **Brass.** — *Sc. notatus madurae* **subsp. n.** *Sc. lowi bangueyae* **subsp. n. Thomas (14).**

Nannosciurus exilis retectus **subsp. n. Thomas (14).**

Heliosciurus undulatus marwitzi **n. subsp. Müller (3).**

Funisciurus auriculatus boydi **subsp. n.** *F. a. beatus* **subsp. n. Thomas (24).**

Euxerus erythropus maestus **subsp. n. Thomas (23).**

Protoxerus stangeri signatus **subsp. n. Thomas (22).**

Citillus beechei bei Pest. **Rucker.**

Callospermophilus trepidus **n. sp. Taylor (1).**

Arctomys marmotta. Jagd. Vulgärnamen. **Böhmerle.** Biologisches. **Koch.** Junge. **M. H.** — *A. dictator* **sp. n. Thomas (5).**

Marmota vancouverensis **sp. n.** *M. ochracea* **sp. n. Swarth.**

Arctomys nevadensis **n. sp.** *A. minor* **n. sp. Kellog.**

Castoridae.

Castor. Letzter im Erzstifte Bremen. **Focke.** Klugheit. **Forbin.** In Böhmen. **Freund (1).**

Myoxidae.

Eliomys sardus. Biologie. **Krause, A. H.**

Myoxus. In Blankenburg. **Damköhler.** — *Myoxus.* 3 **n. subsp. Bianchini.**

Bilch. Schwanz regeneriert. **Klintz.**

Haselmaus. Nahrungsaufnahme im Winter. **Wiemeyer.**

Siebenschläfer. **Zimmermann (2, 4).**

Graphiurus raptor **sp. n.** *G. parvus dollmanni* **subsp. n. Osgood (3).** — *G. lorraineus* **sp. n.** *G. brockmanni* **sp. n. Dollmann (7).** — *G. weismanni* **sp. n. Dollmann (8).** — *G. microtis saturatus* **subsp. n. Dollmann (2).** — *G. soleatus* **sp. n. Thomas und Wroughton.**

Muridae.

Dipodillus brockmanni **n. sp. Thomas (3).** — *D. somalicus* **sp. n. Thomas (24).**

Microdillus **gen. nov.** für *Gerbillus peeli.* **Thomas (24).**

Taterillus butleri **sp. n.** *T. osgoodi* **sp. n. Wroughton (5).**

Tatera ruwenzorii **sp. n. Thomas u. Wroughton.** — *T. guineae* **n. sp. Thomas (1).** — *T. brantsi perpallida* **subsp. n. Dollmann (8).** — *T. gambiana* **sp. n. Thomas (21).** — *T. varia* **n. sp.** *T. pothae* **n. sp. Heller (5).**

Taterillus **n. g.** für *Gerbillus emini.* **Thomas (13).**

Otomys thomasi **sp. n.** *O. angoratensis elassodon* **subsp. n.** *O. nyikae canescens* **subsp. n.** *O. divinorum* **sp. n. Thomas (11).** — *O. irroratus elgonis* **subsp. n. Wroughton (11).**

Muriden. Gebiß einheimischer. **Greschik.**

Mus damarensis rhodesiae **subsp. n. Osgood (2).** — *M. luteiventris* **n. sp. Allen, J. A. (3).** — *M. peromyscus* **n. sp. Heller (1).** — *M. bartelsii.* **Jentink (5).** — *M. voi* **sp. n.** *M. niveiventris* **sp. n.** *M. n. subfuscus* **subsp. n. Osgood (3).** — *M. flavicollis* Melch. selbst. Art. **Dalgliesh.** — *M. musculus.* Erbformeln. **Plate.** — *M. musculus raddei* **n. subsp. Kastschenko.** — *M. jacksoni montis* **subsp. n. Thomas u. Wroughton.**

Epimys delectorum **sp. n. Thomas (21).** — *E. panya* **n. sp.** *E. niveiventris ulae* **n. sp.** *E. eudorae* **n. sp. Heller (5).** — *E. tyrannus* **n. sp.** *E. gala* **n. sp. Miller (7).**

Ratte. *mus rattus,* weiße Ratte etc. Gelbe Varietäten. **Bonhote (1, 2).** — Varietäten in Ägypten. **Bonhote (3).** — Modifiziertes Mendelsches Verhältnis. **Castle.** — Trächtigkeitsperiode. **Daniel.** — Prozentsatz des Wassers in Hirn und Rückenmark. **Donaldson.** — Cortico-spinal-Trakt. **King (2).** — Fixierung des Gehirns für Zellstudien. **King (3).** — Indische Ratten. **Lloyd.** — Größenverhältnisse einiger Organe bei tumortragenden Ratten. **Medigreceanu.** — Biologisches. **Hugo Otto.** — Zwerggeburten aus künstlich verkleinerten Rattenembryonen. **Przibram.** — Kiemenknorpel in der Thymusdrüse. **Timms.** — Doppelbildung bei Ratten embryo. **Widakowich.**

Apodemus sylvaticus creticus **n. subsp. Miller (8).**

Tryphomys **n. g.** *adustus* **n. sp. Miller (7).**

Batomys dentatus **n. sp. Miller (7).**

Apomys bardus **n. sp.** *A. major* **n. sp.** *A. musculus* **n. sp. Miller (7).**

Dasymys helucus **n. sp. Heller (7).**

Uromys oweni **sp. n. Thomas (21).**

Lorentzimys nouhouysii **n. g. n. sp. Jentink (4).**

Oecomys guijanae **sp. n. Thomas (9).**

— *Oe. rex* sp. n. *Oe. nitedulus* sp. n. Thomas (4).

Oenomys bacchante editus subsp. n. Thomas u. Wroughton.

Stenomys g. n. für *Mus verecundus*. Thomas (20).

Cyromys g. n. für *Mus imperator*. Thomas (20).

Bunomys g. n. für *Mus coelestis*. Thomas (20).

Pseudomys subg. n. für *P. nanus* Gray. Thomas (18). — *P. auritus* sp. n. *P. praeconis* sp. n. *P. glaucus* sp. n. Thomas (12).

Rhipidomys cearanus sp. n. Thomas (15).

Lophiomys ibeanus sp. n. *L. i. hindei* subsp. n. Thomas (13).

Leggadina subg. n. für *Ps. forresti* Thos. Thomas (8).

Gyomys subg. n. für *Ps. novaehollandiae* Waterh. Thomas (1).

Thamomys surdaster polionops subsp. n. Osgood (5). — *Th. oblitus* sp. n. Osgood (3). — *Th. baliolus* sp. n. Osgood (2). — *Th. loringi* n. sp. Heller (1). — *Th. ibeanus* sp. n. Osgood (5).

Saccostomus mearnsi n. sp. *S. steatomys athi* n. sp. Heller (7).

Thamomys macmillani gazellae subsp. n. *Th. discolor* sp. n. Thomas (17).

Dendromus ochropus sp. n. *D. nairobae* sp. n. *D. whytei pallescens* subsp. n. Osgood (5).

Zelotomys n. g. für *Mus hildegardae*. Osgood (5).

Lophuromys vita sp. n. Dollmann (3).

Dryomus robustus sp. n. Miller (8).

Nectomys squamipes melanius subsp. n. Thomas (9).

Pelomys roosevelti n. sp. Heller (7). — *P. fallax insignatus* subsp. n. Osgood (2).

Desmomys g. n. für *Pelomys harringtoni*. Thomas (17).

Leggada mimitoides umbrata subsp. n. *L. bella* sp. n. *L. b. gallarum* subsp. n. *L. b. vicina* subsp. n. *L. b. marica* subsp. n. *L. b. induta* subsp. n. *L. pasha* sp. n. *L. neavei* sp. n. *L. deserti* sp. n. *L. triton murilla* subsp. n. Thomas (22). — *L. tenella suahelica* subsp. n. Thomas (11). — *L. naivashae* n. sp. Heller (7). — *L. fors* sp. n. *L. grata* sp. n. Thomas u. Wroughton.

Cricetomys gambianus elgonis subsp. n. Thomas (24). — *C. gambianus emini* subsp. n. *C. g. propagator* subsp. n. Wroughton (3). — *C. g. poensis* subsp. n. *C. g. dolichops* subsp. n. *C. g. dichrurus* subsp. n. *C. g. liberiae* subsp. n. Osgood (2). — *C. g. kengensis* subsp. n.

Arvicanthis testicularis centralis subsp. n. *A. luctuosus* sp. n. *A. abyssinicus saturatus* subsp. n. *A. zaphyri* sp. n. Dollmann (1). — *A. dorsalis maculosus* subsp. n. Osgood (3). — *A. limbus* sp. n. *A. dorsalis phaeotus* subsp. n. Thomas (21). — *A. ansorgei* n. sp. Thomas (1). — *A. pulchellus ardens* subsp. n. Thomas (11). — *A. pumilus deserti* subsp. n. Dollmann (8). — *A. barbarus convictus* subsp. n. *A. barbarus albolineatus* subsp. n. Osgood (5). — *A. maculus* sp. n. Thomas u. Wroughton. — *A. wrougthoni* sp. n. Thomas (22).

Oryzomys richardsoni n. sp. *nicaraguae* n. sp. Allen, J. A. (2). — *O. maconnelli* sp. n. Thomas (9).

Entoptychus minimus n. sp. Kellog.

Peromyscus antiquus n. sp. Kellog.

Neotoma nevadensis n. sp. Taylor (1).

Evotomys dawsoni insularis n. sp. Heller (3).

Microtus nux sp. n. *M. johannes*

sp. n. **Thomas** (7). — *M. corneri* sp. n. *M. anglicus* sp. n. **Hinton.**

Dicrostonyx henseli sp. n. *D. gulielmi* sp. n. **Hinton.**

Microtus michnoi n. sp. *M. oeconomus daurica* subsp. n. *M. molessonae* n. sp. **Kastschenko.** — *M. dentatus* sp. n. **Miller** (8).

Arvicola amphibius reta n. subsp. für *ater* Macgill. nec Brillberg. *A. sapidus tenebricus* n. subsp. *A. schermann exitus* n. subsp. **Miller** (1). — *A. abbotti* sp. n. **Hinton.** — *A. ratticeps* in Deutschland. **Rörig.**

Pitymys atticus sp. n. **Miller** (8).

Myopus n. g. für *Myodes schisticolor.* **Miller** (5).

Phodopus n. g. für *Cricetulus bedfordiae.* **Miller** (5).

Dicrostonyx hudsonius. **Jacobi, A.**

Fiber zibethicus cinnamominus subsp. n. **Hollister** (3).

Spalacidae.

Tachyoryctes splendens somalicus subsp. n. **Osgood** (2). — *T. rex* sp. n. **Heller** (5).

Geomyidae.

Thomomys subsp. n. **Bailey.**

Heteromyidae.

Diprionomys parvus n. g. n. sp. *D. magnus* n. sp. *D. nevadensis* n. sp. **Kellog.**

Bathyergidae.

Georhychus kapiti n. sp. **Heller** (2).

Octodontidae.

Ctenomys fodax sp. n. **Thomas** (8).

Viscaciidae.

Lagostomus maximus immollis subsp. n. *L. crassus* sp. n. **Thomas** (8).

Chinchilla. Aussterben. **Anonymus** (3).

Hystricidae.

Hystrix africae-australis prittwitzi n. subsp. *H. galeata lönnbergi* n. subsp. **Müller** (2). — *H. stegmanni* n. sp. **Müller** (4). — *H. galeata ambigua* subsp. n. **Lönnberg** (7).

Coendidae.

Coendu prehensilis. Kletterextremität. **Zurkirch.**

Agoutidae.

Dasyprocta variegata yungarum subsp. n. **Thomas** (4).

Caviidae.

Meerschweinchen. *Cavia cobaya.* Karyometrische Untersuchungen über die somatochrome Zelle. **Collin** u. **Lucien.** — Einbettung und Ernährung des Embryo. **Emerys-Roberts.**— Regressive Erscheinungen der Vagina während der Schwangerschaft. **Lelièvre** u. **Retterer.** — Cortico-spinal-Trakt. **Reveley** und **Simpson.**

Hydrochoerus capybara. Wirbelsäule. **Virchow** (1).

Leporidae.

Leporiden. Fußsohlen. **Boas.**

Kaninchen. *Lepus cuniculus.* Einseitige Aplasia der Niere. **Boycott.** — Brechungsindex der Linse und des flüssigen Augeninnern. **Freytag.** — Zentrale Riechbahnen. **Grzywo-Dabrowski.** — Mitochondrien der granulosen Körper und Gallengänge der Leberzellen. **Lannoy.** — Kaninchen-Schädelsegmente u. Nerven. **Meek.** — Beschleunigung der anabolischen Prozesse im Ovarium. **Russo** (1). — Umwandlung der Mitochondrien und des Deutoplasmas in der Oocyste. **Russo** (2, 3). — Regeneration der Hornhaut. **Salzer.** — Neue Kaninchenstudien.

Schuster. — Ontogenie der Schneidezähne. **Stach.** — Die venösen Blutsinus. **Ullrich.** — Lokalisation innerhalb der Pyramidenbahn. **Weihs.**

Sylvilagus floridanus hitchensi n. sp. **Mearns.** — *S. avius* sp. n. **Osgood (4).** — *S. ecaudatus* sp. n. **Trouessart (1).**

Lepus ochropus kalaharicus subsp. n. **Dollmann (8).** — *L. vetus* n. sp. **Kellog.**

Palaeolagus nevadensis n. sp. **Kellog.**

Lepus oiostolus tsaidamensis subsp. n. **Hilzheimer (3).**

Ungulata.

Hyracoidae.

Procavia emini latrator n. sp. **Thomas (17).** — *P. daemon* sp. n. *P. loncei princeps* subsp. n. *P. l. kempi* subsp. n. *P. pumila* sp. n. *P. p. rudolfi* subsp. n. **Thomas (24).** — *P. mackinderi zelotes* subsp. n. *P. brucei maculata* subsp. n. *P. b. hindei* subsp. n. *P. b. ruddi* subsp. n. *P. b. granti* subsp. n. *P. b. manningi* subsp. n. **Wroughton (3).**

Megalohyrax palaeotherioides n. sp. **Schlosser (2).**

Pachyhyrax crassidendatus n. g. n. sp. **Schlosser (2).**

Bunohyrax n. g. für *Geniohyus fajumensis* u. *major* Andrews. *B. mirus* n. sp. *B. minutus* n. sp. **Schlosser (2).**

Microhyrax andrewsi n. g. n. sp. *M. niloticus* n. sp. *M. suillus* n. sp. **Schlosser (2).**

Elephantidae.

Mastodon arvensis aus den Mosbacher Sanden. **Schmidtgen.**

Mastodon. Steiermark. **Bach.**

Elephas. Embryo des afrikanischen. **Brauer (1).** — Afrikanische. Taxidermie. **Wolff, E.** — Fehlen der Pleurahöhle des indischen. **Goldschmidt.** — Fossiler Molar von Mailand. **Mariani.** — Hand und Fuß. **Virchow (5).** — Fugenknochen am Epistropheus. **Virchow (9).** — Beweglichkeit am Hinterhaupt. **Virchow (7).**

Elephas primigenius. Aus Landes. **Harlé.** — Zahnwechsel. **Hess.** — In Ostpreußen. **Klien.** — Haut- und Knochenüberreste. **Niezabitowski.** — Die neueste Mammutexpedition. **Pfizenmayer.**

Titanotheriidae.

Titanotherium. Neue Spezies. **Douglass.**

Rhinocerotiden: Paläogene Europas. **Abel.** — Oligozäne Europas. **Roman.**

Epiaceratherium n. g. **Abel.**

Mencatherium n. g. **Abel.**

Protaceratherium n. g. für *Rhinoceros minutus.* **Abel.**

Praeaceraterium für *Aceratherium minus.* **Abel.**

Rhinoceros tichorhinus. **Braun.** — Mit Haut u. Weichteilen. **Niezabitowski.**

Rhinoceros. Embryo des afrikanischen. **Brauer (2).** — Indische. Taxidermie. **Koch.** — Wirbelsäule des abessinischen. **Virchow (8).**

Tapiridae.

Lophiodon von Loire-inférieure. **Leriche.**

Tapirus. Anatomie. **Lönnberg.**

Equidae.

Pferd. *Equus caballus.* Fossile. **Boule.** — Widerristmessungen. **Cazalban.** — Stätigkeit. **Dexler.** — Von Nivernais. **Diffloth.** — Polydactylie. **Cramer, Eberlein (1, 2), Fafin.** — Variabilität des Skelettes. **Eassie.** — Wiederzüchtung eines

alten britischen Rassepferdes. **Ewart (1).** — Ursprung des braunen Pferdes **Ewart (2), Wilson (1, 2), Robertson.** — Luftwechsel in der eustachischen Röhre und Kehltasche. **Fish.** — Huf- und Klauenkrone. **Lungwitz.** — Alter der Rennpferde. **Marshall.** — Hornnerven. **Mobilio (1).** — Vertebro-costale Variationen. **Mobilio (3).** — Messungen. **Nathusius, Schöttler.** — Pfortader. **Schmitz.** — Haarwirbel. **Schouppé.** — Wachstum des Hufhorns. **Schulze.** — Kehltaschen der Pferde. **Stapley.** — Farbenvererbung. **Sturterant, Wilson (3).** — Flexion am Hinterhauptgelenk. **Virchow (2).** — Blutplättchen und Blutgerinnung. **Walther.** — Hufkunde. **Wolf, A. V.** — Altersbestimmung. **Wolf, Th.**

Equus quagga. **Braun.** — *E. burchelli zambeziensis.* **Brasil u. Pennetier.**

Antracotheriidae. Revision der europäischen. **Stehlin.**

Anthracotherium bumbachense **n. sp.** *A. meneghini* **n. sp. Stehlin (1).**

Suidae.

Schwein, *Sus scrofa.* Histologie der Nasenschleimhaut. **Alcock.** — Polydaktylie und Syndaktylie. **Cramer.** — Venen des Embryos. **Davis.** — Kardialdrüse und Kardialdrüsenregion beim Fötus. **Hopff.** — Zahnalter. **Külbs.** — Histogenese der Thyreoidea. **Moody.** — Entwicklung des Hypoglossal-Ganglion beim Schweineembryo. **Prentiss.** — Fünfter Aortenbogen beim Schweineembryo. **Reinke.** — Einhuferschweine. **Spillmann.** — Einfluß von Alter, Geschlecht, Kastration auf das Blut. **Sustschowa.** — Karpal- und Mental-Organe der Suiden. **Wallenberg.**

Hylochoerus rimator. **Allen, Glover, M. (1).**

Pediohyus ferus **n. g. n. sp. Loomis (2).**

Dicotyles. Entwicklung der Rückendrüse. **Houy.** — Lebensweise. **Koshny.**

Babirussa celebensis **n. sp. Deninger (2).**

Hippopotamidae.

Hippopotamus amphibius. Anatomie. **Beddard.** — *H. constrictus* **n. sp. Miller (3).**

Ruminantia. Hautdrüsen. **Pocock (3).** Sinusgebiet des Herzens. **Schwartz.**

Camelidae.

Guanako. **Theinert.**

Leptauchenia decora. Restauriertes Skelett. **Sinclair (1).**

Camelodon araphahorius **n. g. n. sp. Granger.**

Stenomylus. Osteologie und Verwandtschaft. **Loomis (1).** — *St. hitchcoki* **n. sp.** *St. crassipes* **sp. n. Loomis (1).**

Tragulidae.

Tragulus versicolor **sp. n. Thomas (3).**

Cerviciden. Fossile. **Dietrich.**

Eotylopus reedi **n. g. n. sp. Matthews (2).**

Cervulus bridgemanni **sp. n. Lydekker (5).**

Capreolus capreolus canus **subsp. n. Miller (8).** — *C. thotti* **sp. n. Lönnberg (3).**

Odocoileus margaritae **sp. n. Osgood (4).** — *O. virginianus* in Ohio. **Dury.**

Rangifer tarandus. Geweihbildung. **Bergström, Rörig.**

Cervus Lóczyi **n. sp. Pohlig.** — *C. canadensis typicus.* 12 Köpfe. **Ochs.** — *C. canadensis wardi* **subsp. n. Lydekker (5).** — *C. alces.* Im Kanton Thurgau.

Bächler. Mein Moose. **Bungius.** — *C. lydekkeri.* Geweihmessungen zur Artbestimmung. **Vogel v. Falckenstein.**

Giraffidae.

Helladotherium duvernoyi aus Bessarabien. **Chomenko.**

Okapia. Hornlose. **Ridewood.** Okapie. **Revilliod, Fraipont.**

Giraffa. Sektionsbericht. **Bath** u. **Bolau.** — *G. hagenbecki* **n. sp. Knottnerus-Meyer (3).**

Bovidae.

Cephalophus simpsoni **sp. n. Thomas (22).**

Ourebia microdon **n. sp. Hollister (4).**

Oryx annectens **n. sp. Hollister (4).**

Kobus ellipsiprymnus kondensis **n. subsp.** *K. e. lipuwa* **subsp. n.** *K. e. [illegible]lu* **subsp. n. Matschie (12).** — *K. e. pallidus* **subsp. n.** *K. [illegible]thikae* **subsp. n.** *K. defassa hawashensis* **n. subsp.** *K. d. powelli* **n. subsp.** *K. d. angusticeps* **n. subsp.** *K. d. nzoiae* **n. subsp.** *K. d. fulvifrons* **n. subsp.** *K. d. avellanifrons* **n. subsp.** *K. d. dianae* **n. subsp.** *K. d. cottoni* **n. subsp.** *K. d. breviceps* **n. subsp.** *K. d. ladoensis* **n. subsp.** *K. d. griseotinctus* **n. subsp. Matschie (11).** — *K. penricei frommi* **subsp. n.** *K. p. münzneri* **subsp. n.** *K. unctuosa mwendensis* **subsp. n. Matschie (12).**

Strepsiceros buxtoni **n. sp. Lydekker (1).**

Raphicerus neumanni stigmatus **n. subsp. Lönnberg (1).**

Gazella thomsoni nasalis **n. subsp. Lönnberg (1).**

Tragelaphus sylvaticus meruensis **n. subsp. Lönnberg (1).**

Ozama roosevelti **n. sp. Hiller (4).**

Eudorcas baringoensis **n. sp.** *E. nakuroensis* **n. sp.** *E. biedermanni* **n. sp.** *E. langheldi* **n. sp.** *E. schillingsi* **n. sp.** *E. ndjirensis* **n. sp.** *E. bergeri* **n. sp.** *E. mundorosica* **n. sp.** *E. wembaerensis* **n. sp.** *E. manyaricae* **n. sp.** *E. ruwanae* **n. sp. Knottnerus-Meyer (1).**

Pantholops hodgsoni. Gebiß. **Hilzheimer (3).**

Damaliscus phalius **subsp. n.** NW. in Britisch Ostafrika. **Cabrera (3).**

Rupicapra rupicapra parva **subsp. n.** Cantabrisches Gebirge. **Cabrera (3).**

Ziege. Ziegenrassen. **Dechambre.** — Abessinische. **Noack (3).** — Erbliche Giftfestigkeit gegen Ricine. **Truche.**

Schaf. *Ovis aries.* Pigmentzellen aus der Hornhaut. **Cilimbaris.** — Polydaktylie. **Cramer.** — Anatomie der Lunge. **Keil.** — Pyramidenkreuzung. **King** u. **Simpson.** — Abessinisches. **Noack (3).** — Einfluß von Alter, Geschlecht, Kastration auf Blut. **Sustschowa.** — Entwicklung des Schafskeletts unter normalen Bedingungen, bei unzulänglicher Ernährung und nach Kastration. **Tschirwinsky.**

Ovis hinsii. Hörner. **Shitkow** u. **Sabanejew.**

Ovis cervina dalli. **Jakobi, A.**

Rind. Italienische Rinderrassen. **Dechambre.** — Ursprung der Luteinzellen des gelben Körpers der Kuh. **Delestre (1).** — Graafsche Follikel und gelbe Körper der Kuh. **Delestre (2).** — Psychologische Beobachtungen. **Franz.** — *Bos brachyceros* aus altalluvialem Moor. **Knoop** — Schädelmißbildung. **Kowarzik (1).** — Huf- und Klauenkrone. **Lungwitz.** — Rassen des unteren Yangtsekiang. **Patrigeon.** — Subkutane Lymphgefäße. **Polinski.** — Die schwedische Rinderzucht. **Ri-**

chardson. — Schwanzlosigkeit und Kloakenbildung beim Kalb. **Roscher.**— Mißbildung der Geschlechtsorgane. **Rühm.** — Arterielle Kopfgefäße. **Schmidt.** — Pfortader. **Schmitz.** — Einfluß von Alter, Geschlecht, Kastration auf Blut. **Sustschowa.** — Nebenthymusdrüsen beim Kalb. **Tixier** u. **Rubens-Duval.** — Flexion am Hinterhauptsgelenk. **Virchow (2).** — Schneidezähne im Unterkiefer nach Form eingesetzt. **Virchow (3).** — Prähistorische Rinderschädel im Museum zu Schwerin. **Zengel.**

Ur. Aussehen. **Hilzheimer.** Gezähmt. **Krause, Ernst H. L.**

Bos caffer thirryi Mtsch. *B. c. simpsoni* **subsp. n.** *B. c. cottoni* Lyd. **Lydekker (2).**

Bison uriformis **sp. n.** *B. europaeus lenensis* **subsp. n. Hilzheimer (1).** — *B. caucasicus.* **Fr. R.**

Bos bison. Kopf. **Ochs.**

Sirenia.

Halicoridae.

Halicore sp. Aus Queensland. **Anonymus (1).** — *H. dugong.* Männliches Urogenitalsystem. **Riha.**

Cetacea.

Cetaceen. Fossile. **Arldt.** — In der Fischerei. **Brasil.** — In Livland. **Grevé.** — Außergewöhnliche Fruchtbarkeit. **Haldane.** — Asymmetrie des Schädels. **Houssay.** — Walhaut. **Japha (1).** — Haare der Wale. **Japha (2).** — Biologische Beobachtungen. **Johannsen.** — Anatomie u. Biologie. **Lillie (1, 2).** — Beckenknochen. **Lönnberg (1).** — Bartenwal aus Texas. **Newmann.** — Walfischskelett. **Perkins.** — Zentralnervensystem. **Rawitz.** — Zahnwale im Rigaer Meerbusen. **Schweder.** — Muskulatur des Schultergürtels der Zahn- und Bartenwale. **Sterling.** — Übersicht über die Ziphiiden der amerikanischen Museen. **True (1).**

Squalodontidae.

Squalodon von Dänemark. **Winge.**

Platanistidae.

Diochoticus vanbenedeni von Sta. Cruz. **True (2).**

Physeteridae.

Physeter macrocephalus aus Neufundland. **Hentschel.**

Kogia breviceps. Organ des Spermaceti. **Danois (1).** — Anatomie des Kopfes. **Danois (2).**

Ziphiidae.

Ziphiidae. Übersicht über die amerikanischen Museen. **True (1)**

Mesoplodon. Von La Hongue. **Anthony.**

Balaenidae.

Plesiocetus von Dänemark. **Winge.**

Balaenoptera physalus. Gestrandet. **Alverdes.** — *B. musculus.* Sechs Fötus. **Harvie-Brown.**

Balaena biscayensis. Posttertiäre Halswirbel. **Taylor.**

Edentatae.

Klassifikation. **Lane.** Beugemuskeln am Unterschenkel. **Glaesmer.**

Paramylodon. Hautknochen. **Sinclair (2).**

Dasypus novemcinctus. Entwicklung

Marsupialia.

Marsupialia. Bau der männlichen Geschlechtsorgane. **Broek (2).** — Urogenitalsystem. **Broek (3).** — Beugemuskel des Unterschenkels. **Glaesmer.** — Entwicklung. **Hill.** — Geographische Verbreitung. **Shortridge.**

Didelphyidae.

Lutreolina g. n. für *Didelphis crassicauda*. **Thomas** (8).

Marmosa beatrix sp. n. **Thomas** (15).

Paramelidae.

Parameles gargassi selbst. Art. **Cohn.** — *P. doryana* variabel in der Farbe.

Phalangeridae.

Cuscus maculatus. **Darling.** — *C. m.* Ausgestopft. **Darling.**

Phalanger maculatus krämeri subsp. n. **Schwarz** (6).

Dactylonax n. g. für *Dactylopsilla palpator*. **Thomas** (2).

Dasyuridae.

Dasyurus viverrinus. Cortico-spinal-Trakt. **Flashmann** (1). — Degeneration des Lobus olfactorius. **Flashmann** (2). — Entwicklung. **Hill.** — Züchtung. **Le Souëf.** — Riechbahnen, Septum und Thalamus. **Röthig.**

Macropodidae.

Känguruh. Gebiet des. **Vram** (2).

Macropus agilis anurescens subsp. n. **Schwarz** (5). — *M. rufus pallidus* subsp. n. — *M. robustus rubens* subsp. n. *M. r. alexandrae* subsp. n. *M. r. reginae* subsp. n. **Schwarz** (7).

Phascolomyidae.

Phascolomys ursinus von Flinders-Insel. **Kershaw.**

Monotremata.

Echidna. Bau der Niere. **Zarnick.** Schnabeltier. Lebensweise. **König.**

Aves für 1910.

Von

C. E. Hellmayr, München.

Publikationen und Referate.

Alexander, Boyd. Memoir by N. F. Ticehurst. Brit. B., IV, p. 34—36, Tab. 1. — Nachruf auf den berühmten Forscher, mit Porträt.

Alexander, C. J. (1). Little Gull in Kent. Brit. B., IV, p. 55—56. — Larus minutus beobachtet.

— (2). The Notes of the British Willow-Tit. l. c. p. 146—147. — Unterschiede in den Stimmlauten von Parus palustris dresseri und P. atricapillus kleinschmidti.

Allen, A. A. The Avocet and other Shore-Birds at Ithaca during the Fall of 1909. Auk, XXVII, p. 344—345. — Notizen über 18 Species. Siehe auch A. H. Wright.

Allen, F. H. (1). Warbling Song of the Hudsonian Chickadee. Auk, XXVII, p. 86—87. — Über den Gesang von Penthestes hudsonicus.

— (2). The Mockingbird near Boston. l. c. p. 460—461. — Mimus polyglottos. Vgl. auch Thoreau.

Allen, J. A. (1). Collation of Brisson's Genera of Birds with those of Linnaeus. Bull. Amer. Mus. N. H., XXVIII, Nov. 1910, p. 317—335. — Verf. würdigt in der Einleitung die Bedeutung und hervorragenden Qualitäten Brissons als Ornithologen, skizziert seine Methoden und Quellen und erläutert die von Brisson geschaffenen Gattungen im Vergleich zu den später von Linnaeus aufgestellten Gruppen. In manchen Fällen hat letzterer die Brissonschen Namen angenommen, in anderen durch neue ersetzt. Die Konsequenzen dieser Verschiedenheit für die Nomenklatur unterzieht Verf. einer kritischen Betrachtung. Ferner stellt er fest, daß eine Anzahl der Brisson zugeschriebenen Namen erst von späteren Autoren in nomenklatorisch gültigem Sinne gebraucht wurden oder sich schon bei Linnaeus (1758) finden. Am Schlusse der wichtigen Arbeit diskutiert Verf. die Brissonschen Gattungsnamen: Merganser, Gallopavo, Ispida, Cotinga, Galgulus und Tangara.

— (2). Richard Bowdler Sharpe. Auk, XXVII, p. 124—129, Tab. IX. — Nachruf mit Porträt.

Alphéraky, S. N. (1). Oiseaux de la partie orientale de la mer d'Azow. Messager Ornith., I, p. 11—35, 73—93, 162—170, 245—252. [Russisch.] — Verf., der sich vor Jahren lange Zeit am Ostufer des Azowschen Meeres, S.-Rußland, aufhielt, gibt eine

ausführliche Avifauna des Gebietes. 258 Sp. sind eingehend nach Vorkommen, Häufigkeit und Brüten behandelt. Eine rötliche Varietät der Nebelkrähe, die in mehreren Exemplaren bei Sarepta und Toganrog gesammelt wurde, ist als Cornix cornix var. christophi beschrieben.

— (2). Note critique sur le mémoire de A. J. Tougarinoff: Les oiseaux du bas Jénisséi. l. c. p. 206—208.

Altobello, G. Avifauna dell' Abruzzo e del Molise. Avicula, XIV, p. 133—140. — Monographie der in dem Gebiete vorkommenden Tagraubvögel, 19 Sp. Vorkommen, lokale Verbreitung, Häufigkeit, Frühjahrs- und Herbstzug und Brüten der einzelnen Arten sind eingehend geschildert. Milvus ictinus zählt auch heute noch zu den regelmäßigen Brutvögeln der Abruzzen.

Amsler, M. Additional Notes on the Nesting of the Red-Whiskered Bulbul, Otocompsa jocosa. Avic. Mag., (3), II, p. 55—57. — Beobachtungen und Aufzucht in Gefangenschaft.

Anfrie, E. (1). A propos du Gypaëte Barbu et des petits Aigles. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 155—156. — Nahrung des Bartgeiers.

— (2). Sur une variété cendrée de l'Alauda arvensis L. l. c. No. 17, p. 274—275. — Farbenaberration.

— (3). Strix lapponica Retzius, et Strix cinerea, Gmelin. l. c. No. 20, p. 305—307. — Die Unterschiede der beiden Arten eingehend auseinandergesetzt.

Angele, T. Aquila clanga Pall., in Oberösterreich erlegt. Orn. Jahrb., XXI, p. 60. — Bei Schloß Marbach, Bez. Mauthausen a. D.

Aplin, O. V. (1). Summer in Lleyn, with some other Notes on the Birds of the District. Zool. (4), XIV, p. 41—50, 99—108. — Beobachtungen über die Puffinus-Kolonie in lebhafter Schilderung mitgeteilt. Die Alpenkrähe, die vor wenigen Jahren noch in vier Paaren am Nevin-Vogelfelsen brütete, ist gänzlich verschwunden. Falco peregrinus tritt vereinzelt auf. Dagegen zeigen sich Dreizehenmöwen noch ziemlich zahlreich, usw.

— (2). Notes on the Ornithology of Oxfordshire, 1909. l. c. p. 281—291. — Brut- und Zugnotizen.

— (3). Daphne-Berries eaten by Birds. l. c. p. 394. — Sylvia curruca.

Arctander, H. Tilføjelse til Meddelelser om Fuglene i Stevn. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 64. — Notizen über 5 Arten aus Stevn, Dänemark.

d'Arenberg, E. (1). Trois nouveaux cas de pathologie naturelle chez des oiseaux. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 215—216.

— (2). A propos de l'arrivée des Cailles en Egypte. l. c. p. 255. — Zugrichtung von Coturnix coturnix.

— (3). Quelques dates d'arrivée ou de passages. l. c. p. 302. — Daten zum Frühjahrszug.

Arrigoni Degli Oddi, E. (1). Nota Ornitologica sopra la recente cattura della Geocichla sibirica (Pall.) in Italia. Atti Istit. Veneto

Sci., Lett. ed Arti, LXX, 2, p. 55—64. — Ende Oktober 1908 wurde ein ♀ dieser sibirischen Drossel in der Nähe von Padua gefangen und gelangte in die Sammlung des Verfassers. Das Exemplar ist ausführlich beschrieben. A. knüpft daran Bemerkungen über die Färbung der alten und jungen Männchen und stellt die bekannt gewordenen Fälle des Vorkommens dieser Drossel in Europa zusammen. Für Deutschland liegen bisher 13 (eventuell auf 12 zu reduzieren) Nachweise vor.

— (2). Commemorazione di Richard Bowdler Sharpe. Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI p. 56—59. — Nachruf auf den berühmten britischen Ornithologen.

— (3). [On the occurrence in Tunisia of Hierofalco cherrug]. Ibis (9), IV, p. 215—216. — Verf. beschreibt ein in seinem Besitz befindliches ♂ juv. von Djebel Batteria, N. Tunis.

— (4). [On an albino specimen of the Shoveler (Spatula clypeata) and remarks upon a cross between the Mallard (Anas boscas) and the Shoveler]. l. c. p. 761—762.

Armstrong, W. J. T. On Albatross Island. Emu, IX, 3, p. 155—157. — Die Insel, ein isolierter Felsen, liegt im westlichen Teil des Archipels in der Bass-Straße, Australien. Eine große Kolonie des seltenen Albatros, Thalassogeron cautus brütet auf dem Eiland. Dreizehn weitere Arten wurden beobachtet.

Arnold, E. C. Blue-throats in Norfolk. Brit. B., IV, p. 182—183.

Arundel, W. B. Albino House-Sparrow in Yorkshire. Zool. (4), XIV, p. 339. — Albino von Passer domesticus.

Ashby, E. Description of a new Acanthiza. Emu, IX, 3, p. 137—138. — Neu: A. (Geobasileus) flaviventris, Lake Frome, Inneres Süd-Australien

Astley, H. D. (1). Hybrid Australian Crimson Finches and Star Finches. Avic. Mag., (3), 1, p. 79—80, mit Buntbild.

— (2). Rare Importations and Possessions. l. c. p. 178—181. — Pachynus brachyurus, Psephotus cucullatus, Irena turcosa etc. als Käfigvögel.

McAtee, W. L. (1). Notes on Chen caerulescens, Chen rossi, and other Waterfowl in Louisiana. Auk, XXVII, p. 337—339.

— (2). Plants useful to attract Birds and Protect Fruit. Yearbook Dept. Agric. for 1909, 1910, p. 185—196. — Anweisung zum Bauen gewisser Pflanzen, die den Vögeln leicht erreichbare Nahrung bieten und ihre Aufmerksamkeit von Nutzpflanzen abzulenken geeignet sind.

Australasian Ornithologist's Union. Ninth (Adelaide) Session. Emu, IX, 3, p. 109—119, Tab. VIII, IX. — Bericht über die Versammlungen und Vorträge, Kassenbericht etc. Mit Porträt des Präsidenten D. Le Souëf und des jüngsten Mitgliedes der Union H. E. White.

Royal Australasian Ornithologist's Union. Tenth (Brisbane) Session. Emu, X, 3, p. 149—181. — Bericht über die Sitzungen,

Vorträge und Reden auf der in Brisbane gehaltenen Jahresversammlung.

Azzolini, E. Uccelli nuovi o rarissimi (1908, 1909). Rovereto 1910. Unpaginiertes Flugblatt. — Berichtet über einen unbekannten Vogel der Gattung Acanthis (?); ein ♂ ad. Saxicola occidentalis, bei Rovereto gefangen; Acredula rosea (?!) neu für Südtirol; über einen angeblichen Bastard von A. irbyi × A. caudata (?), und über Lanius excubitor homeyeri im Herbst 1889 erlegt.

Babin, R. (1). Description du jeune mâle de Cinnyris hawkeri Neum. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 146, 325. — Beschreibung des ♂ juv. nach Exemplaren, die am Aramaya-See, Brit. Somaliland gesammelt wurden.

— (2). Une variété accidentelle de l'Alauda arvensis L. l. c. No. 13, p. 201—202. — Farbenaberration.

— (3). Note sur la Nidification du Moineau Friquet (Passer montanus, Briss.). l. c. No. 17, p. 278—279. — Abweichender Nistplatz.

Baer, W. Ornithologische Miszellen. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 331—336, 350—360, 381—389, 401—408. — Magenuntersuchungen an Arten aus verschiedenen Vogelfamilien und biologische Beobachtungen.

Bailey, F. M. (1). The Palm-Leaf Oriole. Auk, XXVII, p. 33—35, Tab. IV, V. — Beschreibt Nestbau und Brutgeschäft von Icterus nelsoni im südlichen Kalifornien. Mit 3 Abbildungen.

— (2). Wild Life of an Alkaline Lake. l. c. p. 418—427. — Schildert das Vogelleben an einem Salzwassersee in Neu-Mexiko.

— (3). An Irrigated Ranch in the Fall Migration. Condor, XII, p. 161—163.

— (4). The Yellow Pines of Mesa del Agua de la Yegua. l. c. p. 181—184. Mit Textbild.

— (5). Two Birds' Nests from Tibet. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, p. 221—222. — Brüten von Montifringilla ruficollis und Accentor rubeculoides in Tibet, mit Beschreibung des Nestes und der Eier.

Bailey, H. H. Nesting Colonies of the Green-crested Flycatcher and Parula Warbler, past and present. Auk, XXVII, p. 455—457. — Compsothlypis americana und Empidonax virescens.

Baker, E. C. Stuart. The Game Birds of India, Burma and Ceylon. Journ. Bombay Nat. Hist. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 1—32; Part II. l. c. No. 2, Okt. 1910, p. 259—278, Tab. I—III. — Verf. beabsichtigt, in ähnlicher Weise wie früher die Entenartigen Vögel, auch das übrige Flugwild zu behandeln. Die zwei vorliegenden Abschnitte beschäftigen sich mit Scolopax rusticola, Gallinago solitaria und G. nemoricola, die auf den beigegebenen Tafeln trefflich abgebildet sind. Verf. gibt zunächst die vollständige Synonymie und ausführliche Beschreibungen des Alters- und Jugendkleides. Daran schließen sich eingehende Mitteilungen über Vorkommen und Verbreitung in Indien, Lebensweise, Nahrung und Brutgeschäft.

von Báky, N. Ein neuer Brutplatz der Moorschnepfe in Ungarn. Aquila, XVII, p. 271. — Zwei Nester wurden bei Kunszentmiklós gefunden.

Balandier, A. (1). Recherches sur la nourriture du Moineau Domestique. Public. Soc. d'Hist. Nat. d'Aléxandrie, II. — Mémoires et Communications, I. série, No. 3, 1909, publ. 1910, p. 3—4. — Passer domesticus ist in Unterägypten Pflanzenfresser.

— **(2).** Note sur quinze spécimens d'oiseaux présentés à la Société d'Histoire Naturelle d'Aléxandrie le 1er novembre 1909. l. c. p. 13—19. — Berichtet über 13 Arten aus der Gegend von Alexandrien, Unterägypten. Genaue Fundorte und Notizen über die Färbung der einzelnen Exemplare.

— **(3).** Note sur Ardea purpurea. l. c. p. 19. — Ein Exemplar (♂ juv.) dieser Art wurde von H. Keun bei Esbeh Kourchid erlegt.

Balducci, E. Lo Sternometro, nuovo strumento per la misurazione rapida dello sterno degli Uccelli. Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI, p. 83—86. — Behandelt ein vom Verf. erfundenes Instrument zum Messen des Brustbeins. Mit Textzeichnung.

Baldwin, R. M. A Hybrid Flicker in Eastern Missouri. Auk, XXVII, p. 340—341. — Beschreibung eines Bastards von Colaptes auratus luteus × C. cafer collaris.

Bangs, O. (1). Unrecorded Specimens of two rare Hawaiian Birds. Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 67—70. — Berichtet über ein (das sechste bekannte) Exemplar des seltenen Acrulocercus apicalis von Oahu im Museum zu Cambridge (Mass.). Dasselbe Institut besitzt auch ein Pärchen von Ciridops anna aus Hawai, das bisher unbekannte Weibchen ist beschrieben.

— **(2).** New or rare Birds from Western Colombia. l. c. p. 71—76. — Neu: Odontophorus baliolus, Naranjito, Rio Dagua; Picumnus canus, ebendaher; Xiphorhynchus rosenbergi, Guabinas, Cauca-Tal; Rhopoctites alogus, Pavas, W. Cordillere; Rhynchocyclus sulphurescens asemus, ebendaher; Mionectes olivaceus hederaceus, ebendaher; Pheugopedius spadix, Rio Dagua; P. mystacalis saltuensis, San Luis, Bitaco-Tal; Henicorhina leucosticta eucharis, Pavas.

— **(3).** A new Humming Bird from the Sierra Nevada de Santa Marta, Colombia. l. c. p. 105—106. — Neu: Lafresnayea liriope, nahe L. saul, vom Paramo de Chiruqua, aus einer Höhe von 4000 m.

— **(4).** A new Tinamou from Lake Titicaca. l. c. p. 107—108. — Neu: Nothura agassizii, vom Titicaca-See in Peru.

— **(5).** Two new Woodpeckers from the Isle of Pines, West-Indies. l. c. p. 173—174. — Neu: Centurus superciliaris murceus und Xiphidiopicus percussus insulae-pinorum von der Isle of Pines bei Cuba.

— **(6).** A new Race of the Pileated Woodpecker. Proc. New Engl. Zool. Cl., IV, p. 79—80. — Neu: Phloeotomus pileatus picinus, British Columbia.

— (7). A new Gallinule from the Lesser Antilles. l. c. p. 81—82. — Neu: Gallinula galeata cerceris, Santa Lucia. — Siehe auch J. E. Thayer.

The Bangs Collection of American Birds. Ibis (9), IV, p. 380. — Wurde vom Museum zu Cambridge (Mass.) erworben.

Bank. Ein Schreiadler (Aquila naevia) in der Provinz Hannover geschossen. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 236—237.

Bannerman, D. A. (1). On a Collection of Birds made in Northern Somaliland by Mr. G. W. Bury. Ibis (9), IV, p. 291—327. — Bury sammelte vom Mai 1905 bis Juni 1906 in den Wagga-Bergen im nördlichen Somaliland. Die Stationen liegen zwischen 150 und 2000 m Höhe. Die gesammelten Arten sind mit Notizen über die Färbung der unbefiederten Körperteile und kritischen Anmerkungen des Bearbeiters aufgeführt. Erwähnenswert sind Cosmopsarus regius, Rhynchostruthus louisae (große Serien), Fringillaria saturatior, Sylviella gaikwari (ein zweites Exemplar), Erythropygia hamertoni usw. Poliospiza pallidior hält Verf. für identisch mit P. tristriata, obwohl seine Auseinandersetzungen gerade auf das Gegenteil hinweisen.

— (2). On a Collection of Birds made by Mr. A. B. Percival in British East Africa. With Field Notes by the Collector. l. c. p. 676—710, Tab. XI. — Der Hauptteil der Sammlung stammt aus dem Küstengebiet von Mombasa, eine kleinere Zahl von Bälgen aus der Umgebung des Kilimandjaro. 146 Sp. sind mit kurzen Anmerkungen aufgezählt. Pytelia nitidula ♂ ♀ ist beschrieben und abgebildet. Tmetothylacus tenellus wurde vom Tsavo-Sumpf und Nairobi eingesandt, Cisticola pictipennis bei Nairobi (Kikuyu) erlegt. Euprinodes golzi wird auf E. flavocincta, Cisticola ambigua auf C. nuchalis zurückgeführt.

— (3). On a semi-albino example of Saxicola oenanthe. Bull. B. O. C., XXV, p. 119.

Barnard, H. G. Grey and White Goshawks. Emu, X, 3, p. 247. — Verf. stellte durch Beobachtungen am Nistplatz fest, daß sich graue und weiße Vögel in einem und demselben Neste finden, somit Astur cinereus, A. novae-hollandiae und A. leucosomus sich auf eine einzige Art beziehen.

Barrett, C. (1). Notes on the Rock-Parrakeet (Neophema petrophila). Emu, IX, 3, p. 133—135, Tab. XII. — Schildert einen Brutplatz auf der Goat-Insel, Südaustralien. Der Papagei brütet an der steilen, zerklüfteten Meeresküste. Mit Bild des Brutplatzes und Nestes.

— (2). Narrative of the Expedition to the Islands of the Capricorn Group. Emu, X, 3, p. 181—194, Tab. XV—XVIII. — Bericht über einen Besuch der an der Küste von Queensland gelegenen Inselgruppe. Die Tafeln geben Abbildungen von einigen der besuchten Örtlichkeiten.

Barrington, R. M. Shore Lark in Ireland. Brit. B., IV, p. 215. — Otocorys alpestris bei Wicklow Head. Erster Nachweis für Irland.

Bartels, M. (1). Zum Vorkommen von Limonidromus indicus Gm. auf Java. Orn. Monber., XVIII, p. 79. — Neu für die Insel.

— **(2).** Zu Dr. C. Parrots Beiträge zur Ornithologie Sumatras und der Insel Banka. Journ. f. Orn., LVIII, p. 484—488. — Betrifft Microhierax fringillinus, Spizaëtus limnaëtus, Hemicercus concretus, Coccystes coromandus, Centropus nigrorufus usw. Rhamphococcyx curvirostris singularis hält Verf. für Urococcyx erythrognathus juv., Aethopyga siparaja und A. mystacalis, sowie Munia maja und M. ferruginosa sind spezifisch verschieden und kommen stellenweise nebeneinander vor.

Barthel, W. Vom Trommeln des Grünspechtes. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 264—265.

Batey, J. Birds about Drouin, Gippsland. Emu, IX, 4, p. 241—245. — Liste der beobachteten Arten mit kurzen Anmerkungen.

Bau, A. (1). Massenerscheinung von Cerchneis vespertinus in Vorarlberg. Orn. Jahrb., XXI, p. 110. — Im Rheintale.

— **(2).** Zehnjährige Beobachtungen über wechselnde Ab- und Zunahme von Singvögeln in Vorarlberg. l. c. p. 171—180. — Genaue Angaben über 20 Arten. Die mutmaßlichen Ursachen für das Schwanken der Individuenzahl in einzelnen Jahren werden erörtert.

— **(3).** Künstliche Horste. Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 177—180. — Berichtet über Versuche mit künstlichen Raubvogelhorsten.

— **(4).** Über den Einfluß des Wetters auf die Vogelbruten. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 102—106.

Baxter, E. V. u. Rintoul, L. J. (1). On the Occurrence of the Eastern Pied Chat (Saxicola pleschanka) in Scotland — a new British Bird. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 2—4, Tab. 1. — Die Verff. erbeuteten am 19. Okt. 1909 auf der Insel May ein ♀ dieser für Großbritannien neuen Art, und zwar von der weißkehligen Varietät (S. vittata auct.). Beschreibung und farbige Abbildung des Stückes.

— **(2).** Bird Notes from the Isle of May — Autumn 1909. l. c. p. 4—10. — Verff. hielten sich im Herbst abermals sechs Wochen auf der Insel May zum Studium des Vogelzuges auf. Obwohl die Wetterlage zeitweise recht ungünstig war, kamen doch 91 Sp. zur Beobachtung. Die täglichen Wahrnehmungen sind kurz zusammengestellt. Saxicola o. leucorrhoa und Emberiza pusilla verdienen unter den Seltenheiten Erwähnung.

— **(3).** Report on Scottish Ornithology in 1909. l. c. p. 132—148, 193—211. — Für die Bearbeitung des bisher von Paterson besorgten jährlichen Berichtes über die ornithologischen Beobachtungen in Schottland wurden die beiden rührigen Ornithologinnen gewonnen. Zwei Arten, Saxicola pleschanka und Cyanecula cyanecula, sind im Jahre 1909 zum erstenmal für Schottland nachgewiesen worden. Der erste Abschnitt beschäftigt sich aus-

führlich mit ungewöhnlichen Erscheinungen des Jahres 1909, worunter die Emberiza-Arten an erster Stelle zu nennen sind, und mit Arten, die für den einen oder anderen Distrikt noch nicht festgestellt waren. Weitere Kapitel bringen Mitteilungen über Ausdehnung des Brutgebietes einiger Arten, die Brutsaison, den allgemeinen Charakter, und Verlauf des Zuges in den einzelnen Monaten und das Vogelleben im Winter. Im zweiten Teil sind die beobachteten Arten in systematischer Reihe behandelt, wobei besondere Beachtung den Zugsdaten geschenkt wird.

Baxter, W. R. Summer Notes on the Birds of Garelochhead. The Glasgow Naturalist, II, No. 3, p. 69—78. — Sorgfältige Aufzeichnungen aus der Umgebung von Glasgow Juni 1908 und 1909. U. a. Locustella naevia, Syrnium aluco usw.

Beal, F. E. L. Birds of California in Relation to the Fruit Industry. Part II. Biol. Survey, Bull., No. 34, p. 1—96, with 6, col. pll. — Behandelt die Nahrung von 32 Sp., hauptsächlich auf Grund von Magenuntersuchungen. Acht der in Rede stehenden Arten sind auf den beigegebenen Tafeln abgebildet.

Beaumont, W. I. An Argyllshire Heronry. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 183. — Über eine Reiher-Kolonie bei Ardgour House, Argyllshire.

de Beauquesne, Baron. Note au sujet des Canards Bariolés. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 138—139 (128—129). — Über die isabellfarbigen Entenaberrationen.

de Beaux, O. (1). Il primo Turdus sibiricus, Pall. catturato in Italia. Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI, fasc. XI/XII (Jan. 1911), p. 329—332. — Ein ♂ imm. dieser ostasiatischen Drossel wurde am 13. Okt. 1910 in Monte Antico, Provinz Grosseto, gefangen. Beschreibung des Vogels und Aufzählung der bisherigen Nachweise für Europa. Mit Abbildung. — Vgl. auch Arrigoni (1).

— (2). Dr. E. H. Giglioli. Orn. Monber., XVIII, p. 16. — Nachruf an den berühmten italienischen Ornithologen.

— (3). Albinotische Brillenpinguine. Orn. Monber., XVIII, p. 43—44. — Spheniscus demersus mit Textbild.

— (4). Ein Balaeniceps rex Gould, im Kgl. Zool. Museum zu Florenz. Orn. Monber., XVIII, p. 146—147. — Beschreibung eines alten Vogels.

Beck, R. H. Water Birds of the Vicinity of Point Pinos, California. Proc. Calif. Acad. Sci., (4), III, 1910, p. 57—72. — Verf. war seit März 1903 im Interesse der California Academy an der Westküste des Staates als Sammler tätig. Der vorliegende Bericht enthält die Beobachtungen über Vorkommen und Häufigkeit der Wasservögel: Colymbidae, Alcidae, Laridae, Procellariidae, Phalacrocoracidae, Pelecanidae, Anatidae und Limicolae, im ganzen 94 Arten. Beachtenswert sind die Notizen über das Auftreten der seltenen Oceanodroma melania. Puffinus bulleri wurde im Herbst in zehn Exemplaren gesammelt. Verf. hält Brachyrhamphus craverii nicht für spezifisch verschieden von B. hypoleucus.

Bedford, M. (1). Crossbills in Perthshire. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 181. — Loxia curvirostra.

— **(2).** On Visits paid to the Islands of N. Rona. l. c. p. 212—214. — Beobachtungen auf zwei Exkursionen nach der Insel North Rona, in the Outer Hebrides.

— **(3).** Coloration of the soft parts of the Slavonian Grebe. Brit. B., III, p. 268—269. — Podiceps auritus.

Beebe, C. W. (1). Racket-Formation of Tail-feathers of the Motmots. Zoologica, N. Y. Zool. Soc., I, No. 5, Jan. 1910, p. 141—149, Fig. 43—47. — Es war seit langem bekannt, daß die Mitglieder der Familie Momotidae die Gewohnheit haben, die subterminale Portion der mittleren Steuerfedern ihrer Fahnen zu berauben, und man suchte diese Eigentümlichkeit mit der Annahme einer durch Vererbung gewonnenen instinktiven Eigenschaft zu erklären. Verf. stellte durch Beobachtung eines lebenden Exemplars von Momotus lessoni und durch Studien an Balgmaterial fest, daß die Federn bereits ihre Fahnen verloren, als sie noch in den Blutkielen steckten und erst halb ausgewachsen waren. Eine Aktion von seiten des Vogels war in diesem Fall ausgeschlossen. Bei Eumomota superciliaris fallen die betreffenden Fahnenteile ab, sowie die frische Feder die Hautscheide verliert, also lange ehe sie ausgewachsen ist. Die mikroskopische Untersuchung der Schwanzfedern einer Reihe von Arten ergab, daß die später fahnenlose Partie der frischen Federn durch den fast völligen Mangel der Radii an der Basishälfte der Fahnenstrahlen vom Normaltypus abweicht. Infolgedessen brechen die Fahnenteile an jener Stelle vom Schafte viel leichter ab. Mit fünf Abbildungen.

— **(2).** Three Cases of a Supernumerary Toe in the Broad-winged Hawk, Buteo platypterus (Vieill.). Zoologica, N. Y. Zool. Soc., I, No. 6, Jan. 1910, p. 150—152. — Berichtet über drei Fälle, in denen eine überzählige Zehe bei Buteo platypterus beobachtet wurde. Mit drei Abbildungen.

Beebe, M. B. and Beebe, C. W. Our Search for a Wilderness. An Account of two Ornithological Expeditions to Venezuela and to British Guiana. Illustrated with Photographs from Life taken by the Authors. New York, 1910, 8°, p. XIX + 408, frontispiece and 160 half-tone illustrations. — Prächtige Schilderungen aus dem Vogelleben des tropischen Südamerika. Ausführliches Referat vgl. Auk, XXVII, p. 353—354.

Beetham, B. (1). The Home-Life of the Spoonbill, the Stork and some Herons. With thirty-two Mounted plates. London, 1910, gr. 8°, VIII + 47 pp. — Anziehende Schilderungen aus dem Leben am Brutplatz des Löffelreihers (Platalea leucerodia), weißen Storches (Ciconia ciconia), grauen Reihers (Ardea cinerea) und des Purpurreihers (A. purpurea) mit prächtigen Naturaufnahmen.

— **(2).** On the Position assumed by Birds in Flight — I. Starting. Brit. B., IV, p. 162—168.

— (3). On the Position assumed by Birds in Flight — II. Steering. l. c. p. 198—203. — Beobachtungen über den Vogelflug: Bewegungen und Haltung der Flügel beim Abfliegen, Steuern, Wenden etc., erläutert durch eine Anzahl Textbilder.

Behrens, F. Trink- und Badegelegenheiten für Vögel. Monatsschrift Ver. Vogelw., XXXV, p. 241—248. — Über Anbringen von Vogeltränken in Parks, Friedhöfen etc. Mit mehreren Textbildern.

Bell, T. R. Woodcock (Scolopax rusticola) in Kanara. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 219.

Benham, W. B. The Discovery of Moa-Remains on Stewart Island. Trans. New Zeal. Inst., vol. 42, 1909, publ. 1910, p. 354 ff. — Beschreibung einiger Skeletteile (Femur, Tibio-tarsus, Tarsometatarsus, Bruchstücke des Schädels etc.) von Euryapteryx (Emeus) crassa, die auf der kleinen Stewart-Insel gefunden wurden. Damit ist der erste Nachweis für das frühere Vorkommen von Moas auf der Insel erbracht.

Bentham, H. (1). Goosanders in Surrey. Brit. B., III, p. 339. — Mergus merganser.

— (2). Ringed Plover nesting in Surrey. l. c. p. 415—416. — Aegialitis hiaticola, mit Textbild.

— (3). Dartford Warblers nesting in Heather. l. c. IV, p. 17. — Sylvia undata nistend in Heidekraut.

Bergtold, W. H. Barn Owl in Colorado. Auk, XXVII, p. 207. — Aluco pratincola.

Betts, N. de W. Notes from Boulder County, Colorado. Auk, XXVII, p. 218—219. — Notizen über 5 Arten.

Bianchi, V. Unsere Kenntnis über die Vögel des Gouvernements Nowgorod. Ann. Mus. Zool. Acad. Sci. St. Petersbg, XV, 1910, p. 75—166. — Verf. gibt eine Übersicht der Avifauna nach eigenen und fremden Beobachtungen und nach den Sammlungen in der Akademie und Universität. Insgesamt sind 216 Sp. mit Anmerkungen über Art des Vorkommens und Häufigkeit aufgeführt. Als regelmäßige Brutvögel sind u. a. festgestellt: Fringilla montifringilla, Budytes flavus borealis, Phylloscopus borealis, P. viridanus, Acrocephalus dumetorum, Syrnium uralense usw. In den nördlichen Teilen des Gouvernements ist Emberiza rustica häufiger Brutvogel, Perisoreus infaustus Standvogel etc.

Bidwell, E. [Remarks on some fragments of Egg-shell of a fossil Ostrich from India]. Ibis, (9), IV, p. 759—761. — Kennzeichen und Abbildung der Schalenreste. Verf. schlägt den Namen Struthio indicus zur Bezeichnung der Art vor.

Birula, A. Biologische Beobachtungen über die Vögel Spitzbergens. Ann. Mus. Zool. Acad. Sci. St. Petersbg., XV, 1910, p. 167—206. — Eingehende Aufzeichnungen über Leben und Brutgeschäft der hochnordischen Vögel, die Verf. gelegentlich der russischen Expedition zur Gradmessung gemacht hat. Mit Abbildungen eines Nistplatzes von Rissa tridactyla und des Nestes von Somateria mollissima mit Eiern. Russisch!

Bishop, L. B. (1). Two new Subspecies of North American Birds. Auk, XXVII, p. 59—63. — Neu: Numenius americanus parvus und Molothrus ater dwighti, von Crane Lake, Saskatchewan, West-Canada.

— **(2).** Petrochelidon fulva pallida in Texas. l. c. p. 459—460. — Ein Pärchen dieser für die Fauna der Vereinigten Staaten neuen Art wurde am 23. April 1910 bei Kerrville gesammelt.

— **(3).** Notes from Connecticut. l. c. p. 462—464. — Notizen über Vorkommen von neun Arten, darunter Vermivora leucobronchialis.

— **(4).** Larus canus: a Correction. Condor, XII, p. 174. — Larus delawarensis, nicht L. canus, an der Küste von Kalifornien.

Bladen, W. W. (1). Bird Notes from Stone. Ann. Rep. Transact. North Staffordshire Field Club, XLIV, 1909—10, p. 74—83. — Ornithologisches aus dem nördlichen Staffordshire, England.

— **(2).** Pintails in Staffordshire. Brit. B., IV, p. 218.

Blohm, W. (1). Nordische Schwimmvögel als Wintergäste auf der Lübecker Bucht, der Trave und Seen. Journ. f. Orn., LVIII, p. 169—171.

— **(2).** [Ornithologisches aus der Umgebung von Lübeck.] Orn. Monber., XVIII, p. 145.

Bonar, H. N. (1). Quails in East Lothian. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 56. — Coturnix communis.

— **(2).** Capercaillie in East Lothian. l. c. p. 120. — Tetrao urogallus.

Bonhote, J. L. (1). On the Nesting of the Bahama Amazon (Chrysotis bahamensis). Avic. Mag., (3), I, p. 80—81. — Berichtet über Nisten eines Pärchens in Gefangenschaft, der junge Vogel starb aber bald nach dem Ausschlüpfen.

— **(2).** Notes on the Age of Birds in confinement; with a few practical hints on their management. l. c. p. 259—267, 299—310. — Notizen über die Lebensdauer von 104 Sp. in Gefangenschaft.

— **(3).** Pretre's Tanager, Spindalis pretrei. l. c. p. 343—344, Tab. — Mit farbiger Abbildung.

Bonomi, A. Il Falco grillaio nel Trentino. Avicula, XIV, p. 87. — Tinnunculus naumani bei Rio Cavallo, unweit Rovereto, Südtirol.

Bonomi, P. (1). Miscellanea Cinegetica Sarda. Avicula, XIV, p. 52—55. — Ornithologisches aus Sardinien.

— **(2).** Buteo desertorum melanico. l. c. p. 58—59. — Beschreibung eines melanistischen Exemplars.

— **(3).** Nidificazione del Crociere in Sardegna. l. c. p. 59—60. — Brüten von Loxia curvirostra in Sardinien.

Borrer, C. (1). Arctic Bluethroat in Norfolk in Spring. Brit. B., IV, p. 148. — Cyanecula suecica.

— **(2).** Barred Warbler in Norfolk. l. c. p. 209. — Sylvia nisoria.

— (3). Exhibition of two rare British visitors (Anthus campestris) and Sylvia nisoria, obtained in Norfolk. Bull. B. O. C., XXVII, p. 16.

Boussac, P. H. Oiseaux de l'Afrique tropicale représentés sur les Monuments Egyptiens. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 309—312. — Auf Monumenten aus der Zeit der fünften Dynastie (etwa 4000 Jahre v. C.) fand man sehr kenntliche Darstellungen des Balaeniceps rex, der damals wohl auch Unterägypten bewohnte. Mit zwei Textbildern.

Bouvier, A. Le Vautour Arrian et ses Oeufs. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 15, p. 225—231. — Eingehende Beschreibung der Eier von Vultur monachus nach 20 Exemplaren aus dem Balkan. Variation der Färbung, Struktur der Schale, Größenverhältnisse etc. sind ausführlich behandelt.

Bowdish, B. S. and Philipp, P. B. Bird Photographing in the Carolinas. Auk, XXVII, p. 305—322, Tab. XV—XVII. — Reisebericht von Bowdish. Auf p. 312—322 gibt der andere Autor, Philipp, eine Liste der beobachteten Arten (99 Sp.) mit Aufzeichnungen über Vorkommen, Häufigkeit und Brüten. Die Tafeln enthalten Abbildungen einer Seeschwalbenkolonie im Pamlico-Sound und Aufnahmen des Florida-Kormorans und Teichhuhns am Neste.

Bowles, C. W. (1). Some Notes from Washington. Condor, XII, p. 110. — Leucosticte tephrocotis littoralis, Myadestes townsendi, Strix occidentalis caurina, Botaurus lentiginosus.

— (2). The Californian Towhee in Oregon. l. c. p. 204. — Pipilo crissalis crissalis.

Bowles, J. H. (1). A Pink-legged Tern. Condor, XII, p. 79. — Sterna elegans bei Santa Barbara, California, beobachtet.

— (2). The Anna Humming Bird. l. c. p. 125—127. — Lebensweise und Brutgeschäft von Calypte anna.

Boxberger, G. v. (1). Maß- und Gewichtstabelle hessischer Bussardeier. Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 148—149.

— (2). Brutnotizen zur Ornis Marpurgensis aus dem Jahre 1909. l. c. p. 9—13, 22—24, 42—44. Mitteilungen über Brutzeit, Gelegezahl, Standort der Nester etc.

— (3). Brutnotizen zur Ornis Marpurgensis aus dem Jahre 1910. l. c. p. 108—111.

Boxberger, L. v. (1). Bemerkungen über das Brutgeschäft einiger ostafrikanischen Vogelarten. Orn. Monber., XVIII, p. 25—28. — Brutgeschäft und Eier von: Centropus superciliosus, Colius leucotis affinis, Barbatula affinis, Tachornis parvus myochrous, Chalcomitra gutturalis, Anthreptes collaris hypodilus und Hirundo puella.

— (2). Halcyone chelicuti (Stanl.) im Nistkasten. Orn. Monber. XVIII, p. 63—64. — Benutzt mit Vorliebe die Nester von Hirundo puella.

— (3). Zur Fortpflanzung von Barbatula affinis. Orn. Monber., XVIII, p. 75—76.

— (4). Nest und Eier von Cichladusa guttata (Heugl.). Zeitschr. Ool. Ornith., XIX, p. 166—167.

— (5). Über einige interessante und zweifelhafte Gelege meiner Sammlung. l. c. XX. p. 71—73.

The Sir Henry **Boynton Collection of Birds:** a valuable Addition to the Hull Museum. Zool. (4), XIV, p. 34—35.

Brasil, L. A propos des expériences institutées pour l'étude des déplacements des Oiseaux Migrateurs. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 150—152. — Berichtet über die Ergebnisse der von Mortensen unternommenen Markierungsversuche an Nettion crecca und fordert zu ähnlichen Versuchen in Frankreich auf.

Braun, F. Beiträge zum Seelenleben gefangener Vögel, insbesondere über die seelischen Vorgänge bei der Zähmung. Journ. f. Orn., LVIII, p. 276—289. — Beobachtungen an Papageien, Meisen, Drosseln, Staren usw.

Brauner, A. Wovon sich die Heringsmöwe (Larus fuscus Lin.) nährt. Mess. Orn., I, p. 224. — Schlägt eine Feldlerche.

Brauns, O. Über einen bei Grevesmühlen in Mecklenburg beobachteten Mischsänger (Phylloscopus trochilus — rufus). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 273—278.

Bretscher, K. Zur Geschichte des Vogelschutzes im Kanton Zürich. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 433—440.

Brewster, W. (1). In Memoriam: James Cushing Merrill. Born March 26, 1853 — died October 27, 1902. Auk, XXVII, p. 113—119, tab. VII. — Nachruf mit Porträt und Schriftenübersicht.

— (2). Resurrection of the Red-legged Black Duck. l. c. p. 323—333. — Verf. hält die Verschiedenheit von Anas rubripes tristis gegenüber Dwight (siehe Bericht 1909, p. 128) aufrecht und begründet seinen Standpunkt.

Brimley, H. H. Northern Phalarope in Bedden County, North Carolina. Auk, XXVII, p. 206. — Lobipes lobatus auf White Lake.

Broadbent, K. Birds of Cardwell and Herbert River Districts (N. Q.). Emu, X, 3, p. 233—245. — Verf. besuchte das Gebiet in der Zeit von August 1888 bis März 1889. Die gesammelten Arten sind mit kurzen Notizen über Häufigkeit und lokales Vorkommen aufgeführt.

Brock, S. E. (1). Incubation and Fledging Periods in Birds. Zool., (4), XIV, p. 117—118. — Daten über die Dauer der Bebrütung der Eier und der Aufzucht der Jungen für eine Reihe von Arten. Die Zeit variiert nicht bloß bei den verschiedenen Spezies, sondern auch bei den einzelnen Individuen derselben Art.

— (2). The Willow-Wrens of a Lothian Wood (with Map showing position of Nests in 1910). Zool., (4), XIV, p. 401—417. — Eine hochinteressante biologische Schilderung. Verf. behandelt, nach einer kurzen Beschreibung der Örtlichkeit, Ankunft und Abreise, Verteilung der Nester, Gesang, Betragen, Nestbau und Fütterung der Jungen auf Grund der Beobachtung von 25 Nestern des Phylloscopus sibilator.

Brockway, A. W. A Carolina Wren in New London County, Connecticut. Auk, XXVII, p. 213. — Thryothorus ludovicianus.

Brook, E. J. A Pet Cassowary. Avic. Mag., (3), I, p. 291—292. — Gefangenleben von Casuarius picticollis.

Brown, H. H. (1). Bittern in Fife. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 119. — Botaurus stellaris.

— (2). Nightjar in Argyll. l. c. p. 248. — Caprimulgus europaeus.

Bruhn. Futterglocke und Meisendose „Antispatz". Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 149—154. — Mit zwei Textbildern.

Bruni, A. C. Sui primi stadi di sviluppo della colonna vertebrale dei Rettili e degli Uccelli. Atti Accad. Sci. Torino, XLV, disp. 15 a, 1910, p. 506—513, con 1 tavola. — Behandelt die ersten Entwicklungsstadien der Wirbelsäule bei Reptilien und Vögeln.

Bucknill, J. A. (1). On the Ornithology of Cyprus. — Part II. Ibis, (9), IV, p. 1—47. — Part III. l. c. p. 385—435. — Fortsetzung und Schluß der Arbeit (vgl. Bericht 1909, p. 115) behandelt den Rest der Passeres und die übrigen Ordnungen. Wie im ersten Teil, finden sich eingehende Mitteilungen über Zug, lokale Verbreitung und Vorkommen der verschiedenen Arten auf Cypern, größtenteils auf Grund der Veröffentlichungen früherer Autoren zusammengestellt. Gelegentlich gibt Verf. auch eigene Beobachtungen, namentlich über das Brutgeschäft bekannt. Leider hat sich Verf. nicht enthalten können, mehrmals systematische Fragen anzuschneiden, ein Gebiet, in dem er augenscheinlich ganz und gar nicht bewandert ist. Man vergleiche z. B. die verworrenen Phantasien über die ägyptische Form der Rauchschwalbe, H. rustica savignii, die auf Cypern überhaupt nicht vorkommt. So ziemlich alle Bestimmungsfehler früherer Schriftsteller sind getreulich in die Arbeit aufgenommen, wogegen die richtigen Namen der cyprischen Vögel, wie sie von Madarász zumeist eruiert wurden, zum Teil neben jenen, zum Teil als Synonyme irgendwo stehen. Daß G. g. glaszneri dem ostrussischen G. g. severtzowi gleichen soll, ist für jeden Ornithologen wohl ein längst überwundener Standpunkt. Kurz: wenig Neues und viel Unrichtiges.

— (2). A List of the Birds of Cyprus. Cyprus Natural History Society, Bulletin No. 2, Nicosia, 1910, p. 3—27. — Die Einleitung enthält eine kurze historische Skizze der ornithologischen Erforschung der Insel. In der systematischen Liste sind 290 Sp. aufgeführt, mit Angabe, ob Brutvogel oder Durchzügler. Das Verzeichnis ist mit Vorsicht zu benutzen, da alle älteren (vielfach unrichtigen) Aufzeichnungen kritiklos aufgenommen wurden. Einige der gröbsten Fehler hätten wohl vermieden werden können, wenn Verf. Harterts Handbuch der paläarktischen Fauna zu Rate gezogen hätte. Immerhin bedeutet die Liste, namentlich in nomenklatorischer Hinsicht, gegenüber der Publikation im „Ibis" einen wesentlichen Fortschritt.

— (3). Aves in: Annals Cyprus Nat. Hist. Soc., No. 1, Nicosia, 1910 [unpaginiertes Flugblatt von 4 pp.]. — Ergänzung zur vorigen Abhandlung. 22 Sp. sind als neu nachgewiesen zitiert, einige davon gründen sich jedoch auf die alten (nicht absolut sicheren) Angaben Schraders (Orn. Jahrb. 1891, p. 215—223).

Bucknill, J. A. and **Grönvold, G. H.**. Remarks upon some further (mostly hitherto undescribed or unfigured) Eggs of certain South African Birds. Journ. S. Afr. Orn. Un. VI, No. 2, Dez. 1910, p. 27—33, tab. II. — Beschrieben und abgebildet sind die Eier folgender Arten: Turdus cabanisi, Poliohierax semitorquatus, Amydrus morio, Colius indicus, Apalis florisuga, Cinnyris afer, Tarsiger stellatus, Eutolmaëtus spilogaster, Kaupifalco monogrammicus, Rhinopomastus cyanomelas und Stephanibyx melanopterus.

Büttikofer, J. Verslag over de Excursie der „Nederlandsche Ornithologische Vereeniging" naar de Aalscholver Kolonie en de Eendenkooi „Lekzicht" on der Lekkerkerk, gehouden op Vrijdag 24 Juni 1910. Jaarboekje Nederl. Orn. Vereen., No. 7, p. 38—43. — Bericht über einen Ausflug der Niederl. Ornith. Gesellschaft mit ornithologischen Beobachtungen. Mit einer Tafel (Abbildungen einer Komorankolonie).

Bunker, C. D. Habits of the Black-capped Vireo (Vireo atricapillus). Condor, XII, p. 70—73. — Die Erbeutung einer Serie in Oklahoma setzte Verf. in den Stand, die bisher zweifelhafte Verschiedenheit in der Färbung zwischen ♂ und ♀ festzustellen (mit Abbildung). Nestbau, Brutgeschäft und Lebensweise sind Camargue kurz geschildert.

Bureau, L. (1). Note préliminaire sur l'âge des Perdrix. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 14, p. 209—212. — Anweisung zu einer Untersuchung des Alters des Rebhuhns.

— (2). Sur les Canards Siffleurs Huppés, Nettia rufina (Pallas) observés dans le nord-ouest de la France. l. c. No. 16, p. 244—245. — Stellt die einzelnen Fälle des Vorkommens in den Départements Loire-inférieure, Vendée und Maine-et-Loire zusammen. Als Brutvogel ist die Ente nur aus Forez und der Camargue bekannt.

Burtch, V. (1). Nesting of the Black Duck in Yates County, N. Y. Auk, XXVII, p. 205. — Anas rubripes.

— (2). Turkey Vulture in Northern Steuben County, N. Y. l. c. p. 208. — Cathartes aura septentrionalis.

— (3). Some rare Occurrences in Yates County, N. Y. l. c. p. 218. — Uria lomvia, Icterus spurius, Limosa haemastica.

Butler, A. G. Duration of Life in Captivity. Avic. Mag., (3), I, p. 181—191. — Daten zur Lebensdauer verschiedener Käfigvögel.

Buturlin, S. A. (1). The True Home of the Spectacled Eider. Condor, XII, p. 46. — Arctonetta fischeri häufiger Brutvogel in NO.-Sibirien zwischen Indigirka-Mündung und Chauna-Bai, ostwärts bis zur Lena seltener vorkommend.

— (2). The Little Brown Crane in California. l. c. p. 80. — Grus canadensis.

— (3). Haematopus ostralegus longipes subsp. nov. Messag. Ornith., I, p. 36—37. — Die neue Form bewohnt Turkestan und die Niederungen des Ob und Kaspischen Meeres.

— (4). A forgotten Bird. l. c. p. 42—43. — Emberiza schoeniclus minor Middend. ist keineswegs ein Synonym von E. pallasi, sondern eine östliche Zwergform der Rohrammer, die in Sibirien östlich der Lena brütet. Unterschiede gegenüber E. s. schoeniclus, E. s. zarudnyi und E. s. pallidior. Miliaria calandra caucarica (sic) nom. nov. für M. calandra minor Radde.

— (5). The Francolin. A Note on Nomenclature. l. c. p. 50—51. — Verf. ist der Ansicht, daß F. orientalis L. an Stelle von F. francolinus zu gebrauchen ist.

— (6). Enigmatic Species. l. c. p. 94—98. — Aegialitis geoffroyi überwintert zahlreich an den Gestaden des Indischen Ozeans. Seine Brutheimat, die bisher unbekannt war, muß sich nach des Verf's Darlegungen von den Ufern des Kaspischen Meeres bis an den Altai erstrecken. Der Vogel brütet sicher im östlichen Persien, im südwestlichen Transkaspien und am Südostufer des Aral-Sees.

— (7). Ussuri Wren, Anorthura fumigata ussuriensis n. subsp. l. c. p. 118. — Die neue Form stammt aus dem Ussuriland.

— (8). Scops semitorques ussuriensis nov. subsp. l. c. p. 119. — Vom Chauka-See, Ussuriland.

— (9). A new Russian form, Emberiza schoeniclus pyrrhulinus Swinh. l. c. p. 124—125. — Diese Form wurde im Sommer am Chauka-See, Ussuriland, gesammelt.

— (10). A new Russian Bird: Japanese Myna. l. c. p. 126. — Ein ♀ von Agropsar violaceus wurde im Mai 1909 an der Mündung des Tütiche-Fl. im Ussurigebiet erbeutet.

— (11). Motacilloides, genus novum Campophagidarum. l. c. p. 127—130. — Typus: Pericrocotus cinereus. Dazu gehören ferner P. c. intermedius, P. c. japonicus, P. tegimae und P. cantonensis. Bestimmungsschlüssel der Arten.

— (12). The Nightingales, Gen. Philomela Link. Mess. Ornith., I, p. 131—140. — Übersicht der Gattung Philomela mit Bestimmungsschlüssel. Verf. unterscheidet: (1) P. luscinia, (2) P. golzi (irrtümlich P. holzi genannt), (3) P. transcaucasica n. sp., Elisabethpolsk, Transkaukasien, (4) P. megarhyncha, (5) P. sibilans. Für die zuletzt genannte Art wird die neue Untergattung Pseudaëdon gegründet.

— (13). Corvus cornix sharpei Oates in Transcaucasia. l. c. p. 144. — Ein Exemplar wurde im Febr. 1894 im Gouvt. Elisabethpol erbeutet.

— (14). Additions to the List of Birds of Semirechie, N.-Turkestan. l. c. p. 145. — Notizen über fünf Arten.

— (15). H. Th. Goebel, Obituary. l. c. p. 159. — Nachruf [Russisch!].

— (16). Ninox scutulata ussuriensis subsp. nov. l. c. p. 187. — Die neue Form bewohnt Ussuriland und Korea.

— (17). Laiscopus collaris kwenlunensis subsp. nov. l. c. p. 188—189. — Accentor rufilatus turcestanicus Rchw. = A. r. rufilatus, dagegen wird die Form des westlichen Kwen Lün als neu beschrieben.

— (18). Coracias garrulus caucasicus nov. subsp. l. c. p. 190—192. — Die neue Form stammt aus Elisabethpolsk, Transkaukasien.

— (19). Dendrocopus syriacus transcaucasicus nov. subsp. l. c. p. 193—195. — Die neue Form bewohnt Transkaukasien.

— (20). Dendrocoptes medius colchicus nov. subsp. l. c. p. 196—198. — Maße und Unterschiede (in Schlüsselform) von D. m. medius, D. m. caucasicus und D. m. colchicus (n. subsp.) aus Transkaukasien.

— (21). A preliminary List of Larger Spotted Woodpeckers. l. c. p. 199—203. — Übersicht der Formen des großen Buntspechtes, Dendrocopus major. Neu beschrieben sind: D. sardus, Sardinien; D. major tianshanicus, Tian Schan; D. m. kirghizorum, Irtysch, Kirgisen-Steppe. Für D. m. cissa auct. wird als neuer Name D. m. sibiricus vorgeschlagen.

— (22). Experimental Study of Migration. l. c. p. 209—219. — Berichtet über die Resultate der in Westeuropa vorgenommenen Beringungsversuche und regt zu ähnlichen Experimenten in Rußland an.

— (23). Scops scops sibirica subsp. nov. l. c. p. 260—261. — Die neue Form bewohnt Sibirien.

— (24). Emberiza schoeniclus parvirostris subsp. nov. l. c. p. 262. — Diese neue Form bewohnt den Mittellauf der Lena und des Jenissei.

— (25). Pericrocotus speciosus fohkiensis subsp. nov. l. c. p. 263—264. — Bewohnt Fohkien in S.-O.-China.

— (26). Mergus squamatus Gould on Amur. l. c. p. 265.

— (27). Aegialitis placida Gray in Ussuriland. l. c. p. 266—267.

— (28). The Common Sandpiper in Ussuriland. l. c. p. 268. — Actitis hypoleucus.

— (29). Totanus (Pseudototanus) guttifer Nordm. in Amur-Estuary. l. c. p. 269—272. — Größenunterschiede gegenüber T. glottis und Vorkommen im Amurgebiet.

— (30). New Russian Species, Cecropis nipalensis (Hodgs.). l. c. p. 273—274. — Unterschiede und Verbreitung der verwandten Arten.

— (31). To the Synonymy of Garrulus brandti Ev. l. c. p. 287. — G. b. bambergi fällt mit G. brandti zusammen, dagegen werden die Vögel aus Ussuri als G. b. ussuriensis neu benannt.

— (32). On Dendrocopus major mongolus Lönnb. l. c. p. 287.

— (33). Corrections to „Mitteilungen über die Ornithologie von Turkestan". l. c. p. 288—289. — Bemerkungen zu Zarudny (5).

Cairnie, C. Velvet Scoters in Caithness in Summer. Brit. B., IV, p. 154—155. — Oedemia nigra.

Campbell, A. G. (1). New Egg for Victoria. Emu, IX, 3, p. 164. — Das Brüten von Gerygone albigularis in Victoria zum erstenmal nachgewiesen.

— (2). Victorian Sericornes. Emu, X, 1, p. 35—37. — Unterschiede von S. frontalis und S. osculans nebst Bestimmungsschlüssel für alle australischen Arten.

Campbell, A. J. [Description of new Species of Birds from North Western Australia]. Emu, X, 3, p. 167—169. — Neu: Falcunculus whitei, Ptilotis planasi, von Napier Broome Bai, Eopsaltria hilli, Hecla Insel, Parry Golf. Ausführliche Beschreibung der bereits früher bekannt gemachten Microeca brunneicauda.

Campbell, A. J. and White, S. A. Birds identified on the Capricorn Group during the Expedition of R. A. O. U., 8th to 17th October 1910. Emu, X, 3, p. 195—204, Tab. XIX—XXV. — Die Capricorn-Inseln liegen an der Ostküste von Queensland und waren bisher etwas stiefmütterlich behandelt worden. Die von der R. A. O. U. beobachteten und gesammelten Vogelarten sind mit Bemerkungen über Vorkommen, Lebensweise und Brutgeschäft aufgezählt. Zosterops chlorocephalus ist provisorisch als neu beschrieben. Auf den Tafeln Landschaftsbilder und photographische Aufnahmen der Nester (mit Eiern) einer Reihe von Arten.

Carini, G. Note per un vocabolario ornitologico Bresciano. Avicula, XIV, p. 86—87, 101—102. — Verzeichnis von Lokalnamen der Vögel, die in der Gegend von Brescia gebräuchlich sind. Der vorliegende Teil der Arbeit umfaßt den Buchstaben G.

Carriker jr., M. A. An annotated List of the Birds of Costa Rica including Cocos Island. Annals Carnegie Mus., VI, No. 2—4, Aug. 1910, p. 313—915, mit Karte. — Verf. gibt zunächst eine kurze Übersicht der geographischen und physiographischen Verhältnisse des Landes im allgemeinen und charakterisiert eingehend die verschiedenen faunistischen Zonen, mit besonderer Berücksichtigung der Avifauna. Weitere Kapitel behandeln lokale Zugserscheinungen in der einheimischen Ornis; Betragen und Aufenthalt nordamerikanischer Wanderer im Winterquartier; Eigentümlichkeiten der endemischen Arten, z. B. Rhodinocichla rosea eximia, Scytalopus argentifrons und Zeledonia coronata. Der nächste Abschnitt (p. 332—357) enthält eine wertvolle Liste aller von ornithologischen Sammlern besuchten Orte in Costa Rica. Daran schließen sich eine Skizze der ornithologischen Erforschung des Landes (beginnend mit A. v. Frantzius), eine gedrängte Übersicht der Reisen des Verfassers und endlich das Verzeichnis der einschlägigen Literatur. Der systematische Teil behandelt 753 Sp., die bisher mit Sicherheit für Costa Rica nachgewiesen sind. Bei

den einzelnen Arten gibt Verf. das Zitat der Originalbeschreibung (mit terra typica) und die auf Costa Rica bezüglichen Literaturstellen; dann folgt das Verzeichnis der untersuchten Exemplare und ausführliche Mitteilungen über horizontale und vertikale Verbreitung, Lebensweise etc. Vielfach sind systematische Fragen erörtert, Schlüssel zum Bestimmen der im Lande vorkommenden Arten einzelner Familien gegeben usw. Neu beschrieben: Crypturus soui panamensis (Loma del Leon, Panama), Columba flavirostris minima (Ciruélas, Costa Rica), C. nigrirostris brunneicauda (Guápiles), Chaemepelia passerina neglecta (Esparta), Selasphorus simoni (Vulcan de Barba), Dendrocincla anabatina saturata (Terrába), Campylorhamphus pusillus borealis (El Hogar), Corapipo ltera albibarbis (Guaitil). Für Tetragonops frantzii wird die eue Gattung Dicrorhynchus aufgestellt. Wichtig sind die Auseinandersetzungen über die geogr. Formen von Crypturus soui (mit Artenschlüssel), über Stenopsis albicauda, Antrostomus saturatus (♀ u. juv.), Agyrtria boucardi (häufig in den Mangrovesümpfen an der Mündung des Rio Grande de Terrába), Selasphorus underwoodi, Henicorhina p. prostheleuca und H. p. pittieri, Chlorospingus olivaceiceps, Buthraupis caeruleigularis und Euphonia hirundinacea gnatho. Eine Karte von Costa Rica bildet den Schluß der wertvollen Abhandlung.

Carter, T. Remarks on some Birds of Western Australia. Ibis, (9), IV, p. 647—658. — Kritik einer Arbeit von Ogilvie-Grant (siehe dort No. 22). Verf., der lange Zeit in Westaustralien lebte, gibt interessante Notizen über 49 Sp., durch welche namentlich unsere Kenntnis der geographischen Verbreitung mancher Art wesentlich erweitert wird.

Cartolari, G. B. Nota sulla comparsa e nidificazione dello Storno roseo, Pastor roseus (Lin.) in provincia di Verona nell' anno 1908. Avicula, XIV, p. 18—24. — Im Sommer 1908 brütete eine kleine Kolonie bei Valeggio am Mincio. Verf. berührt kurz das Auftreten des Rosenstars in früheren Jahren in Verona und schildert eingehend das Leben und Brutgeschäft der Kolonie.

Caskey, R. C. A wintering Brown Thrasher in Northern New Jersey. Auk, XXVII, p. 212—213.

Cattell, W. C. (1). Rose-coloured Starling in Northamptonshire. Brit. B., III, p. 262. — Pastor roseus Ende Juli 1908 geschossen.

— **(2).** Spotted Crake in Northamptonshire. l. c. p. 266. — Porzana maruetta.

Carruccio, A. Ancora sul Plautus impennis Brünnich. Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI, p. 351.—354 — Im Anschluß an Zur Straßen's Artikel gibt Verf. einige weitere Mitteilungen über das im Museum zu Rom befindliche Exemplar.

Carruthers, D. (1). On the Birds of the Zerafschan Basin in Russian Turkestan. Ibis, (9), IV, p. 436—475, Tab. VII, VIII. — Schilderung des Forschungsgebietes und des Charakters seiner Avifauna. Die Sammlungen stammen zum Teil aus dem tiefen

Zerafshan-Tal, zum Teil aus der Hissarkette, südöstlich von Samarkand. 147 Sp. sind aufgezählt. Wertvoll sind die Angaben über lokale und vertikale Verbreitung einzelner Arten, dagegen finden sich bedauerlicherweise viele Bestimmungsfehler, die den Wert der Arbeit erheblich beeinträchtigen. Man vgl. z. B. Emberiza schoeniclus (!) aus Bokhara und Samarkand, Certhia himalayensis, Lanius homeyeri, Aedon familiaris usw., alles Arten, deren Vorkommen in dem fraglichen Gebiet ausgeschlossen ist. Phasianus zerafshanicus ist abgebildet. Mit Karte.

— (2). On a Collection of Birds from the Dead Sea and Northwestern Arabia, with Contributions to the Ornithology of Syria and Palestine. l. c. p. 475—491, Tab. IX. — Über eine kleine Vogelausbeute vom Moab Plateau und dem Toten Meere, Palästina. 49 Sp. sind kurz behandelt. Was wir über die vorhergehende Arbeit sagten, gilt auch für den vorliegenden Artikel. Die Bestimmung der (angeblich) zum erstenmal für das Gebiet nachgewiesenen Arten (z. B. Ammomanes saturatus, bisher nur aus Süd-Arabien und von der abyssinischen Küste bekannt) bedarf dringend der Nachprüfung. Interessante Details über Vorkommen und Brutgeschäft von Passer moabiticus, Nest abgebildet. Im Appendix sind vier Arten aufgeführt, die im Museum zu Beirut vertreten, vom Verf. nicht gesammelt wurden. Mit Karte (Tab. IX) des Gebietes.

Cavazza, F. (1). Formen der Loxia curvirostra, nach Beobachtungen an den in die italienische Halbinsel eingewanderten Individuen. Zool. Anz., XXXV, p. 302—306. — Nach Vergleich einer in der Umgebung von Bologna gesammelten großen Suite von Kreuzschnäbeln glaubt Verf. annehmen zu dürfen, daß alle aus Europa beschriebenen geographischen Formen auf individuelle Variation einer einzigen, L. curvirostra zurückzuführen seien!

— (2). Ancore sulle forme della Loxia curvirostra, Lin. (Risposta al Dott. Hartert). Boll. Zool. Soc. Ital., (2), XI, p. 209—224. — Wendet sich in langen Ausführungen gegen die Kritik, welche die vorhergehende Arbeit (1) von Seite Hartert's erfuhr.

Cecil, W. Some Notes on a few Egyptian Desert Birds. Avic. Mag. (3), II, p. 23—33. — Ornith. Beobachtungen aus Unterägypten und dem Niltale.

de Chaignon. Sur quelques cas de pathologie naturelle chez les oiseaux. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 11, p. 166—167.

Chandler, L. G. (1). Notes on Pardalotes. Emu, X, 2, p. 113—118. — Biologisches und Beschreibung der Nestvögel von Pardalotus punctatus und P. assimilis.

— (2). Cuckoo Notes. l. c. X, 2, p. 134. — Ei von Cacomantis rufulus im Nest von Pachycephala pectoralis.

Chaney, R. W. (1). A Migration of Longspurs over Chicago on December 13, 1909. Auk, XXVII, p. 210—211. — Calcarius lapponicus.

— (2). Summer and Fall Birds of the Hamlin Lake Region, Mason County, Mich. l. c. p. 271—279. — Der Hamlin-See ist ein durch einen schmalen Kanal getrennter Teil des Michigan-Sees und bildet die Südgrenze für das Brutgebiet einer Reihe nördlicher Arten. 119 Sp. sind mit Rücksicht auf Vorkommen und Häufigkeit behandelt.

Chansler, E. J. Magpie in Knox County, Indiana. Auk, XXVII, p. 210. — Pica pica hudsonia.

de Chapel, F. (1). De l'Albinisme en général chez les Oiseaux. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 187—188.

— (2). Dates de retour de quelques oiseaux dans le Gard. l. c. p. 222. — Frühjahrsdaten.

— (3). Le Flamant Rose de la Mediterranée (Phoenicopterus roseus). l. c. p. 246—249. — Der Flamingo brütet bekanntlich noch in beträchtlicher Anzahl in der Camargue, zwischen Aigues-Mortes und dem Hauptbett der Rhone. Betragen und Brutgeschäft, Lage und Bauart der Nester etc. sind anschaulich geschildert.

Chappellier, A. Le Canal de Wolff persisterait-il chez les femelles de certains oiseaux (Fringillidés). Compt. Rend. Soc. Biol., LXIX, 1910, p. 59—61. — Verf. fand bei ♀ ♀ des Zeisigs, Girlitzes, Haussperlings etc. ein Organ, das er für Reste des Wolff'schen Ganges anzusprechen geneigt ist.

Chapman, A. The Moult of the Great Bustard. Brit. B., IV, p. 190—191. — Mauser von Otis tarda.

Charruaud, A. Le Diamant Merveilleux (Poephila mirabilis) et le Moineau de Gould (Chloebia gouldiae). Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 139—141 (129—131). — Schluß des Artikels. Behandelt die Fortpflanzung in Gefangenschaft.

Chaumette, A. La Bondrée apivore en Côte d'Or. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 158. — Pernis apivorus häufig.

Check-List of North American Birds. Prepared by a Committee of the American Ornithologists' Union. Third edition (revised). New York, 1910, 8°, 430 pp. — Die neue Check-List der nordamerikanischen Vögel umfaßt 1196 Formen, wovon 802 binär und 394 ternär benannt sind. Die systematische Reihenfolge ist dieselbe wie in den früheren Ausgaben, dagegen mußte die Nomenklatur in vielen Fällen, entsprechend den internationalen Regeln, geändert werden. Außer den gültigen wissenschaftlichen Namen sind die Originalbeschreibung (mit dem genauen Fundort, wenn ein solcher bekannt war) und die geographische Verbreitung sorgfältig angegeben. Von einer fortlaufenden Numerierung der Arten wurde abgesehen. Eine „Hypothetical List" (p. 369—374) enthält die Namen jener Arten, deren Vorkommen in Nordamerika zwar behauptet, bisher aber nicht einwandsfrei bewiesen worden ist. Ein weiterer Abschnitt (p. 375—393) gibt ein Verzeichnis der fossilen Vögel Nordamerikas, in derselben

Anordnung wie die rezenten Arten. Ein ausgezeichneter alphabetischer Index erleichtert die Benutzung der wichtigen Publikation.

A. O. U. abridged **Check-List of North American Birds 1910.** New York 1910, kl. 16°, 77 pp. — Liste der nordamerikanischen Vögel, in Taschenformat.

Chisholm, A. H. (1). Maryborough (Vic.) Notes. Emu, IX, 3, p. 166—167.

— **(2).** Charlotte Plains Bird Notes. l. c. p. 167—168.

— **(3).** The White-throated Flycatcher. l. c. IX, 4, p. 247. — Gerygone albigularis in Victoria.

Chubb, C. (1). [Exhibition of an example of Micrastur guerilla, obtained at Ituribisce, British Guiana]. Bull. B. O. C., XXVII, p. 29. — Merkwürdiges Vorkommen, wenn nicht ein Bestimmungsfehler vorliegt.

— **(2).** On the Birds of Paraguay. Ibis, (9), IV, p. 53—78, 263—285, 517—534, 517—647. — Der Amerikaner W. Foster sammelte in den Jahren 1902—04 in der Umgebung von Sapucay, östlich von Asuncion, und sandte, außer einer schönen Ausbeute an Vogelbälgen, eine große Zahl von Gelegen ans British Museum. Seit Azara's Zeit ist dies die erste umfangreiche Sammlung, die in ein europäisches Museum gelangte. 239 Sp. sind in vorliegender Arbeit behandelt, womit die Zahl der in Paraguay vorkommenden Vogelarten gewiß noch lange nicht erschöpft ist. Bei den einzelnen Arten gibt Verf. die auf das Gebiet bezüglichen Bücherstellen und ein Verzeichnis der gesammelten Exemplare. Daran schließen sich Angaben über Häufigkeit, Vorkommen und Brutgeschäft nach Aufzeichnungen des Reisenden, Beschreibung der Eier und systematische Auseinandersetzungen des Bearbeiters. Wichtig sind die Bemerkungen über die zahlreichen, von Bertoni irrtümlich als neu beschriebenen Arten. Neu benannt: Columba pallidirissa, Costa Rica, Rhynchocyclus grisescens, Oxyrhamphus flammiceps paraguayensis, Merula albicollis paraguayensis, Dacnis cayana paraguayensis, Nemosia pileata paraguayensis, Sporophila pileata paraguayensis, alle aus Sapucay. Mehrere Arten werden zum erstenmal für Paraguay festgestellt.

Clark, A. H. (1). The Birds collected and observed during the Cruise of the United States Fisheries Steamer „Albatross" in the North Pacific Ocean, and in the Bering, Okhotsk, Japan, and Eastern Seas, from April to December 1906. Proc. U. S. Mus., 38, Apr. 1910, p. 25—74. — Ein kurzer Reisebericht geht der systematischen Aufzählung der gesammelten und beobachteten Vögel voraus. Die interessante Liste enthält zahlreiche biologische Beobachtungen, namentlich über die angetroffenen Seevögel. Die Hoffnung, auf einer der abseits gelegenen Inseln des Beringsmeeres Reste von Phalacrocorax perspicillatus zu finden, wurde getäuscht, die Art scheint somit völlig erloschen. Von mehreren Arten konnten Eier oder Dunenjunge gesammelt werden. Be-

achtenswert sind die Ausführungen über die verschiedenen Lagopus-Arten. Die Unterschiede der drei amerikanischen Formen des Schneehuhns: Lagopus lagopus alleni (Neufundland), L. l. albus (N. Labrador bis N. Alaska) und L. l. alexandrae (S. Alaska) sind ausführlich erörtert und in Schlüsselform übersichtlich zusammengestellt. Für die japanische Form des Feldsperlings schlägt Verf. (unter Reserve) den Namen Passer montanus orientalis vor.

— (2). Report on a Collection of Birds made by Pierre Louis Jouy in Korea. l. c. 38, May 1910, p. 147—176. — Außer dem von Jouy gesammelten Material lag dem Verf. noch eine kleine Ausbeute Dr. W. L. Smith's aus SW.-Korea vor. Nur in wenigen Fällen ist die Liste der erbeuteten Exemplare von systematischen Anmerkungen begleitet. Jouy erlegte ein Paar der seltenen Pitta nympha auf der Insel Tschushima. Von selteneren Arten sind Ciconia boyciana (2 ♂♂ 1 ♀) aus Fusan, Demiegretta ringeri, ebendaher, und Erithacus sibilans (ein ♀ aus Söoul, October 1883) erwähnenswert. Eine Anzahl neuer Formen hat Verf. in einer früheren Arbeit in 1907 beschrieben.

— (3). A new Name for Psephotus multicolor. Auk, XXVII, p. 80. — P. varius nom. nov. für P. multicolor Kuhl (nec Gmelin).

Clarke, W. E. (1). Some further Remarks on the Visitation of Crossbills. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 54—55. — Weitere Nachrichten über das Auftreten der Kreuzschnäbel auf Fair und Flannan Islands.

— (2). The Birds of Fair Isle. — V. Report on observations made during the year 1909. l. c. p. 65—67. — Auch in diesem Jahre (1909) wurden sechs neue Arten, darunter Anser brachyrhynchus, beobachtet, so daß sich die Gesamtzahl der bisher von Fair bekannten Vögel auf 191 erhöht.

— (3). On the Occurrence of the Rock Thrush (Monticola saxatilis) in the Orkney Islands. l. c. p. 148—149. — Ein ♂ ad. (das zweite in Großbritannien erlegte Exemplar) wurde am 17. Mai an den Pentland Skerries gefangen.

— (4). Golden Oriole in Fife. l. c. p. 182. — Oriolus galbula.

— (5). Another Arrival of Crossbills in Scotland. l. c. p. 245—246. — Weiteres über den Kreuzschnabelzug.

Cleveland, J. B. Examination of Contents of Stomachs and Crops of Some Australian Birds. Emu, IX, 4, p. 219—226. — Magenuntersuchungen an australischen Vögeln aus verschiedenen Familien.

Clodius, G. 7. Ornithologischer Bericht über Mecklenburg (und Lübeck) für das Jahr 1909. Arch. Ver. Freunde d. Naturg. Mecklenb., 64, Jahrg. 1910, p. 125—144. — Auch der diesjährige Bericht enthält wieder eine Reihe interessanter Aufzeichnungen: Aquila nipalensis wurde am 30. VI. 09 bei Weitendorf, nördlich von Güstrow, erlegt; Muscicapa parva bei Neustrelitz als Brut-

vogel festgestellt; Parus salicarius ist südlich von Lübeck im Trave- und Wakenitzgebiet nicht selten; Oedicnemus crepitans brütete in mehreren Paaren, ein ♀ von Somateria spectabilis kam bei Travemünde zur Erlegung. Die Einwanderung des Fichtenkreuzschnabels, Loxia curvirostra, wird übersichtlich dargestellt.

Coale, H. K. (1). A new Bird for Illinois. Auk, XXVII, p. 75. — Fregata aquila in Burlington.

— (2). Winter Migration at Night. l. c. p. 211.

— (3). The Chestnut-collared Longspur in Illinois. l. c. p. 341—342. — Calcarius ornatus bei Orland beobachtet.

Cobb, A. E. The Wood Thrush in Newbury, Vermont. Auk, XXVII, p. 461.

Coburn, F. On the Rarer Birds of Staffordshire and their Migration across the County, with Notes from adjoining Counties. Ann. Rep. & Transact. North Staffordshire Field Cl., XLIV, 1909—10, p. 85—128. — Behandelt das Vorkommen und den Zug seltener Arten in Staffordshire. Viele Beobachtungen stammen aus des Verf.s engerem Arbeitsbezirk: Norton Pool, Chasetown, andere wurden von G. H. Clarke mitgeteilt. Einzelne Angaben (z. B. Pratincola maura, in Scharen um Mitte Mai gesehen!) sind mit Vorsicht aufzunehmen. [Vgl. dazu Jourdain and Witherby].

Cole, C. F. Notes on the Satin Bower-Bird (Ptilonorhynchus violaceus). Emu, IX, 4, p. 236—238.

Cole, L. J. The Tagging of Wild Birds: Report of Progress in 1909. Auk, XXVII, p. 153—168. — In den Vereinigten Staaten hat sich eine Gesellschaft gebildet, die nach dem Muster der Vogelwarte Rossitten das Beringen von Zugvögeln vornehmen will. Verf. berichtet über die in Europa erzielten Erfolge, gibt kurze Anweisungen über die Methode des Beringens und bespricht sodann die im Jahre 1909 gewonnenen Resultate. Namentlich wurde durch zwei Versuche (bei Washington und Barnstable) festgestellt, daß sich die jungen Nachtreiher nach Verlassen des Nestes nach allen Richtungen zerstreuen. Mit zwei Karten.

Collett, R. Zwei Passeres von Spitzbergen. Orn. Monber., XVIII, p. 5—6. — Turdus iliacus auct. und Saxicola oenanthe leucorrhoa Gmel.

***Collinge, W. E.** The Feeding Habits of the Rook (Corvus frugilegus, Linn.). Rep. to the Council of the Land Agents Society, April 1910, p. 1—23.

Colthrup, C. W. Ringed Plovers Unusual Clutches. Brit. B., IV, p. 219—220. — Gelege mit fünf Eiern bei Aegialitis hiaticola.

Compton, M. W. Four Eggs in a Wood-Pigeons Nest. Brit. B., IV, p. 155. — Columba palumbus.

Cooke, W. W. (1). The Type locality of Vireo belli. Auk, XXVII, p. 342—343. — Der Typus ist am 6. Mai 1843 bei St. Joseph, Mo., gesammelt worden.

— (2). Distribution and Migration of North American Shorebirds. Biol. Surv. U. S. Dept. Agriculture, No. 35, p. 1—100,

with 4 half-tone plates (Oct. 1910). — Die Strandvögel (Limicolae) sind in N.-Amerika in 85 Formen vertreten; davon sind 7 nur südlich von den Vereinigten Staaten, 5 nur in Grönland angetroffen worden, während 15 bloß als Gäste aus Europa und Asien erscheinen. Von den 58 übrig bleibenden Arten brüten 36 nordwärts von den Vereinigten Staaten, und 8 weitere sind rein arktisch. In der Einleitung gibt Verf. eine kurze Übersicht der verschiedenen Kategorien nach ihrem Brut- und Zuggebiet und eine allgemeine Skizze des Zuges der Strandvögel. Die einzelnen Arten sind ausführlich behandelt: Brutgebiet, Winteraufenthalt, Zugstraßen, Frühjahrs- und Herbstzug erfahren eingehende Darstellung. Die Besucher aus Asien und Europa sind dagegen ganz kurz, mit Erwähnung der einzelnen Nachweise, aufgeführt. Schwarzdrucktafeln von Totanus flavipes, Bartramia longicauda, Actitis macularia und Oxyechus vociferus sind der trefflichen Arbeit beigegeben.

Corbin, G. B. Late Eggs of Nightjar (Caprimulgus europaeus): Was it a second Brood? Zool., (4), XIV, p. 339—340. — Spätes Brüten.

Cornwall, E. M. Notes on the Great-billed Heron (Ardea sumatrana). Emu, IX, 3, p. 138—141, tab. XIV. — Mitteilungen über Vorkommen und Brutgeschäft, mit Abbildung.

Coward, T. A. (1). Garganey and other Ducks in Cheshire. Brit. B., III, p. 414. — Querquedula circia etc.

— (2). Inland Nesting of the Sheld-Duck in Cheshire. l. c. IV, p. 86. — Brüten von Tadorna cornuta im Binnenland.

— (3). Blue-headed Wagtail in Carnarvonshire. l. c. IV, p. 183. — Motacilla f. flava.

— (4). Longtailed Duck in Cheshire. l. c. IV, p. 219. — Harelda glacialis bei Northwich von Juli—Sept. beobachtet.

Coward, T. A. and **Oldham, C.** The Mammals and Birds of Cheshire in: T. A. Coward, The Vertebrate Fauna of Cheshire and Liverpool Bay. Vol. I, London, 1910, 8°, XXXII+472 pp., with 34 half-tone plates. — Cheshire ist eine Grafschaft im nordwestlichen England und wird im Westen begrenzt von Liverpool Bai und den Distrikten Dee und Mersey. Das Gebiet umfaßt in der Hauptsache welliges Terrain, dessen höchste Punkte sich bis 1900 Fuß über den Meeresspiegel erheben, doch finden sich auch ausgedehnte sumpfige Strecken. In der Einleitung (p. XI—XXII) beschreiben Verff. die Topographie und faunistischen Beziehungen des Gebietes und besprechen die vorhandene Literatur. Der Abschnitt, der sich mit der Ornithologie beschäftigt (p. 93—459), behandelt 231 Sp., deren Vorkommen in der Grafschaft übersichtlich dargestellt wird. In der Nomenklatur folgen die Verff. H. Saunders, Manual of British Birds, verwenden aber ausnahmsweise ternäre Bezeichnungen in den Fällen, wo die britische Form von der des Kontinents abgetrennt worden ist. Das Werk reiht sich ebenbürtig den zahlreichen, bereits existierenden Lokalfaunen Englands an.

Crossman, A. F. (1). Birds seen in and around Broome, North-Western Australia. Emu, IX, 3, p. 148—150. — Liste der beobachteten Arten mit kurzen Notizen über Häufigkeit und Vorkommen.

— **(2).** Birds seen in and around Broome, N. W. Australia (Additional List). l. c. X, 2, p. 111—113. — Nachträge und Ergänzungen.

Csiki, E. Positive Daten über die Nahrung unserer Vögel. Aquila, XVII, p. 205—218. — Verf. setzt seine Untersuchungen über das Thema fort (vgl. Bericht 1909, p. 123). Die vorliegende Arbeit behandelt Cerchneis vespertinus und C. tinnunculus, von denen 90, bzw. 94 Mägen untersucht wurden. Der Inhalt bestand fast ausschließlich aus Insektenresten, nur in zehn Fällen konnten Vogelknochen festgestellt werden.

Cummings, S. G. Nesting of the Wren (Troglodytes parvulus). Zool., (4), XIV, p. 158—159. — Ungewöhnlicher Nistplatz.

Dabbene, R. Ornitologia Argentina. Catálogo Sistematico descriptivo de las Aves de República Argentina, de las regiones limitrofas immediatas del Brasil, Paraguay, Bolivia, Chile y de las Archipiélagos é Islas al sur y sureste del Continente Americano hasta el circulo polar antárctico. Tomo primero. Annales Mus. Nac. Buenes Aires, XVIII, (ser. 3, t. XI), Juli 1910, p. 1—513. — Unsere Kenntnis der Avifauna von Argentinien ist in den letzten 10 Jahren durch die Veröffentlichungen von Salvadori, Lillo, Baer, Arribálzaga, Hartert und Venturi gewaltig gefördert worden. Namentlich sind auch die schwer zugänglichen nordwestlichen Distrikte dank den Forschungen Dinellis und Baers heute recht gut bekannt. In den Gebirgsketten der Sierra de Cordoba allein dürften noch mancherlei Entdeckungen zu erwarten sein. Dabbene, Konservator am National-Museum zu Buenos Aires, hat es unternommen, das in zahlreichen Zeitschriften und Publikationen zerstreute Material zusammen zu tragen und, gestützt auf die reichen Sammlungen seines Institutes, eine übersichtliche Ornithofauna der Republik zu verfassen. In dem vorliegenden ersten Bande gibt Verf. zunächst einen kurzen Überblick über die ornithologische Erforschung Argentiniens (p. 5—9) seit Azaras Zeit und behandelt (p. 10—167) die Morphologie und Klassifikation der Vögel in gedrängter, aber durchaus erschöpfender Weise. Den Hauptteil des Buches nimmt jedoch die Darstellung der geographischen Verbreitung der für das Land festgestellten Vogelarten ein (p. 184—406). Dieser Abschnitt stellt eine ganz vortreffliche, musterhaft kritische Arbeit dar, für die wir dem Verf. aufrichtigen Dank schulden. Den Schluß bildet ein Verzeichnis der in der Literatur aufgeführten Fundorte argentinischer Vögel, eine vollständige Schriftenübersicht und mehrere praktische Indices. Eine Karte der argentinischen Republik ist dem Werke beigegeben.

D'Abreu, E. A. Note on Blyth's Baza (Baza jerdoni). Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, p. 518. — Ein ♀ wurde bei Kurseong, im östlichen Himalaya, 2000 m hoch, erlegt.

Daguin, F. (1). Migration de Becs-croisés. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 142 (132).

— **(2).** Capture d'un Héron pourpré dans la Côte d'Or. l. c. No. 14, p. 222. — Ardea purpurea.

— **(3).** La Buse est-elle un oiseau nuisible? l. c. No. 17, p. 271—274. — Zum Schutz von Buteo buteo.

— **(4).** Capture d'un Héron crabier dans la Côte d'Or. l. c. No. 19, p. 303. — Buphus comatus bei Saint-Colombe an der Seine erlegt.

Dalgliesh, J. J. Nesting of the Great Spotted Woodpecker in West Fife. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 56. — Dendrocopus major anglicus.

Davidson, W. C. Aberdeen University Bird-Migration Inquiry. The Glasgow Naturalist, II, No. 2, p. 61—63. — Über den von der Universität unternommenen Markierungsversuch zur Erforschung des Vogelzuges.

Davies, C. G. (1). A second Contribution to the Ornithology of Eastern Pondoland. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 5—14. — Ergänzung zu einer früheren Abhandlung des Verf's über denselben Gegenstand im Jahre 1907. Die Zahl der im Distrikt festgestellten Arten beläuft sich nunmehr auf 287. Kurze Notizen über Häufigkeit und Vorkommen. Quelea erythrops erhielt Verf. in sieben weiteren Exemplaren aus Flagstaff und vom Umtamvuna-Fluß.

— **(2).** Notes on the Plumage of the Mountain Chat (Saxicola monticola, Bechst.). Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 33—37. — Verf. bespricht zunächst die Literatur über den Gegenstand und erörtert sodann eingehend die verschiedenen Kleider der obengenannten Art.

Dawson, W. L. Rouge et Noir. Condor, XII, p. 167—170. — Beobachtungen über das Brutgeschäft mehrerer Arten aus der Gegend von Tacoma.

Deane, R. (1). Audubon's Labrador Trip of 1833. Auk, XXVII, p. 42—52. — Erinnerungen des Dr. W. Ingalls, eines der Teilnehmer, an die Reise nach Labrador. Wiedergabe eines Briefes Audubons an seine Frau.

— **(2).** Two additional Copper-Plates of the Folio Edition of Audubon's „Birds of America". l. c. p. 93. — Betrifft die Originalkupferplatten der Tafeln 112 und 338.

— **(3).** In Memoriam: Charles Aldrich. Born October 2, 1828 — died March 8, 1908. Auk, XXVII, p. 119—124, Tab. VIII. — Nachruf mit Porträt.

Defant, A. Über den Einfluß des Wetters auf die Ankunftszeiten der Zugvögel im Frühling. Verhandl. Zool. Bot. Ges. Wien, LX, p. (188)—(190).

Denise, L. Les Oiseaux Lumineux et le Livre „De Luce—Animalium" de Thomas Bartholin (1647). Rev. Franç. d'Orn., II, p. 283—284. — Auszüge aus dem Werke.

Detmers, E. (1). Limicola platyrhyncha in Hannover]. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 235—236. — Aufzählung der drei belegten Nachweise.

— **(2).** Zur Frage: Welche Vögel benutzen ihre alten Nester wieder? l. c. p. 289—299. — Bringt zahlreiche Beispiele aus verschiedenen Vogelfamilien.

— **(3).** Über das Birkwild in der Umgebung von Lingen an d. Ems. Zool. Beob., LI, p. 17—20. — Zunahme des Birkwildes und Biologisches.

Dewar, D. Indian Birds, being a Key to the Common Birds of the Plains of India. London and New York, 1910, 8°, pp. 228 — Dieses Werk ist als praktisches Handbuch für den Besucher Indiens gedacht, der sich für die Vogelwelt dieses reichen Landes interessiert. Nur solche Kennzeichen werden diagnostisch verwendet, welche bei Beobachtung im Freien in die Augen fallen, so z. B. langer Schwanz, auffallende Haube, scharf abgehobene Merkmale in Färbung und Zeichnung, ferner Eigentümlichkeiten in Lebensweise und Betragen etc. Verf. hat unzweifelhaft ein ausgezeichnetes Beobachtungstalent und weiß die Vogelarten nach verschiedenen Richtungen interessant zu machen.

Dewar, J. M. A Preliminary Note on the Manner in which the Oystercatcher (Haematopus ostralegus) attacks the Purple-Shell (Purpura lapillus). Zool., (4), XIV, p. 109—112. — Eingehende Beobachtungen über die Art und Weise, wie der Austernfischer die Schale der Purpurmuschel öffnet.

Dice, L. R. New Records for the State of Washington. Auk, XXVII, p. 217—218. — Betrifft das Vorkommen von fünf Arten.

Dietrich, F. (1). Bericht über die diesjährigen Brutergebnisse auf Jordsand, dem Ellenbogen und Norderoog. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 45—56. — Den fortgesetzten Bemühungen des Vereins Jordsand ist eine weitere bedeutende Vermehrung der Brutvögel auf den genannten Inseln zu danken. Drei neue Brutvögel, Brandseeschwalbe, Eiderente und Silbermöwe haben sich auf Jordsand niedergelassen. Die Gesamtzahl der Nester schätzt Verf. auf 1300, die der großgezogenen Jungen auf 2800 Stück. Auch auf der Insel Ellenbogen haben sich die verschiedenen Arten bedeutend vermehrt, z. B. die Sturmmöwe auf 18 Paare, gegen ein einziges Paar im Jahre 1908. Besonders günstig war der Erfolg auf Norderoog, wo zirka 6300 junge Vögel erbrütet wurden.

— **(2).** Einige ornithologische und oologische Beobachtungen von Jordsand, Ellenbogen und Norderoog, den Vogelfreistätten des Vereins Jordsand. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 1—3, 17—19.

Dietz, E. Die Echinostomiden der Vögel. Zool. Jahrb., Suppl. XII, 3, 1910, p. 265—291, Tab. 10—15. — Eine eingehende

Darstellung dieser Parasitengruppe. Enthält: Allgemeines über die Systematik, Bestimmungstabelle der Gattungen, Übersicht der Arten, nach den Parasiten und nach den Wirten geordnet, und im speziellen Teile Beschreibung und Synonymie der einzelnen Arten.

Dionne, C. E. Purple Gallinule, Sabine's Gull, and other Rare Birds in Quebec. Auk, XXVII, p. 89.

Dobbrick (1). Zwei Fundorte von Parus Salicarius salicarius (Brm.) in Westpreußen. Falco, VI, p. 23—24.

— **(2).** Zum Abzuge des Zwergfliegenfängers (Muscicapa parva Bechst.). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 117—118.

— **(3).** Aus dem Leben des Waldwasserläufers (Totanus ochropus [L.]). l. c. p. 181—187, tab. VI. — In den ausgedehnten Kiefernforsten der Tucheler Heide (Westpreußen) ist die Art regelmäßiger Brutvogel. Hübsche Beobachtungen über Leben und Treiben am Neste. Mit Buntbild.

— **(4).** Sprosser und Nachtigall an der Weichsel. Orn. Monber., XVIII, p. 185—187. — Genaue Angaben über die Brutbezirke der beiden Sänger, deren Verbreitungsgebiete sich an der Weichsel berühren. Das Tal der unteren Weichsel bis hinauf zum Einfluß der Brahe wird ausschließlich vom Sprosser bewohnt, ebenso findet er sich von Schulitz stromaufwärts bis nach Thorn. Die Nachtigall erreicht die nordöstliche Grenze ihrer Verbreitung in Deutschland an der Weichsel zwischen der russischen Grenze und der Einmündung der Brahe und scheint östlich von der Weichsel nirgends mehr vorzukommen.

Dodsworth, P. T. L. (1). Notes relating to the Distribution, Habits, and Nidification of Certhia himalayana, Vigors (The Himalayan Tree-Creeper), in and around Simla, and the adjacent Ranges. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, Okt. 1910, p. 463—467. — Vorkommen, Betragen und Brutgeschäft geschildert.

— **(2).** Intelligence displayed by Shortbilled Minivets (Pericrocotus brevirostris) when their Nests are in Danger. l. c. p. 516—517. — Beobachtungen vom Nistplatz.

— **(3).** The Himalayan Greenfinch. l. c. p. 517. — Auftreten von Hypacanthis spinoides bei Simla.

Donald, C. H. Intelligence in Birds. Journ. Bombay Nat. Hist. Soc., XIX, p. 996.

O'Donoghue, J. G. and **John, P. R. H. St.** Through the Brisbane Range. Vict. Nat., XXVI, No. 10, Febr. 1910, p. 151—158. — Enthält u. a. Aufzeichnungen über die beobachteten Vögel.

Dove, H. S. (1). The Blue Wren of Tasmania: Some Details of its Life-History. Emu, IX, 3, p. 151—155. — Brutgeschäft und Betragen von Malurus cyaneus Ellis geschildert.

— **(2).** Devonport (Tasmania) Notes. l. c. p. 171—173. — Beobachtungen über Ochthodromus bicinctus, Anthus australis, Petroeca phoenicea, P. rhodinogastra und Graucalus parvirostris.

— (3). Double-banded Dottrel. l. c. IX, 4, p. 248. — Ochthodromus bicinctus in Tasmania.

— (4). The Dusky Robin (Petroeca vittata). l. c. X, 2, p. 127—131. — Lebensweise und Brutgeschäft.

Dresser, H. E. Eggs of the Birds of Europe, including all the Species inhabiting the Western Palaearctic Area. Parts XXI, XXII (Febr. 1910), XXIII, XXIV (Nov. 1910). London. 4°. — Der Schluß des Werkes behandelt den Rest der Scolopacidae, die Laridae, Stercorariidae, Procellariidae, Alcidae und Colymbidae. In einem Anhang gibt Verf. Nachträge zu in früheren Lieferungen besprochenen Arten. Eingehend ist das Brutgeschäft von Rhodostethia rosea (nach Buturlin) und Numenius tenuirostris dargestellt. Die Eier von Turdus ruficollis, Sylvia momus, S. melanothorax, Phylloscopus viridanus, Plotus rufus (?) und Numenius tenuirostris sind zum erstenmal abgebildet.

Drummond, J. A Wonderful Migrant. Emu, IX, 4, p. 256—259. — Über den Zug von Limosa novae-zealandiae, die im östlichen Sibirien brütet und in Australien zahlreich überwintert.

Drury, C. (1). The Passenger Pigeon, Ectopistes migratorius, Linn. A Reminiscence. Journ. Cincinnati Soc. Nat. Hist., XXI, No. 2, Sept. 1910, p. 52—56. — Noch Anfang der siebziger Jahre erschien die Wandertaube in ungezählten Scharen um Cincinnati. Die letzten (6) Exemplare wurden im Okt. 1884 beobachtet. Im Zoologischen Garten leben nunmehr zwei sterile Vögel.

— (2). Ecological Notes on Birds. l. c. p. 57—59. — Zunahme von Peucaea aestiva bachmani; Vorkommen von Falco peregrinus, Accipiter cooperi und Haliaetus leucocephalus; Morgengesang einiger Vögel u. a.

Dubois, A. (1). Refléxions sur l'espèce en Ornithologie. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 129—132 (119—122). — Schluß des Artikels (siehe Bericht 1909, p. 128). Verf. wendet sich gegen die Annahme der zehnten Ausgabe des Systema Naturae und der Tautonyme (wie Regulus regulus)!

— (2). Les Espèces et les Variétés du genre Loxia. l. c. p. 291—292. — Aufzählung der dem Verf. bekannten Formen mit Angabe der geographischen Verbreitung.

Dubois, R. Sur les moeurs de la Pie-Grièche. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 148. — Nahrung von Lanius collurio.

Dumast, G. de. L'Aigle botté en Champagne humide. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 295. — Aquila pennata Brutvogel im Dept. Marne.

Duncan, S. Little Terns nesting at Tees Mouth, Yorks. Brit. B., IV, p. 54—55. — Sterna minuta brütete an der Mündung der Tee bei Cleveland.

Dunlop, E. B. On Incubation. Brit. B., IV, p. 137—145. — Erörtert die vermutlichen Ursachen für die Tatsache, daß manche Vogelarten vom ersten gelegten Ei an, andere wieder erst, nachdem das Gelege vollzählig ist, zu brüten beginnen. Beispiele für beide Fälle werden diskutiert.

Dye, B. (1). Lapland Bunting near Great Yarmouth. Zoolog., (4), XIV, p. 34. — Calcarius lapponicus am 15. Okt. 09 gefangen.

— (2). The Honey-Buzzard near Yarmouth. l. c. p. 34. — Pernis apivorus, im Okt. 09 erlegt.

— (3). Glossy Ibis (Plegadis falcinellus) at Yarmouth. l. c. p. 74—75.

Eaton, E. H. Birds of New York. Part I: Introductory Chapters; Water Birds and Game Birds. With 42 coloured plates, and numerous, half-tone illustrations in the text. Memoirs 12, New York State Museum, p. 1—501. Albany 1910. 4°. — Das Werk soll, als Handbuch der Vögel des Staates New York, die veraltete Veröffentlichung De Kays über denselben Gegenstand ersetzen. Seither ist die Zahl der nachgewiesenen Arten von 301 auf 411 gestiegen. Das einleitende Kapitel enthält einen Überblick der Avifauna nach ihren Komponenten (Brutvögel, Durchzügler, Wintergäste usw.); die nächsten Abschnitte behandeln die „Life zones" des Staates, erläutert durch mehrere treffliche Verbreitungskarten, sowie spezielle Fragen, wie „The Mt. Marcy Region", Zu- und Abnahme einzelner Arten, Zug etc. Der systematische Teil ist den Wasser- und Hühnervögeln gewidmet. Jede Art ist kurz beschrieben; daran schließen sich ausführliche Angaben über lokale Verbreitung, Zug, Lebensweise, Brutgeschäft usw. Nomenklatur genau entsprechend der Check-List of North American Birds. Farbige Abbildungen der Vögel und Landschaftsbilder zieren den Band.

Eckardt, W. R. Vogelzug und Vogelschutz. In: Aus Natur und Geisteswelt, 218. Bändchen, Leipzig (B. G. Teubner) 1910, kl. 8°, VI+116 pp., mit 6 Abbildungen im Text u. einer Tafel. — Das Buch zerfällt in zwei inhaltlich ganz getrennte Teile. Der erste Abschnitt behandelt das Problem des Vogelzuges. Verf. entwickelt, auf bio-paläontologische Grundlagen gestützt, eine neue Theorie zur Erklärung des Vogelzuges und weist darauf hin, daß die meisten bisherigen Erklärungsversuche (Gräser, Duncker, Braun, Deichler u. a.) nicht genügend die Verhältnisse, die in früheren Erdperioden in den gemäßigten Breiten herrschten, berücksichtigt haben. Mit Meydenbauer ist Verf. der Ansicht, daß der in den verschiedenen Breiten wechselnde Sonnenstand mit eine der Hauptursachen des Vogelzuges war, weil die in den Äquatorialgegenden volle 12 Stunden währende Nacht vielleicht zu lang ist, um von den beständig nach Nahrung verlangenden jungen Vögeln ohne Schaden für ihre Entwicklung überstanden zu werden. Er räumt der Frage der Ernährung also einen weitgehenden Einfluß ein: nach Verf's Ansicht sind es immer Nahrungsüberfluß und Nahrungsmangel, welche die Individuenzahl einer bestimmten Tierart in einem gewissen Distrikt regulieren. Der weite Raum wirkt lebenerhaltend; wenn jedes Lebewesen an sich einen Raum beansprucht, in dem es weilt, so braucht es einen weiteren Raum, aus dem es seine Nahrung zieht, und es erreicht

die Höhe seiner Raumforderung im Prozeß der Vermehrung. Es entstanden also, wenn die regelmäßig von Norden kommenden Vögel den in den Tropen heimischen Arten sich zugesellt hatten, jedesmal, sowie sie zur Brut schreiten wollten, Wohnungsnot und Nahrungsmangel. Daher wurden die Zugvögel immer wieder gezwungen, zum Brutgeschäft die ursprüngliche Heimat aufzusuchen. Verschiedene Spezialfragen wie: die Wirkung der Eiszeit auf den Vogelzug, Zugstraßen, Höhe des Zuges, Schnelligkeit des Vogelfluges, Einfluß der meteorologischen Erscheinungen usw. sind ausführlich erörtert. — Der zweite Hauptteil ist dem Vogelschutz gewidmet. Hier findet der Leser in übersichtlicher Form das Wichtigste über die bisherigen Erfolge und Maßnahmen in den verschiedenen Ländern zusammengestellt, nebst einer trefflichen Anleitung zur praktischen Ausübung des Vogelschutzes. Einige Übertreibungen, z. B. „Vernichtungskampf gegen die seltensten Arten, z. B. die Kolibris und Paradiesvögel" (p. 82) etc. wären im Interesse der guten Sache besser weggeblieben. Bekanntermaßen ist bisher noch keine einzige Art aus diesen Familien durch die angeblich planmäßige Verfolgung ausgerottet worden, noch sprechen irgendwelche Anzeichen dafür, daß solches sich in absehbarer Zeit ereignen wird.

— (2). Der Vogelzug. Orn. Monber., XVIII, p. 192—194. — Polemik gegen F. Braun.

Eder, R. (1). Hahnenfedrige Auerhenne. Orn. Jahrb., XXI, p. 110—111. — Beschreibung eines schwedischen Stückes.

— (2). Brütende Auerhenne im Wienerwald. Der Forscher, 1910, p. 155—156. Mit zwei Abbild. — Brüten von Tetrao urogallus am Kleinanninger bei Mödling.

Eifrig, G. (1). A Winter of Rare Birds at Ottawa, Ontario. Auk, XXVII, p. 53—59. — Berichtet über auffallende Erscheinungen in der Vogelwelt im Winter 1908—09. Bombycilla garrula und B. cedrorum, Loxia leucoptera, Hesperiphona vespertina, Pinicola enucleator, Acanthis linaria und Planesticus migratorius traten in großer Zahl auf.

— (2). A Parasitic Jaeger at Ottawa, Ontario. l. c. p. 204. — Stercorarius parasiticus ♂ juv. wurde Anf. Sept. 1909 an der Mündung des Ottawa-Flusses erlegt.

Ekama, H. Der Vogelzug in Holland im Jahre 1909. IV. Bericht. Aquila, XVII, p. 278—280. — Daten zum Frühjahrszug von sechs Arten.

Elliott, J. S. (1). Slavonian Grebe in Shropshire and Worcestershire. Zoolog., (4), XIV, p. 75. — Podiceps auritus wurde im Dezember beobachtet.

— (2). Stone Curlew (Oedicnemus scolopax) in Bedfordshire. l. c. p. 227—228.

— (3). Crossbill nesting in Bedfordshire. l. c. p. 472.

Ellison, A. Breeding Habits of the Siskin in Ireland. Brit. B., III, p. 300—302. — Brutgeschäft von Spinus spinus.

Embody, G. C. A List of Birds observed at Ashland, Virginia. Auk, XXVII, p. 169—177. — Ashland liegt im Zentrum von Hanover County, etwa 17 Meilen nördlich von Richmond, in hügeligem, gut bewaldeten Gelände. 114 Sp. sind mit kurzen Notizen über Häufigkeit und Vorkommen registriert.

Engler, W. Weiteres über Vogelliebhaberei in China. Falco, VI, p. 3—6, tab. I, II.

Etoc, G. (1). Les Oiseaux de France, leurs oeufs et leurs nids. Avec préface par A. Menegaux. Paris. 1910, 8°, 174 pp. — Handbuch der Vögel Frankreichs mit besonderer Berücksichtigung des Brutgeschäftes.

— **(2).** Nidification du Roitelet huppé au bois de Boulogne. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 284—285. — Regulus regulus brütete im Bois de Boulogne.

Evans, W. (1). The Greater Wheatear (Saxicola oenanthe leucorrhoa, Gm.) in Forth. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 55.

— **(2).** Ringed Arctic Tern at Barns Ness Lighthouse (Forth). l. c. p. 56. — Markierte Sterna macrura erlegt.

— **(3).** The supposed Eggs of the Wood-Sandpiper (Totanus glareola) taken in Elginshire in 1853. l. c. p. 74—76. — Durch die hier mitgeteilten Auszüge aus Briefen des verstorbenen Edward Newton wird es wahrscheinlich gemacht, daß das am 23. Mai 1853 in Elgin gefundene und T. glareola zugeschriebene Gelege vielmehr T. hypoleucus angehörte.

— **(4).** A Peeblesshire Specimen of the Chough (Pyrrhocorax graculus). l. c. p. 181—182.

— **(5).** Nesting of the Gadwall and the Wigeon in „Forth". l. c. p. 249. — Anas strepera and Mareca penelope Brutvögel im Firth of Forth, Schottland.

New Ornithological **Expedition to Mongolia.** Ibis, (9), IV, p. 379. — Über Carruthers' Reise in die Mongolei.

The B. O. U. **Expedition for the Exploration of Central New Guinea.** Ibis, (9), IV, p. 223, 377—378, 570, 762—765. Mit Textkarte.

Fantham, H. B. (1). The Morphology and Life-History of Eimeria (Coccidium) avium: a Sporozoön causing fatal disease among young Grouse. Proc. Zool. Soc. Lond., 1910, pt. III (Oct. 1910), p. 672—691, tab. LV—LVIII. — Monographie des Parasiten.

— **(2).** Observations on the Parasitic Protozoa of the Red Grouse (Lagopus scoticus), with a Note on the Grouse Fly. l. c. p. 692—708, tab. LIX—LXI.

— **(3).** Experimental Studies on Avian Coccidiosis, especially in relation to young Grouse, Fowls, and Pigeons. l. c. p. 708—722, tab. LXII.

— **(4).** Observations on the Blood of Grouse. l. c. p. 722—731, tab. LXIII.

Farren, W. On the Nesting of the Marsh-Warbler in Cambridgeshire. Brit. B., IV, p. 37—43. — Berichtet über Brüten

von Acrocephalus palustris in der Nähe von Cambridge. Mit vier Ansichten des Nestes nach photographischen Aufnahmen des Autors.

Fay, G. P. (1). European Widgeon (Mareca penelope) in Florida. Auk, XXVII, p. 204—205.

— (2). Massachusetts Notes. l. c. 219—220. — Notizen über Querquedula discors, Phalaropus fulicarius, Hirundo erythrogaster, Tryngites subruficollis, Rallus elegans and Pipilo erythrophthalmus.

— (3). Black Brant (Branta nigricans) in Massachusetts. l. c. p. 336—337.

— (4). Knot (Tringa canutus) wintering in Massachusetts. l. c. p. 339—340.

— (5). The Canvas-Back in Massachusetts. l. c. p. 369—381. — Verf. behandelt das Vorkommen von Marila valisineria in Massachusetts, wo diese Ente auf dem Herbstzuge häufig auftritt. Insonderheit sind die bisherigen Nachweise für die Insel Martha's Vineyard erörtert. Aus der Zusammenstellung ist zu ersehen, daß die Ente seit 1905 viel häufiger erscheint als vorher, und Verf. versucht eine plausible Erklärung für diese auffallende Zunahme.

— (6). A Massachusetts Record for the White-tailed Kite. l. c. p. 453—454. — Elanus leucurus.

Felger, A. H. (1). Colorado Notes. Auk, XXVII, p. 89. — Geococcyx californianus und Calamospiza melanocorys.

— (2). Status of the Black Duck (Anas rubripes) in Colorado. l. c. p. 451—452. — Zwei Fälle des Vorkommens sind bisher bekannt.

— (3). Birds and Mammals of Northwestern Colorado. University Studies of Colorado Museum, VII, No. 2, Jan. 1910, p. 132—146. — Liste von 133 Sp. mit kurzen Anmerkungen über Häufigkeit und Vorkommen. Gesammelt wurde von der Expedition hauptsächlich in den Counties Garfield, Rio Blanco und Routt in Höhen zwischen 5500 und 8000 Fuß.

Feltgen. Dohle und Fichtenkreuzschnabel im Luxemburger Land. Zeitschr. Oool. u. Orn., XIX, p. 156. — Beide Vögel haben im Vorjahre dort gebrütet.

Fenk, R. Zur Kunde des Steinsperlings. Orn. Monber., XVIII, p. 143—145. — Vorkommen von Petronia petronia in zwei Burgruinen von Mittelwest-Thüringen.

Fenton, L. L. (1). Doves nesting on the Ground. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, p. 220—221. — Turtur cambayensis auf der Erde nistend.

— (2). Occurrence of the Lesser Flamingo (Phoeniconaias minor) in Kathiawar. l. c. p. 221.

Ferry, J. F. (1). Catalogue of a Collection of Birds from Costa Rica. Field Mus. Nat. Hist., Publ. No. 146. Ornith. Series I, No. 6, Sept. 1910, p. 257—282. — Verf. sammelte im ersten Viertel-

jahr 1908 an mehreren Orten des östlichen Costa Rica. Die Einleitung enthält einige allgemeine Angaben über die Natur und physikalischen Verhältnisse der besuchten Örtlichkeiten. Die erbeuteten Arten sind mit kurzen Anmerkungen über Lebensweise und Häufigkeit aufgeführt. Nur in wenigen Fällen wird ihre systematische Stellung berührt. Ein ♂ ad. von Micrastur interstes wurde in Guyabo erlegt.

— (2). Birds observed in Saskatchewan during the Summer of 1909. Auk, XXVII, p. 185—204, tab. X—XII. — Beobachtungen aus Prince Albert und Quill Lake im westlichen Canada. 114 Sp. sind aufgeführt mit eingehenden Mitteilungen über lokale Verbreitung, Lebensweise und Brutgeschäft. Die Tafeln enthalten Bilder aus dem Vogelleben des Gebietes.

— (3). Obituary. l. c. p. 240—241.

Finley, W. L. Life History of the California Condor. Part IV. — The young Condor in Captivity. Condor, XII, p. 5—11, Tab. 1. — Schildert Leben und Betragen des jungen Gymnogyps californianus in Gefangenschaft. Mit vier prächtigen Aufnahmen. Auf der Tafel Bild des alten Vogels, das Sträuben der Halsfedern zeigend.

Finn, F. (1). On two Curious Australian Species of Anatidae. Avic. Mag., (3), I, p. 93—95. — Schildert das Gefangenleben von Anseranas melanoleucus und Biziura lobata.

— (2). Stray Notes on Indian Birds. l. c. p. 128—130, 191—193, 287—288, 294—299. — Biologisches und Notizen über Gefangenleben verschiedener indischer Arten.

— (3). The Crystal Palace Bird Show. III. Foreign Birds other than Parrots. l. c. p. 139—144.

— (4). The Purple and Yellow-winged Sugar-Birds, Coereba caerulea and cyanea. l. c. p. 167—170, tab. — Gefangenleben. Erstgenannte Art ist abgebildet.

— (5). The Red-faced Mouse-Bird, Colius erythromelon. l. c. p. 179—181, tab. — Schilderung des Gefangenlebens, nebst kolorierter Abbildung.

— (6). Two rare Eastern Importations. l. c. p. 239—241. — Erithacus komadori und E. golzii lebend in London importiert. Mit zwei Textbildern.

Finsch, O. Über die Geschlechtsverschiedenheit von Caprimulgus Bartelsi. Journ. f. Orn., LVIII, p. 520—521. — Verf. erhielt von M. Bartels ein am Berge Slamat erlegtes Pärchen. Die Abweichungen des bisher unbekannten Männchen sind beschrieben und durch ein Textbild erläutert.

Fischer-Sigwart, H. (1). Das Storchennest auf dem Chordach in Zofingen 1909 (15. Jahr der Chronik). Zofingen, 1910, kl. 8°, 16 pp. — Von 1904—1909 blieb das Nest unbesetzt, dann wurde es von einem Paar bezogen, das vier Junge aufbrachte. Biologische Beobachtungen über die Bewohner des Nestes.

— (2). Katalog der Wirbeltiere sowie der Sammlungen der dazu gehörigen Objekte des Museums in Zofingen, II. Aufl., Zofingen, 1909, gr. 8°, 162 pp., mit Porträt. — Die Vogelsammlung enthält 689, darunter 395 einheimische Arten, und ist reich an schweizerischen Seltenheiten. Mit Porträt des Verfassers.

— (3). Die Reiherkolonie bei Schötz im Kanton Luzern. Act. Soc. Helvét. Sci. Nat., 92. Session, I, 1910, p. 229—232. — Verf. berichtet über eine Kolonie von Ardea cinerea, die aus etwa 12 Paaren besteht und ihre Jungen glücklich aufbrachte.

— (4). Das Wauwylermoos als Nistgebiet des großen Brachvogels, Numenius arcuatus L. (Grand Courlis). l. c. p. 233—239. — Ist ein häufiger Brutvogel in der Ost-Schweiz. Eingehende Beobachtungen vom Nistplatz.

— (5). Eine Invasion des Fichtenkreuzschnabels in der Schweiz im Jahre 1909. l. c. p. 240—245. — Gibt einen Überblick über Umfang und Ausdehnung der Einwanderung von Loxia curvirostra in der Schweiz.

Fisher, G. C. (1). Golden Eagle taken in West-Florida. Auk, XXVII, p. 80. — Aquila chrysaëtos.

— (2). Two Records of the Golden-eye at De Funiak Springs, Florida. l. c. p. 205. — Clangula clangula americana.

— (3). A Bittern taken in West-Florida. l. c. p. 205—206. — Botaurus lentiginosus.

— (4). Another Golden Eagle [Aquila chrysaëtos] taken in West-Florida. l. c. p. 206.

Fitch, E. A. Short-eared Owl Nesting in Essex. Zool., (4), XIV, p. 270. — Asio accipitrinus brütete seit 14 Jahren zum erstenmal wieder im Distrikt.

Fitz-Simons, F. W. Record of Garden-Warbler at Port Elizabeth. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 22—23. — Sylvia simplex zum erstenmal im Kapland erlegt.

Fletcher, J. A. (1). Cleveland (Tas.) Notes. Emu, IX, 4, p. 251—252. — Brutnotizen über zehn Arten.

— (2). Birds observed at Interlaken, Tasmania, 13th and 14th November. l. c. p. 254—255.

— (3). Cleveland (Tas.) Notes. Emu, X, 2, p. 137—138.

— (4). Tasmanian Notes on the Coot. l. c. p. 138—139. — Brutgeschäft von Fulica australis.

Forbush, E. H. Wilson's Snipe wintering near Boston, Mass. Auk, XXVII, p. 206. — Gallinago delicata.

Ford, J. C. Crossbills nesting in Norfolk. Brit. B., III, p. 372.

Ford-Lindsay, H. W. (1). Extraordinary Devotion of a Pair of Lesser White-throats to their Nest. Brit. B., IV, p. 148—150. — Mit zwei Bildern.

— (2). Avocets in Sussex. l. c. p. 220. — Recurvirostra avocetta.

Forel, F. A. Les Mouettes du Léman. Bull. Soc. Vaud. Sci. Nat., XLVI, No. 168, März 1910, p. 19—43. — Verf. setzte seine

Untersuchungen (seit der Veröffentlichung im Jahre 1905) über die Lachmöwen des Genfer Sees fort und kommt zu dem Resultate, daß (1) mehrere Tausend Möven auf dem See überwintern, (2) der größte Teil gegen Ende März nach Nordost-Europa zieht, um dort zu nisten, und (3) eine kleine Abteilung (etwa 1000) bereits Anfang Juli wieder am Léman eintrifft, während das Gros mit den Jungen sich erst in den Monaten September und Oktober einstellt. Bisweilen bleiben einzelne Paare zurück, um am Genfer See zu brüten. Die Gewährsmänner und Daten für die einzelnen Fälle sind in extenso zusammengestellt. Interessante Details über Brutgeschäft, Zug, Lebensweise, Brüten im unausgefärbten Kleide, Betragen etc. Verf. stellte durch zahlreiche Beobachtungen fest, daß die Lachmöve nicht richtig zu tauchen, d. h. unter Wasser zu schwimmen, vermag. Ein interessanter Aufsatz, der für die Biologie der Lachmöven des Genfer Sees manche neue Tatsache enthält.

Forrest, H. E. (1). Long-tailed Duck in Merioneth. Brit. B., III, p. 265. — Harelda glacialis.

— **(2).** Fulmar [Fulmarus glacialis] in Shropshire and other counties. l. c. p. 416. —417.

— **(3).** Unusual Nesting-Sites for Goldcrest. l. c. IV, p. 45—46. — Nest von Regulus regulus an merkwürdiger Stelle. Mit Textbild.

— **(4).** A new Nesting-Colony of Black-headed Gulls in Montgomeryshire. l. c. IV, p. 124. — Larus ridibundus Brutvogel in Llanllugan, Wales.

Fortune, R. (1). A Variety of the Gannet (Sula bassana). Zool., (4), XIV, p. 340. — Auffallende Farbenaberration beschrieben.

— **(2).** Great Crested Grebe rearing three Broods. l. c. p. 393. — Podiceps cristatus, drei Bruten.

Fowler, A. Beautiful Variety of the Black-headed Gull. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 56—57. — Farbenaberration bei Larus ridibundus.

***Fraipont, G.** Les oiseaux de la collection d'E. de Selys-Longchamps. Catalogue systématique et descriptif., Bruxelles, 1910, 4°, 130 pp., avec deux planches.

Francis, R. The Smew (Mergus albellus). Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, p. 224. — Am Indus geschossen.

Frohawk, F. W. (1). [On a white-breasted Cormorant from the Scilly Isles, with emerald-green eye]; Bull. B. O. C., XXV, p. 88—89; l. c. XXVII, p. 25—26.

— **(2).** On a White-breasted Variety of the Common Cormorant. Brit. B., III, p. 385—390. — Weitere Mitteilungen über die vom Verf. auf den Scilly-Inseln erlegte weißbrüstige Varietät von Phalacrocorax carbo. Mit Textbild.

— **(3).** On the Food and Feeding Habits of the Razorbill. l. c. IV, p. 90—92. — Nahrung und Nahrungsaufnahme von Alca torda. Mit Textbild.

Frost, W. The Cock of the Rock. Avic. Mag., (3), I, p. 319—324, cum tab. — Verf. berichtet über eine Reise nach Britisch-Guiana, die dem Klippenhuhn, Rupicola crocea, galt, und beschreibt Aufenthalt und Betragen des Vogels und die Jagdmethoden der Indianer. Mit kol. Abbildung.

Fuhrmann, O. Cestoden der Vögel des Weißen Nil. Results of the Swedish Exped. to Egypt and the White Nile 1901, part III, Upsala 1909, p. 227—236. — Verzeichnis der von Jägerskiöld in Ägypten und Sudan gesammelten Eingeweidewürmer.

Fulton, R. The „Pipiaharouroa" or Bronze Cuckoo (Chalcococcyx lucidus) of New Zealand, and an Account of its Habits. Trans. N. Zeal. Inst., 42, 1909 (publ. 1910), p. 392 ff. — Dieser Kukuk, Brutvogel auf Neu-Seeland, trifft gegen Ende September ein und zieht im Februar wieder weg, sein Winterquartier ist wahrscheinlich Neu-Guinea. Lebensweise und parasitische Eigenschaften sind eingehend geschildert. Am Schluß der Arbeit Literaturverzeichnis.

Gadow, H. The Ornithological Collections of the University of Cambridge. Ibis, (9), IV, p. 47—53. — Unter den im Museum befindlichen Sammlungen ist die Strickland-Kollektion wohl die bedeutendste. Außerdem besitzt das Institut die Ausbeuten von Edward Newton aus Madagaskar und Jamaica, einen Teil von Swainson's ehemaliger Privatsammlung etc. Der jüngst verstorbene Alfred Newton hinterließ dem Museum seine große Eiersammlung und Bibliothek.

Gallenkamp, W. Wesen und Ursache des Vogelzuges. Umschau, XIV, No. 17, 1910, p. 321—324. — Verf. gibt eine gedrängte Skizze der gegenwärtigen Kenntnis von den Erscheinungen des Vogelzuges. Er bespricht zunächst die angewandten Methoden und wendet sich dann den verschiedenen Theorien zu, die man zur Erklärung des Phänomens aufgestellt hat. Das Für und Wider der einzelnen Hypothesen wird kurz erörtert. Die Arbeit gibt einen guten Überblick über den heutigen Stand der Frage.

Gauert, O. Aus meiner Reise nach Spitzbergen. Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 150—153. — Ornithologische Beobachtungen auf der Seereise.

Gault, B. T. The Brown Pelican in Illinois. Auk, XXVII, p. 75. — Pelecanus fuscus bei Lacon erlegt, erster sicherer Nachweis für den Staat.

Gausebeck, A. (1). Hirundo rustica savignii Stephan [sic] (cahirica Licht.) bei Münster in Westfalen. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 119. — Betrifft sicher nur eine dunkelbäuchige Rauchschwalbe.

— (2). Branta bernicla (L.) und Larus marinus L. im Binnenlande. l. c. p. 238. — Beide bei Münster (Westfalen) erlegt.

Gebhardt, E. Städtische Anlagen als Vogelparadiese. Monatsschrift Ver. Vogelw., XXXV, p. 440—445.

Gengler, J. (1). Der Ruf von Parus cristatus mitratus Brehm (1831). Orn. Jahrb., XXI, p. 107—109. — Verschiedenheit im Lockruf bei ♂ und ♀ notiert.

— (2). Über den Gattungsnamen Acanthis. Orn. Monber., XVIII, p. 89—90. — Stimmt Schalow bei.

Frhr. Geyr von Schweppenburg, H. (1). Anthus spinoletta spinoletta (L.) im Rheinland brütend [errore!]. Orn. Jahrb., XXI, p. 52—54. — Der Wasserpieper überwintert zahlreich in den gebirgigen Distrikten des Niederrheins. Alle bekannten Brutplätze (Sudeten, bayerisches Gebirge, Schwarzwald, Vogesen) liegen weiter im Süden, die Vögel ziehen also in die Winterherberge nach Norden, was im Gebiete des Vogelzuges eine seltene Erscheinung ist. Der Aufsatz trägt den — wohl durch Druckfehler entstellten — Titel „brütend" statt überwinternd.

— (2). Neophron percnopterus in Slavonien. l. c. p. 190. — In Vukovar erlegt.

— (3). Parus atricapillus in der Mark. Orn. Monber., XVIII, p. 161—162. — Beobachtung bei Rheinsberg. Die Subspecies konnte nicht festgestellt werden. Notizen über den Ruf.

— (4). Parus atricapillus rhenanus (Kl.) im Rheinland. Falco, VI, p. 13—16. — Lokale Verbreitung, Vorkommen und Allerlei über das Brutgeschäft.

— (5). Parus Salicarius bei Paderborn. l. c. p. 24—25.

— (6). Berichtigt einige Arten in O. Gauerts Artikel. Zeitschrift Ool. Ornith., XX, p. 62.

Ghidini, A. (1). La Motacilla rayi (Bp.) a Locarno. Avicula, XIV, p. 70. — In Lugano (Schweiz) gefangen.

— (2). Il passo dei crocieri nel Canton Ticino. l. c. p. 131. — Kreuzschnabelzug im Tessin.

— (3). Anomalies de Couleur chez de jeunes Corvus cornix du Lac de Lugano. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 232—233. — Notizen über drei abweichend (dunkel) gefärbte Exemplare.

Ghigi, A. Ricerche di sistematica sperimentale sul genere Gennaeus Wagler. Mem. R. Accad. Sci. Bologna, (6), VI, 1909, p. 259—300, tab. I, II. — Verf. eliminiert aus der Gattung Gennaeus die Arten G. swinhoei und G. edwardsi, die er in Hierophasis Elliot stellt und gibt in Schlüsselform die Kennzeichen der mit Gennaeus nahe verwandten Gruppen. Daran schließt sich eine Charakteristik des Genus Gennaeus (s. str.), ein Bestimmungsschlüssel und Beschreibungen der bekannten Arten. [Dabei sei bemerkt, daß alle von Oates beschriebenen Formen als valid anerkannt werden.] Das nächste Kapitel ist der Beschreibung der zahlreichen Hybride gewidmet, die Verf. zwischen verschiedenen Arten selbst gezüchtet hat; ein weiterer Abschnitt beschäftigt sich mit den durch Vergleich der wilden Stammarten und der Bastarde gewonnenen Resultaten. Eingehend erörtert Verf. ferner die geographische Verbreitung und wahrscheinliche Verwandtschaft der verschiedenen Formen der Silberfasane (mit Karte im

Text). Das letzte Kapitel enthält die Schlußfolgerungen und allgemeine Betrachtungen über Vererbung und Variation. Auf den beiden Tafeln sind Reihen von Federn (kleine Oberflügeldecken und mittlere Schwanzfedern) abgebildet, um den allmählichen Übergang der vorwiegend schwarzen in die hauptsächlich weißen Abzeichen zu illustrieren.

Giersbergen, L. van. Uit het leven van het Blauuwborstje. Jaarboekje Nederl. Ornith. Vereen, No. 7, p. 113—118. — Aufzeichnungen und Beobachtungen über das Brutgeschäft des Blaukehlchens (Cyanecula leucocyanea). Mit zwei Nestbildern.

Giglioli, Enrico Hillyer (1). L' uomo e lo scienziato. Avicula, XIV, p. 1—3. — Nachruf.

— **(2).** Obituary. Auk, XXVII, p. 484—485.

Gilbert, P. A. Notes on the Regent-Bird (Sericulus melinus). Emu, X, 1, p. 44—45. — Brutgeschäft und Nestbau.

Gildemeister, M. Einfluß des Rhytmus der Reize auf die Arbeitsleistung des Muskels, speciell der Vogelmuskeln. Notizen zum Problem des Vogelfluges. Pflüger's Archiv f. ges. Physiol., Bd. 135, 1910, p. 390—401.

Gilman, M. F. Notes from Sacaton, Arizona. Condor, XII, p. 45—46. — Calcarius ornatus, Coturnicops noveboracensis, Bacolophus wollweberi und Tangavius aeneus aeneus.

Gilroy, N. Crossbills nesting in Norfolk and Berkshire. Brit. B., III, p. 371—372.

Gitnikow, M. Überwinterung der Vertreter von der Gattung Mergus im Hinter-Kaspischen Gebiete. Mess. Orn., I, p. 141—143. — Mergus merganser und M. albellus überwintert bei starkem Frost in großer Menge.

Gladstone, H. S. (1). The Birds of Dumfriesshire, a Contribution to the Fauna of the Solway Area. With illustrations from photographs by D. Legard, F. Barber-Starkey, the author and others. London 1910. 8°. XCIX+482 pp., with 24 half-tone plates, and a map. — Der Verf. gibt in der Einleitung dieses vorzüglichen Buches kurze Biographien der Lokalornithologen der Grafschaft, ein Verzeichnis seiner Mitarbeiter, eine vollständige Schriftenübersicht, eine Skizze der physikalischen und topographischen Verhältnisse etc. 218 Sp. sind mit Sicherheit für Dumfriesshire nachgewiesen, davon 56 nur gelegentliche Besucher. Vorkommen und Verbreitung in der Grafschaft sind erschöpfend dargestellt, bei selteneren Arten mit genauen Angaben über die einzelnen Nachweise. Eine Karte von Dumfriesshire ist dem Buche beigegeben. Die Tafeln enthalten Landschaftsbilder sowie Abbildungen von Vögeln, Nestern und Eiern.

— **(2).** Golden Oriole in Dumfriesshire. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 56. — Oriolus galbula.

— **(3).** The American Bittern in Scotland. l. c. p. 70—74. — Aufzählung der (sieben) bekannten Vorkommnisse von Botaurus lentiginosus in Schottland mit genauen Daten.

— (4). Great Spotted Woodpecker near Penpont, Dumfriesshire. l. c. p. 118.

— (5). Long-tailed Duck near Gretna, Dumfriesshire. l. c. p. 119.

— (6). Hybrid Blackcock and Capercaillie in Kincardineshire. l. c. p. 119—120. — Bastarde von Tetrao urogallus × T. tetrix in Schottland.

— (7). American Yellow-billed Cuckoo (Coccyzus americanus) in Argyllshire. l. c. p. 184. — Ein Vogel wurde am 6. Nov. 1904 auf der Insel Colonsay geschossen.

— (8). Woodcocks nesting abundantly in Kirkcudbrightshire. l. c. p. 247. — Scolopax rusticola brütete häufig bei Balmaghie.

Godman, F. D. A Monograph of the Petrels (Order Tubinares). Part V. London, Mai 1910. — Mit dieser Lieferung kommt das Werk zum Abschluß. Behandelt sind die Gattungen Pelecanoides und die Albatrosse, welche in drei Genera Diomedea, Thalassogeron und Phoebetria gesondert werden. Synonymie, Beschreibung, eingehende Angaben über Verbreitung, Lebensweise und, soweit bekannt, Fortpflanzungsgeschichte. Außer Index und Einleitung enthält der Schlußteil noch eine Abhandlung aus der Feder W. P. Pycrafts über die systematische Stellung der Sturmvögel (p. XV—XVI) sowie einen Abschnitt, betitelt „Classification" (p. XXXIII—LV), worin Diagnosen der Gattungen und höheren Gruppen und Bestimmungsschlüssel für die Arten mitgeteilt werden.

Goodchild, H. Ornithological Rambles. No. I. An August Holiday in the Pennines. Avic. Mag., (3), I, p. 241—246, 310—313. — Ornith. Beobachtungen aus dem Pennine-Gebirge, an der Grenze von Cumberland und Westmoreland in England.

Goodfellow, W. Notes on Birds of Paradise. Avic. Mag. (3) I, p. 277—286. — Ausführliche Mitteilungen über Lebensweise, Aufenthalt und Brutzeit von Paradisea apoda und die Jagdmethoden der Eingeborenen auf den Aru-Inseln.

Goebel, H. Mergus merganser & Mergus serrator. Zeitschr. Ool. u. Orn., XIX, p. 163—166. — Größenunterschiede der Eier.

Gottberg, H. E. von. Aus alten Papieren. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 56—63. — Auszüge aus Bekmanns Geschichte der Churmark Brandenburg, betreffend das frühere Brüten der Beutelmeise auf dem Ukersee bei Prenzlau; über Vogelschutzgesetze bis zum Jahre 1750, und Wiedergabe eines „Todenliedes" auf einen Falken, 1714.

Grant, C. [Description of the female of Agelaeus ruficapillus.] Bull. B. O. C., XXV, p. 114. — Nach einem Exemplar aus Aji, Provinz Buenos Aires.

Greppin, L. Beobachtungen über die Drosseln in der Umgebung von Solothurn vom 1. XI. 1906—31. XII. 1909. Ornith. Beob., VII, 1910, p. 69—74. — Biologisches und Zugsdaten.

Greschik, E. (1). Der Vogelzug in Ungarn im Frühjahre 1909. XVI. Jahresbericht der K. U. O. C. Aquila, XVII, p. 1—127. —

Der jährliche Zugsbericht schließt sich in Anordnung und Behandlung des Stoffes an die früheren an. Der Verlauf des Zuges für 172 Sp. ist eingehend geschildert. Der Charakter des Zuges ist als normal spät zu bezeichnen, denn von 111 gut beobachteten Arten trafen 45 früher, 59 dagegen später als das historische Landesmittel ein. Das Verzeichnis der Beobachter nebst der geographischen Lage der Stationen leitet die Arbeit ein. Ferner sind enthalten eine Liste der 1908-09 überwinternden Arten, ein Zugskalender Ungarns auf Grund der historischen Daten (inkl. 1909) und ein Anhang, betreffend die Frühjahrsbeobachtungen Kroatiens im Jahre 1909.

— (2). Magen- und Gewölluntersuchungen unserer einheimischen Raubvögel. I. Rauhfußbussard — Archibuteo lagopus (Brünn.), Mäusebussard — Buteo buteo (L.), Waldohreule — Asio otus (L); l. c. p. 168—179. — Vom Rauhfußbussard lagen 125, vom Mäusebussard 81, von der Waldohreule 87 Ingluvialen, bzw. Gewölle vor. Ein wichtiger Beitrag zur Nahrungsmittellehre der genannten Arten.

Grevé, C. (1). Kleine ornithologische Beiträge aus den russischen Ostseeprovinzen. Zool. Beob., LI, p. 170—174. — Beobachtungen aus der Gegend von Riga im Winter 1909—1910.

— (2). Der große Schreiadler in Kurland. l. c. p. 369—372. — Brüten in Kurland.

Griffith, A. F. (1). Catalogue of Cases of Birds in the Dyke Road Museum, Brighton, being a supplement to the third Edition. Brighton 1910, 8°, 38 pp. — Ergänzung zur letzten Auflage des Katalogs der berühmten Booth Collection im Städtischen Museum zu Brighton, enthaltend Mitteilungen über 70 seltenere Arten.

— (2). Records the capture of Chettusia gregaria (in breeding-plumage) between Rye and Winchelsea, and that of Aëdon familiaris at Ninfield, Sussex. Bull. B. O. C., XXVII, p. 28—29.

Griffoli, G. A. Intorno alla Lagopus mutus? uccisa in provincia di Calabria. Avicula, XIV, p. 37—38. — Verf. stellt fest, daß es sich um einen Albino von Caccabis saxatilis handelt.

Grillo, R. Del Crociere. Avicula, XIV, p. 32—35, 55—57. — Auftreten des Kreuzschnabels (Loxia curvirostra) in Südtirol (Rovereto) und Bemerkungen über Variabilität in der Färbung.

Grimaldi, A. (1). Vultur monachus. Avicula, XIV, p. 114—115. — Berichtet über die Erlegung eines Kuttengeiers in der Provinz Reggio di Calabria, Süditalien.

— (2). Sulla cattura di un Grifone (Gyps fulvus) e di un Pellicano. l. c. p. 155—156. — Am 16. Oktober wurde ein junger Gänsegeier in der Gemeinde Gallico, bei Reggio, erlegt.

***Grinnell, G. B.** American Game Bird Shooting. With colored plates of Ruffed Grouse and Bobwhite, 48 full-page portraits of Game Birds and Shooting Scenes, and many text cuts. New York 1910, 8°, XVIII+558 pp. — Ref. vgl. Auk, XXVIII, p. 279—280.

Grinnell, J. (1). Two heretofore unnamed Wrens of the Genus Thryomanes. Univ. Calif. Publ. Zool., V, No. 8, Febr. 1910, p. 307—309. — Neu: T. bewicki marinensis, Nicasio, California; T. b. catalinae, Santa Catalina-Insel. Übersicht der Verbreitung der acht bewicki-Formen in California.

— **(2).** The Savannah Sparrow of the Great Basin. l. c. p. 311—316. — Verf. unterscheidet: Passerculus sandwichensis alaudinus, Brutvogel im Inneren von NW.-Amerika (Bering-See und Kotzebue Sound bis Mackenzie Region), überwintert an den Pazifischen Abhängen Kaliforniens nördlich von San Diego; und P. s. nevadensis n. subsp., Brutvogel in der trockenen Great Basin Region, überwintert im südlichen Kalifornien. Kennzeichen der neuen Form und Beschreibung der verschiedenen Kleider.

— **(3).** Birds of the 1908 Alexander Alaska Expedition, with a Note on the Avifaunal Relationship of the Prince William Sound District. l. c. V, No. 12, März 1910, p. 361—428, tab. 33, 34. — Die Expedition erforschte den Archipel im Prinz William Sund, Alaska, und brachte eine Ausbeute von 500 Vögeln heim. Dem speziellen Teil geht eine gedrängte Skizze der Reiseroute und die Liste der gesammelten (89) Arten voran. Eine eingehende Schilderung der topographischen und physikalischen Verhältnisse der besuchten Inseln ist der Bearbeitung der Säugetier-Ausbeute (Univ. Calif. Publ. Zool., V, No. 11, p. 327—335) beigegeben. Die einzelnen Arten sind mit der allen Veröffentlichungen des Verf's eigenen Genauigkeit abgehandelt. Vorkommen, Verbreitung und Variation werden ausführlich erörtert. Systematische Fragen finden gleichfalls mehrfach Beachtung. Neu beschrieben: Canachites canadensis atratus, Hawkins-Insel; Lagopus rupestris kelloggae, Montague Isl.; Ceryle alcyon caurina, ebendaher; Dryobates pubescens glacialis, Prinz Williams Sund; Passerella iliaca sinuosa, Knight Isl.; Penthestes rufescens vivax, Latouche Isl. Am Schluß Betrachtung der Avifauna, welche vornehmlich der Hudsonischen und Arktisch-Alpinen Zone angehört, und Vergleich mit der des Yukon- und Sitka-Distrikts. Ein wichtiger Beitrag zur Ornithologie des nordwestlichen Nordamerika.

— **(4).** Miscellaneous Records from Alaska. Condor, XII, p. 41—43. — Interessante Nachweise für den Yakutat-Bay-District und andere wenig bekannte Gegenden in Alaska. Passerella iliaca unalaschensis wurde auf der Insel Unalaska erbeutet — Bestätigung von Lathams Original-Lokalität. Bubo virginianus subarcticus (mit ein wenig Zweifel) für den unteren Yukon und Yakutat-Bai aufgeführt.

— **(5).** The Scott Oriole in Los Angeles County. l. c. p. 46. — Icterus parisorum ist häufiger Brutvogel in der Wüste auf der NO.-Seite des San Gabriel-Gebirges.

— **(6).** An additional Song Sparrow for California. l. c. p. 174—175. — Ein ♀ von Melospiza melodia caurina in Eureka, Humboldt County, im Febr. 1910 erlegt. Erster Nachweis für Kalifornien.

Gröbbels, F. Gedanken über die Psychogenese des Gesanges unserer einheimischen Vogelwelt. Nebst einem Ausblick auf die heutige Tierpsychologie. Journ. f. Orn., LVIII, p. 681—717. — Verf. gibt zunächst einen Überblick über die tierpsychologischen Strömungen und Richtungen unserer Tage und beleuchtet die Auffassungen von Brehm, Altum, Wasmuth, Zur Straßen, Lamarck, Darwin usw. G. ist der Ansicht, daß man alle seelischen Äußerungen und Regungen des Vogels möglichst einfach erklären müsse und geht dann auf die einzelnen Vogelgruppen näher ein, um die Beziehungen zwischen Gesang, Gesangsbewegungen und Lebensweise klarzulegen, die Beziehung zwischen Gesang und Geschlechtstrieb aufzusuchen und den Gesang durch Analyse der psychischen Faktoren zu erklären. Die Hauptpunkte stellt Verf. am Schlusse der interessanten Arbeit in übersichtlicher Form (p. 714—717) zusammen. [Vgl. dazu Orn. Monber., XVIII, p. 196—198; das dort Gesagte liegt obigem Referat zugrunde.]

Gromier. Sur la Migration des Oiseaux de France. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 249—254. — Verschiedene Beobachtungen und Erörterungen, betreffend den Vogelzug in Frankreich.

Großmann, H. (1). Auffällige Abnahme mehrerer freibrütender Kleinvögel nach einer Raupenplage in Dalmatien. Orn. Jahrb., XXI, p. 180—181. — Betrifft Hypolais olivetorum, Lanius senator, Oriolus oriolus und Coccothraustes coccothraustes.

— (2). Neue, noch nicht nachgewiesene Vögel der Bocche di Cattaro. l. c. p. 181—182. — Betrifft Luscinia luscinia philomela (sic), Hirundo daurica rufula, Anthus cervinus und Totanus stagnatilis.

Grote, H. (1). Briefliches aus Ostafrika. Orn. Monber., XVIII, p. 92—94. — Beobachtungen des Vogellebens am Mburu-See.

— (2). Briefliches aus Ostafrika. Orn. Monber., XVIII, p. 122—125. — Notizen über Biologie und Brutgeschäft u. a. von Chalcomitra verreauxi fischeri, Barbatula bilineata fischeri, Cossypha heuglini.

— (3). Vogelleben auf einer ostafrikanischen Koralleninsel. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 84—86.

— (4). Briefliches aus Ostafrika, III. Orn. Monber., XVIII, p. 23—25. — Ornithologische Beobachtungen aus Mikindani.

Gubanyi, C. Bird-life on Sandy Creek, Riverina, New South Wales. Part I. — Autumn and Winter. Emu, X, 2, p. 118—121. — Aufzählung der Arten mit Anmerkungen über Häufigkeit und Lebensweise.

Günther, A. Notes on some Birds in Confinement, especially with reference to their Age. Avic. Mag., (3), II, p. 34—40. — Daten über die Lebensdauer von 15 Sp. in Gefangenschaft nach eigenen Erfahrungen.

Gunnis, F. G. Great Spotted Woodpecker in Sutherland. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 183. — Dendrocopus major [anglicus].

[Gunning, J. W. B., Haagner, A. and Langford, B. C.] Migration Report 1908—1909. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 1—5. — Zugbericht aus Südafrika. Von nördlichen Wanderern (europäischen Brutvögeln) werden 15 Sp., von afrikanischen Zugvögeln (d. h. Arten, die in Südafrika wintern) 8 Sp. behandelt. Die Zahl der Beobachter ist, wie Verff. hervorheben, noch immer sehr gering.

Gunning, J. W. B. and Haagner, A. A Check-List of the Birds of South Africa. Supplement to Annals Transv. Mus., II, Juli 1910, p. 73—156. — Als Nordgrenze von „Südafrika" betrachten die Verff. den 16.° südl. Br., was ungefähr mit dem Lauf des Cunene und Zambesi zusammenfällt. Die Nomenklatur schließt sich in der Hauptsache an Reichenows Werk an. Mit Sicherheit sind 920 Sp. für das Gebiet nachgewiesen. Von den einzelnen Arten sind nur die wissenschaftliche Bezeichnung (nebst Erscheinungsjahr) sowie die holländischen und englischen Trivialnamen angeführt. Verbreitungsangaben fehlen. Das Schlußkapitel: „Notes" (p. 147—156) enthält eine Reihe interessanter Bemerkungen über neuerdings beschriebene Formen der afrikanischen Fauna und über Material im Transvaal Museum, durch welches die Verbreitung mancher Art eine ansehnliche Erweiterung erfährt.

Gurney, J. H. Ornithological Report for Norfolk (1909). Zool., (4), XIV, p. 121—136, tab. I. — Chronologischer Bericht über die ornithologischen Beobachtungen des Jahres 1909. Besondere Aufmerksamkeit wird dem Verlauf des Frühjahrszuges im Zusammenhang mit den Windverhältnissen zugewendet. Auch die Kreuzschnabeleinwanderung findet eingehende Schilderung. Bei King's Lynn wurden vierzehn Expl. von Bernicla nigricans erlegt. Emberiza hortulana, ein kleiner Schwarm, erschien im September an der Küste von Norfolk. Am Schlusse der Arbeit Notizen über Farbenaberrationen, die Diphtheritis der Ringeltaube und anderes.

Haagner, A. (1). On a new Species of Flycatcher from Rhodesia. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 14—15. — Neu: Hyliota rhodesiae, aus den Matoppos.

— **(2).** Some Remarks on the Migration of the White Stork (Ciconia ciconia). l. c. p. 17—20. — Zusammenstellung der neun Fälle, wo Störche, welche von der Vogelwarte Rossitten und der Ung. Ornith. Centrale markiert worden waren, in Südafrika zur Erlegung kamen. Verf. knüpft daran einige Betrachtungen.

Härms, M. (1). Ornithologische Reminiscenzen. Orn. Monber., XVIII, p. 105—112. — Schildert eingehend Vorkommen, Lebensweise, Brutgeschäft von Passer simplex zarudnyi und Podoces panderi.

— **(2).** Chloris chloris meridionalis n. subsp. Orn. Monber., XVIII, p. 121—122. — Die neue Form stammt aus Rumänien.

Hagen, W. (1) berichtet über den Hänflingszug bei Lübeck. Orn. Monber., XVIII, p. 83.

— (2). Der Vogelzug bei Lübeck. Journ. f. Orn., LVIII, p. 160—169. — Lübeck liegt auf einer beliebten Zugstraße, die von Nordost nach Südwesten verläuft. Verf. schildert den Verlauf des Zuges in der Nacht auf den 21. April 1909 und gibt eine Reihe von Beobachtungen aus verschiedenen Jahren bekannt. Der Vogelflug zur Zugzeit scheint nach seinen Feststellungen in geringer Höhe vor sich zu gehen. Mit zwei Kartenskizzen zur Illustrierung des Storchzuges.

— (3). Aberration und Monstrosität. Orn. Monber., XVIII, p. 98—99. — Bei Anas boschas und Pica pica.

— (4). Porphyrio coeruleus (Vandelli) in Deutschland. Orn. Monber., XVIII, p. 160. — Verf. hält dafür, daß die nach Krohn in Deutschland erlegten Sultanshühner aus der Gefangenschaft entwichene Vögel sind.

— (5). [Zugnotizen aus Lübeck.] Orn. Monber., XVIII, p. 194—195.

Hagendefeldt, M. (1). Zum Vogelzug auf der Insel Sylt. Zeitschr. f. Ornith. u. prakt. Geflügelz., Stettin, XXXIV, Beilage, p. 104—108. — Datenzusammenstellungen aus dem Jahre 1906, 32 Arten betreffend.

— (2). Zum Vogelzug auf der Insel Sylt 1907. l. c. XXXIV, Beilage, p. 190—192.

— (3). Zum Vogelzug auf der Insel Sylt 1907. Orn. Monber., XVIII, p. 71—75. — Tabelle der Ankunftsdaten im Frühjahr und ornithologische Beobachtungen in Tagebuchform.

Hagerup, A. Fuglefristeder. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 90—94. — Bespricht die in Norddeutschland geschaffenen Vogelfreistätten und regt ähnliche Unternehmungen für Tipperne und Klaegbanken in Dänemark an.

Haigh, G. H. Caton (1). The Lanceolated Warbler (Locustella lanceolata) in Lincolnshire. A new British Bird. Brit. B., III, p. 353—355. — Verf. schoß ein ♂ ad. von Locustella lanceolata bei North Cotes am 18. Nov. 1909. Es ist der erste Nachweis für Großbritannien und der dritte für Europa.

— (2). Yellow-browed Warbler in Lincolnshire. l. c. IV, p. 209. — Phylloscopus superciliosus am 3. Oktober 1910 bei North Cotes erlegt. Es ist der vierte Nachweis für die Grafschaft.

Hale, J. R. and Aldworth, T. P. Notes on Birds in Orkney in 1910. Brit. B., IV, p. 221—222. — Turdus merula, T. viscivorus, Sylvia cinerea, S. atricapilla, Hirundo rustica, Spatula clypeata, Dafila acuta, Fuligula cristata, Limosa belgica.

Hall, R. (1). The Birds of Eyre Peninsula, S. A. Emu, IX, 3, p. 123—133, tab. X, XI. — Berichtet über einen Ausflug nach der Eyre-Halbinsel in Südaustralien. 103 Sp. wurden beobachtet und sind mit kurzen Bemerkungen über lokales Vorkommen aufgeführt. Kärtchen im Text.

— (2). Birds new to Tasmania. l. c. X, 1, p. 53—54. — Strix delicatula und Calopsittacus novae-hollandiae.

— (3). The southern Limit of Rostratula australis, Gld. l. c. X, 2, p. 138. — Bei Sandford, südlich von Hobart erlegt.

Hamilton, E. Some rare Birds in Unst, Shetland. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 53—54. — Acanthis hornemanni, A. rostrata, Pyrrhula pyrrhula und Nyctala tengmalmi.

Hammling, J. Sylvia familiaris Ménétr. — Rostfarbiger Sänger — bei Posen. Orn. Monber., XVIII, p. 169—171. — Will diese südeuropäische Art bei Posen beobachtet haben; wie sich später herausstellte, handelt es sich um Carpodacus erythrinus.

Hansen, M. E. Bemaerkninger om Nogle af Thylands Fugle. Dansk Ornith. Foren. Tidsskr., IV, p. 56—58. — Notizen über 25 Sp., Vorkommen in Thy, Dänemark, betreffend.

Harington, H. H. (1). A Further List of Birds of the Bhamo District, Upper Burma. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, Okt. 1910, p. 373—379. — Nachträge und Ergänzungen zu einer früheren Arbeit über dasselbe Thema (vgl. Bericht 1909, p. 142).

— (2). The Indian White-eye (Zosterops palpebrosa). l. c. p. 520—521.

— (3). [Descriptions of two new Birds from British Burma]. Bull. B. O. C., XXVII, p. 9—10. — Neu: Actinodura radcliffei, Ruby Mines Distrikt; Pomatorhinus ripponi, Schan Staaten.

Hartert, E. (1). On the Generic Name of the Snow-Buntings. Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 184. — Passerina, nicht Plectrophenax, ist der richtige Genusname von Emberiza nivalis L.

— (2). Die Vögel der paläarktischen Fauna. Systematische Übersicht der in Europa, Nordasien und der Mittelmeerregion vorkommenden Vögel. Heft VI, p. 641—832, XIII—XLIX, Juni 1910. — Das Schlußheft des ersten Bandes behandelt die Drosseln, Schmätzer, Rotschwänze, Erdsänger (Nachtigallen, Blaukehlchen), Rotkehlchen und Verwandte, Enicurus, Microcichla, ferner die Familien Accentoridae, Troglodytidae, Cinclidae und Hirundinidae. Anordnung und Behandlung des Stoffes wie in den früher erschienenen Lieferungen. Inhaltsverzeichnis und Index zum ersten Band sind beigegeben. Ersteres enthält in Form von Fußnoten Nachträge und kritische Anmerkungen über die seit Erscheinen des ersten Heftes beschriebenen Species und Subspecies. Neu beschrieben: Parus major terrae sanctae, Palästina (p. XXXII); Janthocincla elliotii honoripeta nom. nov. (p. XLIV); Oreicola ferrea haringtoni, Futschau, China; Luscinia pectoralis confusa, Sikkim; Erithacus rubeculus witherbyi, N.-Algerien; Enicurus leschenaultii indicus, Ober-Assam; Microcichla scouleri fortis, Formosa; Prunella collaris ripponi, West-Yunnan; P. fulvescens dresseri, Ost-Turkestan; Troglodytes troglodytes taivanus, Formosa; T. t. zetlandicus, Shetlands-Inseln; T. t. kabylorum, Algier; T. t. szetschuanus, Tsinling, China; T. t. ogawae, Jaku-Inseln, Japan; Cinclus cinclus hibernicus, Irland; Chelidon rustica transitiva, Palästina; Hirundo urbica meridionalis, Algerien; H. u. nigrimentalis, Fohkien, Süd-China.

Auch diese Lieferung des verdienstlichen Werkes enthält eine reiche Fülle neuer Gesichtspunkte für die Beurteilung zahlreicher Vogelarten, namentlich sei auf den Abschnitt: Saxicola hingewiesen, der für die Auffassung der diversen Formen geradezu eine Revolution bedeutet. Die übliche Nomenklatur erfährt vielfach durchgreifende Veränderungen.

— (**3**). [On a new form of Acanthiza]. Bull. B. O. C., XXV, p. 82. — Neu: A. nana mathewsi, Victoria.

— (**4**). [New Birds from Africa.] l. c. p. 95—96. — Neu: Muscicapa ansorgei, Ogowe R., Gabun; Riparia paludicola dohertyi, Mau, Brit.-Ostafrika.

— (**5**). [Descriptions of three new Birds.] l. c. XXVII, p. 12—13. — Neu: Cisticola floweri, Sennaar; Cinnyris zenobia buruensis, Buru; Calandrella minor aharonii, Karyatein, nördl. Syrische Wüste.

— (**6**). Two Races peculiar to the British Isles. Brit. B., III, p. 313—316. — Neu: Accentor modularis occidentalis, Tring, England. Bemerkungen über Pratincola torquata hibernans.

— (**7**). Notes on various Species of British Birds. l. c. IV, p. 129—136. — Nomenclatorisches über Britische Vögel: Turdus aureus ist statt Turdus varius zu gebrauchen; die Namen der Sing- und Weindrossel; Saxicola stapazina und S. aurita = S. hispanica; über den Namen des Hausrötlings: Phoenicurus ochruros gibraltariensis; über die britischen Zaunkönige und Wasserschmätzer; Gattungsnamen der Schwalben.

— (**8**). Sharpe†. Orn. Monber., XVIII, p. 17—19. — Nachruf.

— (**9**). Über die geographische Variation von Loxia curvirostra. Zool. Anz., XXXV, p. 513—515. — Wendet sich gegen Cavazza und führt aus, daß die diversen europäischen Kreuzschnabelformen geographisch scharf getrennt sind und durchaus nicht, wie C. annimmt, „überall" vorkommen.

— (**10**). Altes und Neues über die Gattung Pratincola Koch. Journ. f. Orn., LVIII, p. 171—182. — Kritische Übersicht der bekannten Formen. Von P. torquata unterscheidet Verf.: (1) P. t. rubicola, Europa u. NW.-Afrika, (2) P. t. hibernans n. subsp., England u. Irland, (3) P. t. maura, W.-Asien, (4) P. t. indica, W.-Sibirien, Turkestan, Transkaspien u. NW.-Himalaya, (5) P. t. stejnegeri, Ostasien, (6) P. t. przewalskii, Ost-Turkestan u. Tibet, (7) P. t. torquata, Südafrika, nördl. bis Süd-Angola, (8) P. t. salax, Nord-Angola u. Gabun, (9) P. t. pallidigula, Gebirge von Kamerun u. Fernando Po, (10) P. t. axillaris, Ostafrika, (11) P. t. sibilla, Madagaskar, (12) P. t. albofasciata, NO.-Afrika. P. rubetra spatzi und P. r. dalmatica hält Verf. für identisch. P. caprata zerfällt in fünf Subspecies: (1) P. c. caprata, Indisch-malayisches Gebiet, (2) P. c. atrata, Ceylon und Süd-Indien, (3) P. c. bicolor, Vorderindien, (4) P. c. rossorum n. subsp., Transkaspien etc., (5) P. c. aethiops, Neu-Guinea und Neu-Britannien. Am Schlusse Liste aller bekannten (26) Formen.

— (11). The Birds of Hainan. Nov. Zool., XVII, p. 189—254, tab. V, VI. — Die erste Kunde von den Vögeln der Insel verdanken wir Robert Swinhoe. Wesentlich erweitert wurde unsere Kenntnis durch die Sammlungen Schmackers, über die Hartlaub berichtete, und John Whiteheads, welche Grant (1900) bearbeitete. Die vorliegende Abhandlung gründet sich auf eine umfangreiche Kollektion, die einer von A. Owston's Jägern, Katsumata, ans Tring-Museum sandte. Insgesamt sind 281 Sp. für Hainan nachgewiesen. Dem systematischen Teil geht ein Verzeichnis der wichtigsten Literatur voraus. Die einzelnen Arten sind hinsichtlich Verwandtschaft zu kontinentalen Vertretern eingehend behandelt, wobei häufig nomenclatorische Fragen berührt werden. — Neu: Turtur chinensis hainanus, Glaucidium cuculoides persimile, Ceryle rudis insignis, Rhopodytes tristis hainanus, Jyngipicus scintilliceps swinhoei, Gecinus chlorigaster longipennis, Graucalus macei larvivorus, Turdinulus roberti hainanus, Proparus brunnea argutus, P. nipalensis rufescentior, Turdus citrinus aurimacula, Phylloscopus goodsoni, Acridotheres cristatella brevipennis, Dendrocitta sinensis insulae; ferner Treron bicincta leggei, Ceylon, Accipiter virgatus confusus, Luzon, und Pycnonotus sinensis formosae, Formosa. Abgebildet: Urocissa whiteheadi (mit Ei) und Temnurus t. nigra (Schwanz).

— (12). Miscellanea Ornithologica: Critical, Nomenclatorial, and other Notes, mostly on Palaearctic Birds and their Allies. Part VI. Nov. Zool., XVII, p. 477—483, tab. VII. — Verf. führt aus, daß die langflügelige Form des Steinschmätzers auf dem Zuge nicht weiter östlich als in Tunis vorkommt, und die aus Ägypten aufgeführten S. o. „leucorrhoa" nicht zu dieser, sondern zu S. o. argentea gehören. Unterschiede von Saxicola deserti deserti (Sahara) und S. d. atrogularis (Asien); S. stapazina und S. aurita sind bloß Phasen einer Art, S. hispanica. Über die Gattungsnamen Tesia und Oligura. Übersicht der Arten der Gattung Spelaeornis, womit Verf. Urocichla vereinigt, nebst Bestimmungsschlüssel und Abbildung von S. oatesi, S. souliei und S. caudata. Notiz über und Abbildung von Sphenocichla humei. Der richtige Name des grünen Bienenfressers ist Merops lamark, wogegen M. viridis an Stelle von M. sumatranus zu treten hat.

— (13). On the Eggs of the Paradiseidae. Nov. Zool., XVII, p. 484—491, tab. X. — Das Tring-Museum besitzt die Eier von 23 Paradiesvogelarten. Drei Typen lassen sich unterscheiden: a) einfarbig rahmfarbige: Aeluroedes, Scenopoeetes und Prionidura; b) auf hellem Grunde dicht bekritzelte: Chlamydera; c) gefleckte und meist mit eigentümlichen, groben Längsstreifen gezierte Eier: Paradisea, Ptilorhis, Seleucides, Lophorina, Manucodia, Phonygammus und Parotia. Die Eier der verschiedenen Arten sind kurz beschrieben, mit Angabe des Sammlers, gelegentlich auch Notizen über die Nester. Abgebildet sind die von: Paradisea augustae-victoriae, P. m. minor, P. m. finschi, P. raggiana, P.

rudolphi, Seleucides ignotus, Ptilorhis victoriae, P. magnifica intercedens, Astrapia stephaniae, Parotia lawesi, Phonygammus jamesi, Manucodia comrii, M. atra altera, M. chalybata orientalis, Aeluroedus buccoides geislerorum und A. maculosus, Lophorina superba minor, Prionidura newtoniana, Scenopoeetes dentirostris, Chlamydera nuchalis und C. cerviniventris.

Hartert, E. und **Kleinschmidt, O.** Über die nordafrikanischen Schwalben. Falco, VI, p. 20—21. — Verff. besprechen die in NW.-Afrika (Algerien und Tunis) brütenden Rauch- und Hausschwalben, erörtern ihre Abweichungen und stellen eine Behauptung Floerickes über angebliches Brüten auf Teneriffa richtig. Maße von Hirundo urbica meridionalis.

Hartert, E. und **Neumann, O.** Beschreibung eines neuen Haarvogels. Orn. Monber., XVIII, p. 81—82. — Neu: Phyllastrephus icterinus sethsmithi, Unyoro.

Harvey, A. W. H. Grasshopper-Warbler in Cornwall. Brit. B., IV, p. 119. — Locustella naevia Brutvogel.

Harvie-Brown, J. A. (1). Crossbills on the North-East Coast. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 118. — Loxia curvirostra.

— (2). Great Spotted Woodpecker in Forth and Dee. l. c. p. 118. — Dendrocopus major anglicus.

— (3). Eider Ducks in Clyde Area. l. c. p. 183—184.

— (4). Crossbills in Tay. l. c. p. 246.

— (5). Capercaillie in Moray. l. c. p. 248.

— (6). Wrynecks in Tweed. l. c. p. 248—249. — Jynx torquilla.

— (7). Great Spotted Woodpecker in Forth. l. c. p. 249. — D. major anglicus in Zentral-Schottland.

Harvie-Brown, J. A. and **Clarke, W. E.** Greenland Falcon in Scotland. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 118—119. — Im vergangenen Winter wurden mehrere Exemplare von Falco candicans in Schottland erlegt.

Hasted, H. R. S. Breeding of the Great Stone-Plover (Esacus recurvirostris). Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, p. 221.

Havre, G. van. Passages de Becs-Croisés en Belgique. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 12, p. 190—191. — Loxia curvirostra in Belgien.

Headley, F. W. (1). Migration across the Mediterranean. Brit. B., III, p. 255—256. — Beobachtung über den Frühjahrszug.

— (2). Unequal Wing-Strokes in Flight. l. c. IV, p. 115—116, 192. — Ungleichmäßigkeit der Flügelschläge. Mit drei Textbildern.

Heatherley, F. Ravens at the Nest, with some Notes on the Hooded Crow. Brit. B., III, p. 234—242. — Beobachtungen am Brutplatz von Corvus corax und C. cornix. Mit fünf Textbildern nach photographischen Aufnahmen.

Hegyfoky, J. Der Vogelzug und die Witterung im Jahre 1909. Aquila, XVII, p. 128—132. — Mit wenigen Ausnahmen

trafen die Zugvögel später ein als in der Regel, und zwar betrug die Verspätung zirka vier Tage. Als Ursache ist das durch die langandauernde Kälte verzögerte Erwachen der Natur zu betrachten.

Heinroth, O. (1). Bericht über die 59. Jahresversammlung der D. Ornithologischen Gesellschaft in Lübeck und Wismar, 24.—27. Sept. 1909. Journ. f. Ornith., LVIII, p. 91—101. — Bericht über die Sitzungen und Vorträge.

— **(2).** Beobachtungen bei einem Einbürgerungsversuch mit der Brautente (Lampronessa sponsa [L.]). l. c. p. 101—156, tab. I —IV. — Nach einigen einleitenden Bemerkungen, die praktische Winke für die Einbürgerung des Vogels enthalten, entwirft Verf. ein prächtiges Lebensbild der Brautente. Er schildert zunächst ihre äußeren Kennzeichen, Tragfedern und Zeichnungsweise, behandelt ausführlich die Mauser und die verschiedenen Kleider und beschäftigt sich sodann mit der Biologie. Tägliche Lebensgewohnheiten, Bewegungsweisen, Verkehrsformen, Fortpflanzung, Liebesleben, Balz des Männchens, Brutdauer, Aufzucht und Betragen der Jungen, sowie psychisches Verhalten finden eine detaillierte, sorgfältige Behandlung, aus der wir viel Neues hinsichtlich wichtiger Fragen wie Vererbung, Instinkt und Reflexerscheinungen lernen. Ein weiteres Kapitel ist der Einbürgerung der Ente als wilden Parkvogels gewidmet. Die Tafeln enthalten Abbildungen des Vogels in verschiedenen Stellungen und Altersstadien.

— **(3).** Die Brautente, Lampronessa sponsa (L.), und ihre Einbürgerung auf unseren Parkgewässern. Mit vier Tafeln in Lichtdruck und einer Farbentafel. Neudamm 1910, 8°, XVI+ 71 pp. — Die vorhergehende Abhandlung in Buchform.

— **(4).** Porphyrio caeruleus (Vandelli) in Deutschland? Orn. Monber., XVIII, p. 177. — Bei den in Deutschland erlegten Sultanshühnern handelt es sich durchwegs um aus der Gefangenschaft entflohene Individuen.

Hellmayr, C. E. (1). [Two new Races of Neotropical Birds.] Bull. B. O. C., XXV, p. 87—88. — Neu: Corapipo leucorrhoa heteroleuca, Boquete, Chiriqui; Nemosia guira roraimae, Roraima-Gebirge, Brit. Guiana.

— **(2).** [Descriptions of two new Species of Tanagers from Western Colombia.] l. c. p. 111—112. — Neu: Buthraupis aureocincta, Tatamá-Berg; B. melanochlamys, La Selva, San Juan-Distrikt, Provinz Choco.

— **(3).** [On a new Species of Tanager from North Brazil.] l. c. XXVII, p. 34—35. — Neu: Calospiza huberi, von der Insel Marajo.

— **(4).** Notes sur quelques Oiseaux de l'Amérique tropicale. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 11, März 1910, p. 161—165. — Verf. weist nach, daß Calospiza emiliae (Dalm.) mit C. lavinia (Cass.) zusammenfällt, und benennt die bisher mit letzterem Namen belegte Form aus Veragua C. lavinia dalmasi. Übersicht der geo-

graphischen Formen von Hypocnemis lugubris, Kennzeichen und Verbreitung sind eingehend erörtert. Heterocnemis hypoleuca Ridgw. ist das ♀ von H. l. lugubris. Neu beschrieben: H. lugubris feminina, Borba, Rio Madeira, N. Brazil; H. l. berlepschi, Nauta, Nord-Peru.

— (**5**). Remarks on some recently described Species of Calospiza. Ibis, (9), IV, p. 327—331, tab. V. — Kurze Übersicht der seit Erscheinen des Brit. Catalogue beschriebenen Formen. Kennzeichen und farbige Abbildung von C. palmeri.

— (**6**). Fam. Pipridae in: P. Wytsman, Genera Avium, Part 9, Jan. 1910, p. 1—31, tab. 1—3. — Kennzeichnung der Familie und Schlüssel zum Bestimmen der Gattungen bilden die Einleitung. Die einzelnen Gattungen sind in folgender Weise behandelt: Auf eine kurze Zusammenstellung der Gattungscharaktere folgt der Bestimmungsschlüssel für sämtliche Species und Subspecies und die systematische Aufzählung derselben nebst Verbreitungsangaben. In der Synonymie sind die Bücherstellen der Ursprungsbeschreibung und der Synonyme mit Anführung der Lokalität, woher die Typen kamen, zitiert. Verf. unterscheidet im ganzen 20 Genera mit 95 Formen, einige davon sind jedoch noch zweifelhaft. Auf p. 24 wird nachgewiesen, daß Schiffornis rufa und S. major sich auf Phasen einer und derselben Art beziehen. Neben Köpfen, Flügeln etc. einer Reihe von Arten sind Sapayoa aenigma, Antilophia galeata, Pipra serena suavissima und Machaeropterus deliciosus abgebildet.

— (**7**). The Birds of the Rio Madeira. Nov. Zool., XVII, p. 257—428. — Der Madeira, der mächtigste, südliche Zufluß des Amazonas, bildet eine wichtige, zoogeographische Grenzscheide. Einerseits reichen zahlreiche oberamazonische Formen bis an sein linkes Ufer, während anderseits Vertreter der unteramazonischen Subregion sich bis an das rechte Ufer verbreiten. Außerdem sind dem Gebiete augenscheinlich eine Anzahl auffallender Arten eigentümlich. Die vorliegende Abhandlung gründet sich auf die umfangreichen Sammlungen des verstorbenen W. Hoffmanns, der den Distrikt zweimal besuchte, und das seinerzeit von Natterer erbeutete Material, und kann somit als ein vollständiges Resumé unserer Kenntnis der Madeira-Avifauna angesehen werden. 464 Sp. sind behandelt, Verwandtschaft, Vorkommen in dem Gebiete und allgemeine Verbreitung mehr oder minder ausführlich erörtert. Neu beschrieben sind: Tachyphonus cristatus madeirae, Pipra aureola calamae, Hypocnemis myotherina sororia, Calama, R. Madeira; Grallaria macularia diluta, R. Negro. Bei vielen Arten gibt Verf. eine Übersicht der geographischen Formen und diskutiert die Beziehungen zu Vertretern in benachbarten Gebieten. Am Schlusse Zusammenstellung der zoogeographischen Ergebnisse.

— (**8**). Aves für 1908. Arch. f. Naturg., 1909, Bd. II, 1, Aug. 1910, p. 1—162. — Vollständige Übersicht über die ornithologische Literatur des Jahres 1908.

Helms, O. (1). Betragtninger over Jagtloven. Dansk. Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 49—56.

— (2). En Uglehistorie. l. c. p. 104—105. — Biologisches von Syrnium aluco.

— (3). Holder Fuglene op at synge til Sankt-Hans? l. c. p. 125—130. — Handelt von jenen Vogelarten, die bis in den Juli hinein singen.

— (4). Nye Arter for Ostgrønland. Dansk. Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 130—131. — Neu für Ostgrönland wurden die folgenden Arten nachgewiesen: Fuligula marila, Podicipes griseigena var. major (holboelli), Totanus calidris und Falco peregrinus anatum.

— (5). Mindre Meddelelser indsendte til Redaktionen i 1909—1910. l. c. p. 134—137. — Beobachtungen aus verschiedenen Teilen Dänemarks, 20 Arten betreffend.

Henderson, T. Whooper Swans breeding in Shetland. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 245.

Hennemann, W. (1). Über die Bergfinken-Invasion im Jahre 1909. Orn. Jahrb., XXI, p. 50—52. — Fringilla montifringilla wurde zuerst Ende September auf der Insel Poel (Ostsee) beobachtet. Anfang Oktober traten die Bergfinken schon im Sauerlande (Westfalen), Siebengebirge, in Oberbayern (Andechs) und der Schweiz auf.

— (2). Die Turmschwalbe (Apus apus [L.]) auf Föhr. l. c. p. 186—188. — Brutvogel auf der Nordseeinsel Föhr.

— (3). Über den Frühjahrszug des Storches und der Rauchschwalbe im Jahre 1909. Monatsber. Ver. Vogelw., XXXV, p. 143—147. — Zugnotizen aus verschiedenen Teilen Deutschlands: Baden, Pfalz, Rheinhessen, Westfalen, Föhr.

— (4). Beim Vogelwärter von Andechs und Herbstbeobachtungen in Oberbayern 1909. l. c. p. 209—215. — Beobachtungen vom Ammersee, besonders über den Herbstzug.

— (5). Über das Auftreten des Seidenschwanzes (Ampelis garrulus [L.]) in dem oberen Sauerlande und den benachbarten Gebieten im letzten Jahrzehnt. 38. Jahresber. Zool. Sect. Westfäl. Prov. Ver. 1910, p. . 47—48

Hennicke, C. R. (1). Was sind die weiteren Aufgaben der Vogelschutzvereine und wie sind sie zu lösen? Ornith. Monatsschr. Vogelw., XXXV, p. 24—42.

— (2). Die Amsel als Höhlenbrüter. l. c. p. 302. — Brüten in einem Korb. Mit zwei Textabbildungen.

— (3). Der nächtliche Vogelfang auf Helgoland. l. c. p. 339—344.

— (4). Flugbilder der wichtigsten Raubvögel Mitteleuropas nach Zeichnungen von J. Hoffmann u. a. und mit erläuterndem Text. Stuttgart 1910. Taf. 73×88 cm. Text 8°, 16 pp.

— (5). Vogelfreistätten. Zoolog. Beob., LI, p. 1—12. — Bericht über die auf Jordsand, Memmert usw. erzielten Erfolge.

mit Bemerkungen über Freistätten in der Schweiz, den Vereinigten Staaten und anderen Ländern.

Henninger, W. F. (1). Notes on some Ohio Birds. Auk, XXVII, p. 66—68, tab. VI. — Notizen über Florida caerulea, Hydrochelidon nigra surinamensis, Calidris leucophoea, Charadrius dominicus, Phalacrocorax auritus, Ixobrychus minutus, Rallus elegans (Abbildung zweier Nestermit Eiern) und Haliaetus leucocephalus.

— (2). Henslow's Sparrow as an Ohio Bird. l. c. p. 334—336, tab. XVIII. — Vorkommen von Ammodramus henslowi in Ohio. Auch das Brüten wurde durch Auffinden eines Nestes mit vier Eiern nachgewiesen. Mit Abbildung.

— (3). Einige Bemerkungen zu dem Artikel „Über ein früher in Preußisch-Schlesien erlegtes Exemplar von Syrnium nebulosum". Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 450—452. — Meint, daß es sich um ein aus Gefangenschaft entkommenes Stück handelt.

Hens, A. P. Najaarstrek in Limburg (Roermond en omstreken). Jaarboekje Nederl. Orn. Vereenig., No. 7, p. 93—112. — Tägliche Aufzeichnungen über den Herbstzug der Vögel in Holland.

Henshaw, H. W. Migration of the Pacific Plover to and from the Hawaiian Islands. Auk, XXVII, p. 245—262. — Behandelt den Zug von Charadrius dominicus fulvus. Dieser Regenpfeifer brütet bekanntlich im östlichen Sibirien und in Teilen von Alaska und überwintert in großer Zahl auf den Sandwich-Inseln. Verf., der sich von 1894—1904 auf Hawaii aufhielt, erörtert ausführlich Richtung des Zuges, Ankunft und Abreise, Mauser der Vögel, und geht auf verschiedene einschlägige Fragen ein: Warum diese Vögel wandern und wie sie auf dem Meere ihren Weg finden? Für Spezialforscher des Zugproblems bietet die Arbeit eine Fülle beachtenswerter Winke und mehrere neue Gesichtspunkte.

Hepburn, T. The Nesting of the Common Tern and Black-headed Gull in Colchester Harbour. Zool., (4), XIV, p. 137—143. — Ausführlicher Bericht über eine Brutkolonie von Larus ridibundus und Sterna fluviatilis. Interessante Details über Lage und Form der Nistplätze.

Herman, O. (1). Johann Friedrich Naumann in Ungarn i. J. 1835. Gedenkblatt, dem im Jahre 1910 in Berlin tagenden V. Internationalen Ornithologen-Kongreß gewidmet. Aquila, XVII, p. III—VII, tab. A, B. — Wiederdruck eines Zeitungsberichtes (von Karl Schnell) über Naumanns Aufenthalt in Ungarn, vom 7. Okt. 1835. Beigegeben sind ein Bild von Nikolaus von Földváry, dem Gastgeber Naumanns, und eine Abbildung von Aquila clanga nach einer Originalzeichnung Naumanns, datiert „Pest, 21. Sept. [18]35". In der Einleitung gibt Verf. einige erläuternde Bemerkungen über Földváry.

— (2). Das Ringexperiment. Orn. Monber., XVIII, p. 69—71. — Weist nochmals auf die Wichtigkeit der Beringungsversuche hin und streift kurz die dadurch gewonnenen Resultate.

Herold, O. Triel in der Gegend von Gera. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 118. — Oedicnemus oedicnemus.

***Herrick, F. H.** Life and Behaviour of the Cuckoo. Journ. Experim. Zool., Philad., IX, 1910, p. 220—229.

Herrick, H. (1). Ducks at Monroe, Michigan. Auk, XXVII, p. 76—77.

— **(2).** A small Flight of Gadwells (Chaulelasmus streperus) near New York. l. c. p. 77.

Hess, J. E. One hundred Breeding Birds of an Illinois Ten-Mile Radius. Auk, XXVII, p. 19—32. — Beobachtungen aus der Gegend von Champaign County im östlichen Central Illinois. Kurze Charakteristik des Gebietes und Liste von 104 Sp. mit Anmerkungen. Von 94 Sp. wurden die Eier gefunden, die übrigen konnten (durch Feststellen des Nestes oder der Jungen) gleichfalls als sichere Brutvögel eruiert werden.

Hesse, E. (1). Einige ornithologische Vorkommnisse bei Leipzig aus der Vergangenheit. Orn. Monber., XVIII, p. 55—57. — Nach Mitteilungen von H. Kunz berichtet Verf. über das Brüten von 8 Arten um die Mitte des vorigen Jahrhunderts, die heute aus der Umgebung von Leipzig verschwunden sind, z. B. Lanius senator etc.

— **(2).** Beobachtungen und Aufzeichnungen während des Jahres 1909. Journ. f. Orn., LVIII, p. 489—519. — Beobachtungen aus der Umgebung von Leipzig und aus der Gegend von Berlin, namentlich dem Havelland und Rhin-Luch. Die Aufzeichnungen, die sich durch peinliche Genauigkeit und Sorgfalt auszeichnen, betreffen 123 Sp. und enthalten eine Fülle interessanter Details bezüglich Lebensweise und Brutgeschäft. Eingehende Mitteilungen über den Gesang von Acrocephalus aquaticus; über das Erwachen einiger Vögel usw.

Heyder, R. Über die Nahrungsaufnahme des Staares in der Luft. Orn. Monber., XVIII, p. 42.

Hocke, H. (1). [Würgfalke, Falco cherrug Gr., am 6. Nov. 1909 in der Nähe von Friedrichshagen bei Berlin erlegt.] Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 158—159.

— **(2).** I. Deutscher Vogelschutztag am 27. u. 28. Mai 1910 zu Charlottenburg. l. c. XX, p. 33—37.

— **(3).** Mitteilungen aus Brandenburg. l. c. XX, p. 44—47, 57—59, 73—77, 86—90, 106—108. — Enthält viele wertvolle Notizen zum Vorkommen und Brutgeschäft märkischer Vögel.

Holden, R. A. Notes on a Hybrid between Hyphantornis cucullatus and H. spilonotus. Avic. Mag., (3), II, p. 40—42. — Berichtet über einen im Käfig gezüchteten Bastard der beiden Arten.

Hopkinson, E. (1). The Brown-necked Parrot, Poeocephalus fuscicollis. Avic. Mag., (3), I, p. 107—112. — Beschreibt das Jugendkleid in verschiedenen Stadien, gibt Notizen über lokale

Verbreitung in der Gambia-Kolonie und schildert das Gefangenleben der Art.

— (2). Notes on the Rock Bushfowl, Ptilopachys fuscus. l. c. p. 275—276. — Beobachtungen über Vorkommen und Lebensweise in der Gambia-Kolonie.

Horsbrugh, B. R. The Waterfowl at Stephen's Green, Dublin. Avic. Mag. (3), I, p. 154—157.

Howe, F. E. (1). In the Mallee. Emu, IX, 4, p. 227—234. — Bericht über einen Ausflug in den nordwestlichen Teil von Victoria. Liste von 95 Sp. mit kurzen Anmerkungen über Häufigkeit, Vorkommen und biologische Eigentümlichkeiten.

— (2). Eggs of Pachycephala meridionalis. Emu, X, 1, p. 49—50. — Beschreibung eines Geleges aus Victoria.

Howe, R. H. (1). An Egret in Rhode Island. Auk, XXVII, p. 79. — Herodias egretta in Point Judith erlegt.

— (2). Another King Rail in Massachusetts. l. c. p. 339. — Rallus elegans.

Howell, A. B. Notes from Los Coronados Islands. Condor, XII, p. 184—187. — Beobachtungen über eine Brutkolonie von Brachyrhamphus hypoleucus, Phalacrocorax penicillatus u. a. Mit zwei Textbildern.

Howell, A. H. (1). Breeding Records from Southern Illinois. Auk, XXVII, p. 216. — Nachweise für das Brüten von acht Arten.

— (2). Notes on the Summer Birds of Kentucky and Tennesee. Auk, XXVII, p. 295—304. — In Kentucky sammelte Verf. im südöstlichsten Teile des Staates, nämlich bei Barboursville und auf dem Big-Black-Mountain, dem höchsten Punkt der Cumberlandkette, in Tennesee hauptsächlich auf dem Walden-Ridge, einem Plateau westlich von Soddy, und auf dem Cross Mountain. Die gesammelten Arten sind mit kurzen Notizen aufgeführt.

— (3). Notes on the Birds of the Sunken Lands of Southeastern Missouri. l. c. p. 381—384. — Im Sommer 1909 war Verf. in den sumpfigen Distrikten des südöstlichen Missouri tätig. 24 Sp. sind mit kurzen Bemerkungen registriert. Vermivora bachmani war häufig am St. Francis-Fluß und Cushion-See.

Hoxie, W. J. Supposed Nesting of the Pinewoods and Bachmans Sparrow in Chatham County, Georgia. Auk, XXVII, p. 457—458.

***Hüttenvogel** (F. von Pfannenberg). Die Hüttenjagd mit dem Uhu. Dritte Auflage mit einer Bestimmungstabelle der mitteleuropäischen Tagraubvögel und zahlreichen Tafeln und Textabbildungen. Neudamm 1910, 8°, 150 pp. — Ref. vgl. Orn. Jahrb., XXI, p. 119.

Basset Hull, A. F. (1). The Birds of Lord Howe and Norfolk Islands. Proc. Linn. Soc. N.-S.-Wales, XXXIV, Part 4, März 1910, p. 636—693, tab. L—LIV. — In der Einleitung gibt Verf. eine Skizze der ornithologischen Erforschung der beiden Inseln und

beschreibt kurz ihren physikalischen und landschaftlichen Charakter. Von den 79 bisher nachgewiesenen Arten sind 42 Sp. als Brutvögel festgestellt. Davon finden sich 11 Sp. auch in Australien, 2 in Neu-Seeland und 9 Sp. in beiden Ländern. 20 Sp. sind den Inseln eigentümlich, doch kommt nur eine Art (Aplonis fuscus) sowohl auf Norfolk als auf Lord Howe vor. Lord Howe eigentümlich sind Ocydromus sylvestris, Gerygone thorpei, Pseudogerygone insularis, Rhipidura macgillivrayi, Merula vinotincta, Pachycephala contempta, Zosterops tephropleura und Z. strenua; Norfolk: Cyanorhamphus cooki, Petroeca multicolor, Pseudogerygone modesta, Rhipidura pelzelni, Diaphoropterus leucopygius, Merula fuliginosa, Pachycephala xanthoprocta, Zosterops tenuirostris und Z. albigularis. Fünf Arten: Hemiphaga spadicea (Norfolk), Notornis alba (Lord Howe), Nestor productus (Phillipp I.), N. norfolcensis (Norfolk) und Cyanorhamphus subflavescens (Lord Howe) sind ausgestorben. Vorkommen, lokale Verbreitung und Lebensweise der einzelnen Arten sind kurz dargestellt, bisweilen ausführliche Angaben über Brutgeschäft. Die Tafeln enthalten Schwarzdruckabbildungen der Eier (und Nester) einiger Arten.

— (2). [Exhibition of and remarks upon, skins of Oestrelata leucoptera, Eudyptula minor and Pelagodroma marina.] Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, XXXV, 3, Dec. 1910, p. 687—688. — Gelegentlich eines Besuches der Inseln an der Küste von N.-S.-Wales bei Port Stephens fand Verf. Oestrelata leucoptera in großer Zahl auf der Insel Cabbage Tree. Hier brütete auch Eudyptula minor. Eine Brutkolonie von Pelagodroma marina wurde auf der Nordseite der Insel Broughton entdeckt. Beide Nachweise dehnen das bisher bekannte Brutgebiet der Arten wesentlich nach Norden aus.

Ibarth, H. (1). Cinclus merula. Orn. Monber., XVIII, p. 45. Bei Danzig.

— (2). Anser erythropus — Nyctea nyctea. Orn. Monber., XVIII, p. 83. — Beide bei Danzig erlegt.

Imparati, E. Uccelli del Ravennate. Avicula, XIV, p. 3—10, 25, 35—37, 57, 61—70, 84—86, — Fortsetzung und Schluß des Artikels (vgl. Bericht 1909, p. 150) enthalten die systematische Aufzählung der für das Gebiet von Ravenna nachgewiesenen Arten mit kurzen Notizen über Häufigkeit und Art und Weise des Vorkommens. Für ungewöhnliche Erscheinungen gibt Verf. die einzelnen Nachweise genau an. Mitteilungen über die Einwanderung der Loxia curvirostra im Jahre 1909 und über das Auftreten von Syrrhaptes paradoxus. Die Abhandlung gibt ein gutes Bild über die Ravenner Ornis. Am Schlusse Nachträge, worin drei weitere Arten verzeichnet werden.

Ingersoll, A. M. Abnormal Birds Eggs. Condor, XII, p. 15—17. — Abweichend gefärbte Eier von nordamerikanischen Vögeln.

Ingle, A. P. Notes on Birds seen around Inglenook, Merrimans Creek, South Gippsland. Emu, X, 2, p. 121—127. — Liste der Arten mit kurzen Anmerkungen.

Ingle, J. C. Soft Parts of Narina Trogon. Journ. South Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 23. — Färbung der unbefiederten Körperteile bei Hapaloderma narina.

Inglis, C. M. Note on the Spotted Munia (Uroloncha punctulata) and the Indian Red Munia (Sporaeginthus amandava). Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, p. 517—518. — Beide Arten nähren sich von Termiten.

Ingram, C. (1). [On two new forms of Nutcracker.] Bull. B. O. C., XXV, p. 86. — Neu: Nucifraga owstoni, Formosa; N. yunnanensis, Yunnan, SW.-China.

— (2). [On the Occurrence of Macropygia phaea on the island of Formosa.] l. c. p. 86—87.

Innes bey. La Protection des oiseaux migrateurs en Egypte. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 212—214. — Tritt für den Schutz der Zugvögel in Ägypten ein.

Iredale, T. Bird life on the Kermadec Islands. Emu, X, 1, p. 2—16, tab. II—V. — Der Schilderung des Vogellebens schickt Verf. einige Worte über die bisherige Erforschung der Gruppe und über die Natur und geographische Lage der einzelnen Inseln voraus. Sunday (photogr. Aufnahme auf Tab. II) ist die größte und einzige bewohnte Insel, hier verbrachte Verf. den größten Teil des Jahres 1908. Auf den Inseln Meyer und Macauley brütet noch eine Cyanorhamphus-Art in ziemlicher Anzahl, es ist aber noch unentschieden, ob die Bewohner der beiden Inseln zu derselben Art (cyanurus Salvad.) gehören und wie sie sich zu C. novae-zealandiae verhalten. Interessante Mitteilungen über das Brutgeschäft der Sterna fuliginosa, von der eine große Kolonie an der West-Bai der Sunday-Insel brütet. Ebenso fand Verf. auf dieser Insel Brutkolonien von Oestrelata cervicalis und O. nigripennis und weist ferner nach, daß die angeblichen drei offenbrütenden Oestrelata-Arten Huttons (O. neglecta, O. philippi und O. leucophrys) nur Färbungsphasen einer einzigen Species repräsentieren. Biologische Eigentümlichkeiten der auf der Inselgruppe vorkommenden Prosthemadera novae-zealandiae und Halcyon vagans werden ausführlich geschildert. Auf den Tafeln III—V sind auffallende Vertreter der Ornis abgebildet. Ein wertvoller Beitrag zur Kenntnis des neuseeländischen Vogellebens.

Israël, W. Der Specht im Rohrwalde. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 161—162, 458—459. — Beobachtete den Buntspecht beim Durchsuchen der Typha-Stengel nach Nonagria-Puppen.

Jackson, A. C. (1). Occurrence of Yellow-browed Warblers in East Ross-shire. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 55. — Phylloscopus superciliosus.

— (2). Migration of Redwings etc. l. c. p. 55.

— (3). Grasshopper Warbler and Greater Wheatear at Mull of Galloway Light. l. c. p. 55. — Locustella naevia und Saxicola o. leucorrhoa.

— (4). Greater Wheatear at Mull of Galloway: a Correction. l. c. p. 118. — Berichtigung des Erlegungsdatums.

— (5). Greenland Falcons in the Northern Highlands. l. c. p. 246. — Falco candicans in Rogart, Sutherlandshire, 8. März 1910 erlegt.

— (6). Black-tailed Godwit in East Ross-shire. l. c. p. 247. — Limosa belgica.

— (7). Malformation in a Young Curlew's Bill. l. c. p. 247—248. — Schnabelmonstrosität bei Numenius arquatus.

Jackson, F. J. (1). [On a new species of Stiphrornis.] Bull. B. O. C., XXV, p. 85. — Neu: S. mabirae, as dem Mabira-Forst, Uganda.

— (2). [Descriptions of new species from East Africa.] l. c. XXVII, p. 6—8. — Neu: Estrilda pallidior, Nördl. Uaso Nyiro-Distrikt; Cinnyris sheppardi, Lamu; Prinia intermedia, Nördl. Uaso Nyiro-Distrikt; Alethe kikuyuensis, Kikuyu; Argya keniana, Kenia-Distrikt; Bradypterus macrorhynchus, Leikipia.

Jackson, S. W. (1). Description of two new Nests and Eggs. Emu, IX, 3, p. 136—137, Tab. XIII. — Beschreibung des Nestes und der Eier von Acanthiza tenuirostris Zietz und Amytornis gigantura, beide vom Verf. am Lake-Way in Westaustralien entdeckt.

— (2). Additional Notes on the Toothbilled Bower-Bird (Scenopoeetes dentirostris) of North Queensland. l. c. X, 2, p. 81—88, Tab. IX, X. — Ausführliche biologische Mitteilungen. Die Nahrung des Vogels besteht aus Schnecken, Insekten, Früchten und Beeren. Zur Ausschmückung seiner Spielplätze verwendet er die Blätter einer großen Anzahl von Bäumen und Sträuchern. Die hauptsächlich verwendeten Blätter sind auf den beigegebenen Tafeln abgebildet.

Jacobs, J. W. Second Supplement to Gleanings No. 5. The Purple Martin (Progne subis subis) and Houses for its Summer Home. Waynesbury, 1910, p. 57—94, with illustr. — Berichtet über Erfolge, die mit künstlichen Nistgelegenheiten für Schwalben erzielt wurden.

Jäger, R. Seltene und bemerkenswerte Brutvögel der näheren und weiteren Eberswalder Umgebung. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 254—260. — Skizze der landschaftlichen Verhältnisse des Gebietes leitet die Arbeit ein. 50 Sp. sind besprochen, darunter Muscicapa parva, Cotile riparia, Coracias garrula u. a.

Jesperson, J. Forstuesvalen (Hirundo rustica) ved Odense i Efteraaret 1909. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 138—140. — Aus Dänemark.

Jewett, M. Recent Albinos from Illinois and Michigan. Auk, XXVII, p. 91—92. — Albinistische Exemplare von Passerella iliaca, Agelaius phoeniceus und Gavia imber.

Jewett, S. G. Northwestern Saw-whet and Snowy Owls in Oregon. Auk, XXVII, p. 340. — Nyctea nyctea und Cryptoglaux acadica scotoea.

Jörgensen, T. Iagttagelser af Syrnium aluco 's Yngleforhold i 1896. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 66—68.

Johansen, H. Bestimmungstabelle zentralasiatischer Wasserstaare Gen., Cinclus (Bechst. 1802). Orn. Monber., XVIII, p. 113—116.

Jones, R. W. (1). Black-throated Diver [Colymbus arcticus] in Carnarvonshire. Brit. B., IV, p. 26—27.

— **(2).** Increase of Lesser White-throats in Creuddyn, North Wales. Brit. B., IV, p. 45. — Sylvia curruca wird häufiger.

— **(3).** Velvet-Scoters on the north coast of Wales. Brit. B., III, p. 265. — Oedemia fusca.

von Jordans, A. (1). Tichodroma muraria (L.) im Rheinlande. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 234—235. — Am Drachenfels im Siebengebirge. Der Mauerläufer ist schon mehrfach am Rhein beobachtet worden.

— **(2).** Zwei neue Fundorte von Parus atricapillus rhenanus (Kleinschm.) im Rheinlande. Falco, VI, p. 8—9. — Bei Lüftelburg (Regbz. Köln) und im nördlichen Teile des Kottenforstes (westlich von Bonn).

von Jordans, A. und **Kurella, H.** Neues von Parus atricapillus rhenanus Kleinschm. aus dem Rheinlande. l. c. p. 21—23. — Brüten an der Siegmündung, in der Eifel und am Mittelrhein (zwischen Köln und Düsseldorf).

Jordis, C. Weiße Stare in Kroatien. Orn. Jahrb., XXI, p. 61. — Albinotische Sturnus vulgaris.

***Jürgens, H.** Die Wirkung des Nervus vagus auf das Herz der Vögel. Marburg, 1910, 8°, 21 pp. mit 13 Figuren.

Jourdain, F. C. R. (1). [Description of the Eggs of Falco milvipes (= F. hendersoni) and Locustella naevia straminea]. Bull. B. O. C., XXV, p. 72. — Nach in Turkestan gefundenen Stücken.

— **(2).** [Note on the Darter breeding at the Lake of Antioquia, N. Syria.] l. c. p. 73. — Der syrische Schlangenhalsvogel ist Plotus rufus, nicht P. melanogaster. Eine Kolonie derselben Art brütet in den Sümpfen des unteren Tigris.

— **(3).** [On the Eggs of the Azorean Bullfinch (Pyrrhula murina.] l. c. p. 118—119.

— **(4).** [Remarks on some Eggs from Spain and Cyprus.] l. c. XXVII, p. 27. — Eier von Certhia familiaris und C. brachydactyla und Coccystes glandarius (aus dem Nest von Pica pica).

— **(5).** Description of a new Long-tailed Titmouse from Italy.] l. c. p. 39—40. — Neu: Aegithalus caudatus italiae, Cremona.

— **(6).** Field Notes on the Corsican Woodchat. Brit. B., III, p. 369—370. — Vorkommen und Brutgeschäft von Lanius senator badius.

— (7). White breasted Variety of the Common Cormorant. l. c. IV, p. 25—26. — Beobachtung von der unteren Donau.

— (8). The Eggs of European Birds. Part IV: p. 241—320, Tab. 23, 27, 30—33, 35—38. London 1910. — Der vierte Teil dieses ebenso gründlichen wie wichtigen Werkes behandelt die Arten der Familie Brachypodidae und von den Muscicapidae (sensu lat.) die Gattungen Muscicapa, Phylloscopus, Herbivocula, Lusciniola, Cettia, Locustella, Acrocephalus, Hippolais und Sylvia. Die Behandlung des Stoffes entspricht der in den früheren Lieferungen angewandten Methode: bei den einzelnen Arten gibt Verf. zunächst Brutgebiet und Verbreitungsgrenzen an, daran schließen sich Mitteilungen über Nestbau, Gelegezahl, Färbung und Größe der Eier. Die Tafeln enthalten Abbildungen der Eier der besprochenen Gattungen sowie von Arten der Gattungen Turdus, Saxicola, Riparia, Caprimulgus, Serinus, Carduelis, Motacilla und Upupa.

Jourdain, F. C. R. u. Witherby, H. F. Recent Records from Staffordshire, Warwickshire and Worcester. Brit. B., IV, p. 104—112. — Kritische Revue der Veröffentlichung Coburns (siehe p. 112) über seltenere Vögel in den angegebenen Grafschaften. Es wird festgestellt, daß der an der Grenze von Worcester erlegte Flamingo aus den Zoological Gardens in London entflogen war. Man beachte die Bemerkungen der Verff. bezüglich der Erlegung von Totanus melanoleucus.

Jouy, P. L. The Paradise Flycatchers of Japan and Korea. Proc. U. S. Mus., vol. 37, Aug. 1910, p. 651—655. — Der im Jahre 1894 verstorbene erfolgreiche Erforscher Ostasiens hinterließ ein unvollendetes Manuskript über die von ihm in Japan und Korea gesammelten Vögel. L. Stejneger, dem die Bearbeitung des Materials von seinem Freunde übertragen wurde, übergibt daraus die Arbeit Jouys über die Paradiesfliegenschnäpper der Öffentlichkeit. Verf. unterscheidet zwei Arten: Terpsiphone atrocaudata (=princeps auct. nec Vigors), welche die südlichen japanischen Inseln Kiushu und Tshushima sowie das südöstliche Korea bewohnt, und T. owstoni n. sp., die auf Hondo brütet und im östlichen China überwintert. Beide Arten sind ausführlich beschrieben.

Katin, E. Über einige Vögel des Kjelzer Gouvernements. Mess. Orn., I, p. 120—123, 221—223, 277—279. — Eingehende Mitteilungen über das Brüten von Cinclus aquaticus, Ruticilla titys und Calobates boarula. Auch Monticola saxatilis brütet nicht selten in dem Gebiete.

Kayser, C. (1). Über ein früher in Preußisch-Schlesien erlegtes Exemplar von Syrnium nebulosum. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 190—193. — Betrifft ein nach Grube in Oswitz bei Breslau erlegtes Exemplar genannter amerikanischer Eule.

— (2). Ein unter eigentümlichen Umständen gefangener Steinadler, Aquila chrysaetus (L.). l. c. p. 224—225.

— (3). Nachschrift. l. c. p. 452—453. — Hält daran fest, daß das in Schlesien erlegte Exemplar des S. nebulosum ein wildlebender Vogel gewesen ist.

— (4). Über Haltung und Pflege unserer Edelsänger. Zool. Beob., LI, p. 39—51, 68—83. Mit vier Textfiguren.

Kellogg, V. L. Mallophaga from the Hoatzin (Opisthocomus hoazin). Zoologica N. Y. Zool. Soc., I, No. 4, Jan. 1910, p. 117—121. — Der nur auf dem Schopfhuhn lebende Parasit Goniocotes curtis, sowie zwei unbeschriebene Arten: Colpocephalum armiferum und Lipeurus absitus wurden gesammelt. Die letztgenannte Gattung war bisher nur von Meeresvögeln (Diomedea, Carbo, Sula, Pelecanus) bekannt.

Kelly, E. H. Occurrence of the Bronze-capped Teal (Eunetta falcata) near Roorkee. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 219.

Kelsall, J. E. On some Isle of Wight Birds. Brit. B., IV, p. 181—182. — Corvus corax, Astur palumbarius, Falco peregrinus, Tadorna cornuta, Larus fuscus und L. ridibundus.

Kelso, J. E. H. Havoc wrought by the Starling (Sturnus vulgaris). Zool., (4), XIV, p. 144—149. — In verschiedenen Fällen wurde der Star als Feind des frisch gesäten Weizens entlarvt. Die Untersuchung des Mageninhalts einer Anzahl Vögel förderte denn auch eine größere Menge verzehrter Weizenkörner zutage.

van Kempen, C. (1). Capture, dans les départements du Nord, de Canards siffleurs huppés, Anas rufina Pall. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 157. — Bei Beaumont (Dépt. du Nord) und Arras (Pas-de-Calais).

— (2). Deux Notices ornithologiques. l. c. No. 15, p. 231—232. — Colymbus glacialis und Ardea purpurea bei Saint Omer erlegt.

— (3). Dates d'arrivée de quelques oiseaux. l. c. No. 17, p. 285. — Zugsdaten.

von Kenessey, L. Die Reiherinsel von Adony. Aquila, XVII, p. 268—271. — Verf. besuchte die durch Landbecks Schilderung berühmt gewordene, im Komitat Fehér gelegene Insel, wo die Vögel einst zu Tausenden brüteten. Heute finden sich dort noch etwa 10—14 graue und 20—40 Paar Nachtreiher, während die Kormorane vollständig verschwunden sind.

Killermann, S. (1). Die Vogelkunde des Albertus Magnus (1207—1280. Regensburg 1910, 8°, VI+100 pp. — Verf. unternimmt in dem vorliegenden Buche, die in den Werken des großen Naturforschers zerstreuten Abhandlungen über die Vögel und deren Leben zusammenzustellen. Albertus Magnus war durchaus nicht, wie vielfach angenommen wurde, ein bloßer Kompilator nach Aristoteles und Plinius, sondern verfügte über nicht unbeträchtliche, eigene ornithologische Kenntnisse. Als Quellen benutzte Verf. die von Borguet in Paris besorgte Ausgabe der

Schriften und die in der Stadtbibliothek zu Köln befindliche angeblich echte Handschrift des Albertus. Im allgemeinen Teil sind die Kapitel über Körperbau, Biologie und Fortpflanzung der Vögel wiedergegeben, während der spezielle Teil die einzelne Gruppen und Arten betreffenden Abhandlungen enthält. Am Schlusse findet sich eine Zusammenstellung jener Vogelarten, die Verf. nicht zu deuten vermochte.

— (2). A. Dürers Pflanzen- und Tierzeichnungen und ihre Bedeutung für die Naturgeschichte. Straßburg 1910, gr. 8°, VIII+120 pp., mit 22 Tafeln. — Im achten Kapitel (p. 61—71) sind die Vogelzeichnungen einer Kritik unterworfen.

(3). Der Waldrapp Gesners (Geronticus eremita L.). Neue Zeugnisse für sein ehemaliges Vorkommen in Mitteleuropa; Zoolog. Annal. III, 1909, p. 268—279. Mit zwei Textzeichnungen.

Kinnear, N. B. Pied Imperial Pigeon and Sheldrake in Arracan. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, p. 518—519. — Myristicivora bicolor und Tadorna cornuta in Burma.

Kirchner, A. (1). Note sur l'arrivée et le départ des Hirondelles de fenêtre, en 1909. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 153—155.

— (2). Nouvelle Etude sur la Migration des Hirondelles. l. c. No. 15, p. 234—236. — Über den Zug der Schwalben und Mauersegler.

Kirk, C. Willow Wren nesting on Ivy-covered Wall. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 246. — Phylloscopus trochilus brütend im Efeu an einer Mauer.

Kirkman, F. B. (1). The Bird-Watcher's Guide. Brit. B., IV, p. 8—13. — Anweisung zu biologischen Beobachtungen.

*— (2). The British Bird Book. Illustrated in colour and monochrome. Vol. I. London 1910. 4°. XX+156 pp. — Ref. vgl. Brit. Birds, IV, p. 95—96.

Klatt, B. Zur Anatomie der Haubenhühner. Zool. Anz., XXXVI, p. 282—288, mit acht Textfiguren. — Untersuchungen über die Kopfbildung dieser Zuchtrasse.

Klein, F. Biographie Fr. Fabers und sein Brief an Joh. Fr. Naumann (aus den hinterlassenen Papieren Paul Leverkühns mitgeteilt). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 215—224. — Kurze Biographie und Verzeichnis der ornithologischen Schriften des um die Ornithologie Islands hochverdienten Forschers. Ein interessanter Brief an Naumann enthält wertvolle Angaben über Verbreitung und Vorkommen einzelner Arten auf der Insel.

Kleinschmidt, O. (1). Dem Andenken R. B. Sharpe's; Falco, VI, p. 1—2, mit Porträt.

— (2). Neues über Parus Salicarius. l. c. p. 17—19. — Verf. stellte fest, daß sich die Vögel aus Ostpreußen von livländischen P. borealis durch kleinere Dimensionen und bräunlichen Rücken unterscheiden und hält es für möglich, daß erstere zu P. bianchii gehören. Verf. ist ferner der Ansicht, daß P. palustris Lin. sich auf den mattköpfigen borealis bezieht.

— (3). Eine Anfrage an die Ornithologen Rußlands. l. c. p. 19, Tab. IV. — Betrifft Garrulus severtzowi aus Archangel und Dendrocopus major von der Wolga.

— (4). Berajah, Zoographia Infinita: Corvus Nucifraga, p. 7—30, Tab. XVIII—XXVI. — Enthält wieder außerordentlich wertvolle Beiträge zur Naturgeschichte des Tannenhehers: Verbreitung und Brutgeschäft in den nördlichen Balkanländern, aus der Feder von O. Reiser; Beschreibung eines Nestes aus dem Harz; über die Brutvögel des Harzes; Gefiederwechsel; Besprechung der verschiedenen geographischen Formen. Auf den Tafeln Vegetations- und Landschaftsbilder, Abbildungen von Flügeln und Schädeln und zwei Verbreitungskarten.

— (5). Berajah, Zoographia Infinita: Erithacus Arboreus, März 1910, p. 13—14, Tab. III, IV, — Beschreibt eine weißsternige Abweichung als aberr. natorpi. Farbige Abbildung auf Tab. IV. Tafel III enthält Abbildungen von Nistbäumen.

— (6). Über das weibliche Kleid von Phoenicurus hodgsoni und Erithacus davidi nebst systematischen Bemerkungen über die ostasiatischen Erithacus-Arten (Larvivora-Gruppe). Ornis, XIII, 4, März 1910, p. 197—200. — Unterschiede der ♀ ♀ von P. hodgsoni und P. rufiventris pleskei. Das von Hartert (Ibis, 1907, p. 621) erwähnte ♀ der Larvivora davidi ist ein ♀ jr. der L. ruficeps. Verf. erörtert die verwandtschaftlichen Beziehungen von L. davidi, L. ruficeps und L. obscura in kritischer Weise.

Klinge, M. (1). Fuglelivet paa Tipperne i Maj 1910. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 75—89. — Beobachtungen aus dem Vogelleben von Tipperne, Dänemark, zur Brutzeit. U. a. werden besprochen: Recurvirostra avocetta, Limosa aegocephala, Machetes pugnax, Haematopus ostreologus (sic), Sterna anglica, S. cantiaca.

— (2). Mejse og Mejsekasser. l. c. p. 95—99. — Über Meisen und Meisenkasten.

Knight, O. W. (1). A recent Record for the Eskimo Curlew. Auk, XXVII, p. 79. — Ein ♂ wurde am 2. Sept. 09 auf Hog-Insel, Küste von Maine, erbeutet.

— (2). Fork-tailed Flycatcher in Maine. l. c. p. 80—81. — Muscivora tyrannus.

Koch, R. Ornithologische Mitteilungen. 38. Jahresber. Zool. Sekt. Westfäl. Provinz. Ver., 1910, p. 45. — Isabellfarbige Aberration von Asio accipitrinus, Bastard von Corvus corone × C. cornix, Fulica atra Brutvogel auf dem Uffeler Moor in Westfalen. Erlegung von Herodias garzetta bei Lippborg, erster Nachweis für Westfalen.

Kohts, A. Theodor Lorenz. Nachruf. Messager Ornith., I, p. 6—10. [Russisch!]

Koefoed, A. Fuglelivet paa vestre Kirkegaard. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 60—63. — Ornithologisches aus Dänemark.

Kollibay, P. (1). Notizen aus Schlesien. Orn. Monber., XVIII, p. 76—79. — Genaue Nachweise für das Vorkommen von 15 Arten u. a.: Anser erythropus, Branta leucopsis, Muscicapa parva im Eulengebirge.

— (2). Syrnium uralense (Pall.) als neuer Brutvogel Schlesiens. Orn. Monber., XVIII, p. 96—97. — Brüten in Preußisch-Schlesien festgestellt.

— (3). Bemerkungen zu Asio accipitrinus pallidus Sar. et Loud. und Emberiza leucocephala S. G. Gm. Orn. Monber., XVIII, p. 120—121.

— (4). Carduelis caniceps paropanisi n. subsp. Orn. Monber., XVIII, p. 148. — Die neue Form ist vom Narin-Tal, Turkestan.

— (5). Pisorhina leucotis granti, nom. nov. Orn. Monber., XVIII, p. 148—149. — Neuer Name für Scops erlangeri Grant nec Tschusi.

— (6). Über Syrnium nebulosum (Forst.) in Schlesien. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 447—450. — Hält das von Kayser (1) erwähnte für ein aus der Gefangenschaft entwichenes Exemplar.

Koske, F. Das Vorkommen des Schlangenadlers in Pommern. Orn. Monber., XVIII, p. 133—140. — In dieser dankenswerten Abhandlung trägt Verf. alles zusammen, was über Vorkommen und Brüten des Circaëtus gallicus in Pommern in der Literatur verzeichnet und ihm, nach Mitteilungen verschiedener Beobachter bekannt geworden ist.

Kothe, K. (1). [Über das Dunenjunge von Colymbus cristatus.] Journ. f. Orn., LVIII, p. 416. — Dem Jungen ist ein nackter Stirnfleck eigentümlich.

— (2). [Dunenjunge von Podiceps nigricollis, P. griseigena und Phalacrocorax pygmaeus.] l. c. p. 677.

Krause, G. Oologia Universalis Palaearctica. Stuttgart 1910. 4°. Lieferung 52 u. 53. — Diese Abteilungen enthalten Text und Abbildung der Eier von Sitta syriaca, Hypolais polyglotta, Hydrochelidon nigra und Crex crex.

Kreckeler (1). Steganopus tricolor, ein amerikanischer Brachvogel, als Gast in Deutschland. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 41—42. — Verf. glaubt in einem bei Obiecanowo, Posen, erlegten Vogel den nordamerikanischen Steganopus tricolor erkannt zu haben! Der Vogel wurde verspeist.

— (2). Vogelleben in Westpreußen. l. c. p. 55—56.

Krohn, H. (1). Porphyrio caeruleus (Vandelli) in Deutschland. Orn. Monber., XVIII, p. 112—113. — Bespricht die bisher bekannten Fälle des Vorkommens in Deutschland.

— (2). Der Schnepfenstrauß und sein Ei im Jahrhundert seit der Entdeckung. Zool. Beob., LI, p. 294—307. — Verf. behandelt eingehend die Eier der verschiedenen Apteryx-Arten. Außerdem finden sich gedrängte, aber übersichtliche Angaben über das frühere und heutige Vorkommen der einzelnen Formen.

Kruber, P. (1). Brüten Meisen nur in Höhlungen? Zeitschr. Ool. u. Orn., XIX, p. 181—183. — Verneint die Frage.

— **(2).** Über den Gesang von Certhia familiaris L. und C. brachydactyla Br. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 154—159. — Die Unterschiede in Ruf und Gesang sind ausführlich geschildert, nach Beobachtungen aus der Gegend von Hirschberg im Riesengebirge.

Kuhlmann, L. Ein freistehendes Kohlmeisennest. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 63. — Ungewöhnlicher Nistplatz.

Kurella, H. Die Stimmlaute der Sumpfmeisen. Falco, VI, p. 10—12. — Behandelt Ruf und Gesang von Parus palustris subpalustris, P. p. longirostris und P. atricapillus rhenanus. Sehr anregende Fragen, die noch der völligen Klärung bedürfen.

Kuser Asiatic Expedition. Auk, XXVII, p. 241—242. — Beebes Reise nach Asien zum Studium der Fasane.

Lamb, C. A Glimpse of Bird Life on the West Coast of Mexico. Condor, XII, p. 74—79. — Beobachtungen von der Küste von Tepic.

Lamb, C. R. Calcarius lapponicus at Monomoy, Mass., in April. Auk, XXVII, p. 341.

Lamoureux, E. (1). A propos de la Gorge-bleue suèdoise dans la Sarthe. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 12, p. 174. — Vorkommen von Cyanecula suecica.

— **(2).** Les Becs-croisés dans la Sarthe en 1909. l. c. No. 13, p. 207. — Einwanderung von Loxia curvirostra.

Lampe, E. Zur Wirbeltierfauna des Regierungsbezirks Wiesbaden. Jahrbüch. Nassau. Ver. Naturk., 63, 1910, p. 197—199. — Stercorarius parasiticus juv. bei St. Goarshausen, Somateria mollissima ♀ juv. bei Steeden, Tetrao medius ♂ im Unterwesterwald erlegt. Dryocopus martius brütete seit 1905 wieder mehrfach im Beobachtungsgebiet.

Langton, H. (1). Short-toed Lark in Sussex. Brit. B., III, p. 263. — Alauda brachydactyla bei Brighton.

— **(2).** Rough-legged Buzzard in Sussex and Berkshire. l. c. IV, p. 122—123. — Buteo lagopus.

Larsen, W. Abnormt Farvede Graaaender. Dansk. Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 65. — Farbenaberration bei Mergus merganser.

Laubmann, A. (1). Einige seltenere Gäste aus Südbayerns Avifauna. Orn. Monber., XVIII, p. 60—61. — Notizen über 15 Arten. Buteo buteo zimmermannae soll mehrmals in Südbayern erlegt worden sein.

— **(2).** Über eine Schnabelanomalie bei Corvus corone L. Orn. Monber., XVIII, p. 62—63. — Mit 3 Abbildungen.

Law, J. E. Cowbird again noted in Los Angeles County. Condor, XII, p. 174. — Fragliche Beobachtung von Molothrus a. obscurus.

Leege, O. (1). Die Ringelgans. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 86—87, Tab. I (Buntbild). — Biologisches von Branta bernicla.

— (2). Vogelschutzbestrebungen in Holland. l. c. p. 107—109.

— (3). Die Alpenlerche. l. c. p. 109—110, Tab. III (Buntbild).

— (4). Ornithologisches aus Holland, 1908-1909. l. c. p. 187. — Berichtet über einen Besuch im Reichsmuseum zu Leiden und referiert Snouckaerts letzten Beitrag zur Avifauna der Niederlande.

Legge, R. W. Sharp-tailed Stint in Tasmania. Emu, X, 1, p. 51—52. — Heteropygia acuminata.

Leigh, A. J. (1). Little Owl in Staffordshire. Brit. B., III, p. 307. — Athene noctua.

— (2). On the Down-Plumage and Mouth-Coloration of Nesting Birds. l. c. IV, p. 73. — Dunenkleid und Rachenfärbung von Nestvögeln.

Roi, O. le (1). Zur Fauna des Vereinsgebietes. Sitzungsber. Naturhist. Ver. preuss. Rheinl. u. Westfal., 1909, II, (1910), E. p. 114—119 (Aves: p. 118—119). — Notizen über ungewöhnliche Vorkommnisse in Westfalen und der Rheinprovinz.

— (2). [Harelda hyemalis, nicht Fuligula stelleri am Main bei Frankfurt erlegt]. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 365—366.

Le Souëf, D. Description of a new Queensland Lorikeet. Emu, X, 3, p. 204—205. — Neu: Trichoglossus colesi, aus Gladstone in Queensland.

Lichtenstein. Verzeichnis einer Sammlung von Säugetieren und Vögeln aus dem Kaffernlande, nebst einer Käfersammlung, welche am 14ten März 1842 durch den königl. gerichtlichen Auctions-Commissarius Rauch öffentlich meistbietend verkauft werden sollen. Berlin 1842. Kl. 8°. p. 1—24. — Nachdruck, ausgegeben Ende Mai 1910 und den Teilnehmern des V. Internationalen Ornithologen-Kongresses Berlin gewidmet. Auf p. 11—20 Verzeichnis der Vögel, wichtig wegen der darin enthaltenen Neubeschreibungen.

Liebmann, W. Schutzeinrichtungen der Samen und Früchte gegen unbefugten Vogelfraß. Jenaische Zeitschr. f. Naturwiss., 46, 1910, p. 520—531. — Die interessante Arbeit behandelt nicht nur die Schutzeinrichtungen gegen Vogelfraß, sondern auch die Anlockungsmittel der Beeren und Früchte, die der Verbreitung ihrer Samen wegen von den Vögeln gerne gefressen werden. Die Kerne aller dieser Früchte sind, wie Verf. ausführt, von einer für den Verdauungskanal der Vögel unverletzlichen Schale geschützt, so daß sie keimfähig entweder als Gewölle ausgeworfen werden oder durch den Darm abgehen. Die natürliche Anpflanzung der Beerengewächse ist ja bekanntlich auf Vögel zurückzuführen. Es hängt von der Größe der Samen ab, ob sie als Gewöll ausgeworfen werden oder den Darm passieren.

Lindner, F. (1). Die Heinefeier in Halberstadt (Übernahme des Museum Heineanum). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 111—115.

— **(2).** Ein weiterer Beleg für das Nisten der Hohltaube in Erdlöchern und Felsspalten. l. c. p. 364—365.

Littler, F. M. (1). A Handbook of the Birds of Tasmania and its Dependencies. Launceston (Tasmania) 1910. 8°. XVIII+ 242 pp. — Außer der Insel Tasmania gehören noch eine Anzahl kleinerer Inselgruppen: Furneaux, Hunter, Kent, Hogan's Archipel, die Macquaries, King, Maria, Schouten usw. zu dem in dem Buche behandelten, engeren Faunengebiet. 214 Sp. sind bisher für das Gebiet aufgeführt, indessen bedarf das Vorkommen einiger Arten noch der Bestätigung. 21 Sp. sind der Hauptinsel oder einer der anderen Eilande eigentümlich und finden sich nicht auf dem Festlande von Australien. Die Behandlung der einzelnen Arten ist sehr übersichtlich: zunächst gibt Verf. eine kurze Beschreibung des Alters-, Jugend- und Nestkleides, kennzeichnet Nest und Eier; daran schließen sich kurze Angaben über Verbreitung, Brutzeit und Lebensweise. Verf. ist strikter Binominalist, und die Nomenklatur steht in vielen Fällen mit den gültigen Regeln nicht im Einklang. Auf den zahlreichen Tafeln finden sich Abbildungen (nach photographischen Aufnahmen) von charakteristischen Vertretern der Vogelwelt und ihrer Nester (mit Eiern oder Jungen). Nach seiner praktischen Anlage eignet sich das Buch so recht zur Förderung des Interesses für die eigenartige tasmanische Avifauna.

— **(2).** A Trip to Ninth Island. Bass Strait. Emu, IX, 3, p. 141—148. — Die Ninth-Insel liegt an der NO.-Küste von Tasmania. Biologische Beobachtungen über die dort vorkommenden See- und Wasservögel.

— **(3).** White-rumped Swift (Micropus pacificus). l. c. X, 1, p. 50—51. — Wintergast in Tasmania.

Löffel, K. Der Kanarienvogel in der alten Literatur. Zeitschr. Ool. Ornith., XIX, p. 167—168.

Lönnberg, E. Några Fynd af subfossila Vertebrater. Arkiv f. Zool., VI, No. 3, 1909, p. 1—28, med 11 figures i texten. — Auf p. 17—26 bespricht Verf. einige subfossile Knochenreste, die in Schweden gefunden wurden. Die einzelnen Skeletteile sind eingehend beschrieben, und Verf. kommt zu dem Ergebnis, daß es sich um Anser brachyrhynchus oder A. neglectus handle.

Löns, H. Die Vogelwelt des Brockens. Orn. Jahrb., XXI, p. 31—39. — Verf. verbrachte sechs Wochen auf dem Brocken und durchstreifte ihn nach allen Richtungen. Der Charakter des Massivs ist kurz geschildert und das Tierleben im allgemeinen skizziert. Die Verbreitung der Vögel in den verschiedenen Zonen (Kuppe und Abhänge) wird erörtert. 46 Sp. sind mit kurzen Notizen über Häufigkeit und lokales Vorkommen aufgeführt. Der Wasserpieper (Anthus spipoletta) kommt nicht vor, die bezügliche Angabe Heinemanns beruht auf einer Verwechslung mit A. pra-

tensis. Cinclus merula, Regulus ignicapillus, Loxia curvirostra und Tetrao urogallus sind regelmäßige Brutvögel an den Abhängen. Literaturverzeichnis am Schlusse.

Lomont, L. (1). Migration de Becs-croisés. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 142—143 (132—133).

— (2). La Gélinotte des Bois, Tetrastes bonasia (Linné 1758). l. c. No. 13, p. 199—201. — Lokale Verbreitung in Frankreich (Vosges, Meuse, Meurthe-et-Moselle etc.) und Lebensweise.

Loos, K. (1). Der Schwarzspecht, sein Leben und seine Beziehungen zum Forsthaushalt. Wien u. Leipzig 1910. Lex. 8°. VIII+145 pp., mit zahlreichen Illustr. und 21 Kunstdrucktafeln. — Ein wichtiger Beitrag zur Biologie des Schwarzspechtes, den Verf. in den ihm unterstellten Forstrevieren eingehend zu beobachten Gelegenheit hatte. In fünf Kapiteln schildert Loos das Beobachtungsgebiet, die Lebensweise und wirtschaftliche Bedeutung des Vogels nach allen Gesichtspunkten.

— (2). Das Schälen der Stämme durch den Schwarzspecht während der Saftzeit der Bäume. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 87—89. — Mit mehreren Textbildern.

— (3). Beobachtungen über den Triel aus der Umgebung von Liboch. l. c. p. 369—381, Tab. IX—XI. — In den Forsten der Domäne Liboch (Böhmen) brüten jährlich etwa zehn Paare. Eingehende Beobachtungen am Brutplatz ergaben, daß sich beide Gatten am Brutgeschäft beteiligen. Die Brutdauer nimmt 26 Tage in Anspruch. Interessante Mitteilungen über Ruf, Flug, Betragen und Aufzucht der Jungen. Buntbild und Abbildungen des Nestes mit Eiern und Jungen in verschiedenen Stadien.

Loudon, H. Baron (1). Zwei Beiträge zur Ornis der russischen Ostseeprovinzen. Orn. Monber., XVIII, p. 1—5. — Kritisches und Ergänzendes zu den Arbeiten von Wasmuth und Stoll. (Vgl. Bericht 1909, p. 202, 213.)

— (2). Ein neuer Vogel für Livland. Orn. Monber., XVIII, p. 40. — Ein ♂ ad. von Turdus atrogularis wurde am 8. XII. 1909 bei Lisden geschossen.

— (3). Zur Kenntnis von Asio accipitrinus pallidus (Sar. u. Loud.). Orn. Monber., XVIII, p. 41—42.

— (4). Meine dritte Reise nach Zentral-Asien und ihre ornithologische Ausbeute. II. Spezieller Teil. Journ. f. Orn., LVIII, p. 1—90, Tab. IX. — Die Reise führte den Verf. nach Talysch, durch Transkaspien und Ferghana (vgl. Bericht 1909, p. 161). 366 Sp. wurden gesammelt und sind mehr oder minder ausführlich in vorliegender Arbeit besprochen. Die systematische Zugehörigkeit, Variation der erbeuteten Exemplare, Vorkommen und Verbreitung werden kurz erörtert; in einzelnen Fällen gibt Verf. auch Mitteilungen über das Brutgeschäft. Die Nomenklatur dürfte nicht immer ganz richtig sein, anderseits aber ist dem lokalen Abändern der Vögel weitestgehende Rechnung getragen. Asio accipitrinus pallidus ist abgebildet.

— (5). Meine zweite Fahrt an die Matzalwiek, 9./22. V.—19. V./1. VI. 1909. Orn. Jahrb., XXI, p. 1—18. — Verf. berichtet über eine Exkursion in das Mündungsgebiet des Kasargenbaches im westlichen Esthland, welches ein wahres Eldorado für die Vögel darstellt. Die beobachteten und gesammelten Arten sind mit Rücksicht auf Häufigkeit und Vorkommen behandelt. Totanus glareola war außerordentlich zahlreich am Flußufer anzutreffen, noch häufiger T. pugnax (Kampfläufer). Tringa schinzi ist ein regelmäßiger Brutvogel, seine Eier werden von den Nebelkrähen stark dezimiert. Auch Limosa aegocephala brütet nicht selten auf den nassen Wiesen. Am Schlusse Mitteilungen über die im Park von Klein-Ruhde beobachteten Vögel und einen isolierten Auerhühnerbestand auf der Insel Dagden.

— (6). Zwei neue von N. Sarudny beschriebene Fasanen. l. c. p. 45—50. — Verf. führt aus, daß Phasianus tschardjuensis mit P. gordius zusammenfällt. Neu: P. jabae, aus dem Amu-Darja-Tal zwischen Tschardschui und Kelif, und P. michailovskii, Pamir.

— (7). Die Masseninvasion des Fichtenkreuzschnabels (Loxia curvirostra Linn.) des Livländischen Gouvernements. Mess. Ornith., I, p. 225. — Starker Zug seit Juni 1910. Die Vögel fallen auf Laubbäumen ein und fressen Insekten.

Lühe, M. Über den diesjährigen Vogelzug. Schrift. Phys. ökon. Gesellsch. Königsberg, LI, 1910, p. 66—67. — Allerlei über den Frühjahrszug.

***Lydon, A. F.** British Birds' Eggs. London 1910. 8°. 62 pp. with 20 coloured plates.

Lynes, H. (1). On the Nesting of the Hobby in Hampshire. Brit. B., III, p. 317—320. — Brüten des Baumfalken, Falco subbuteo, am Fuß der südlichen Downs. Mit drei Textbildern.

— (2). Nesting of the Little Owl in Hampshire. l. c. p. 336—338. — Athene noctua brütend bei Portsmouth.

— (3). Manoeuvres of Lapwing in Defence of young. l. c. IV, p. 157. — Biologisches von Vanellus vanellus.

Macdonald, D. White-Breasted Variety of the Common Cormorant. Brit. B., IV, p. 25. — Verf. beobachtete weißbrüstige Vögel an den Mull Lochs.

Macdonald, J. S. Large Clutch of Eggs in Nest of Mistle Thrush. Zool., (4), XIV, p. 226. — Nest von Turdus viscivorus mit sechs Eiern.

Macgillivray, W. (1). The Region of the Barrier Range. An Oologist's Holiday. Emu, X, 1, p. 16—34; l. c. X, 2, p. 88—102. — Bericht über einen Ausflug ins Barrier-Gebirge, im südwestlichen Teile von Neu-Süd-Wales. Mitteilungen über die angetroffenen Vögel und deren Brutgeschäft.

— (2). Along the Great Barrier Reef. l. c. X, 3, p. 216—233, Tab. XXVI—XXVIII. — Reisebericht und Beobachtungen über das Vogelleben auf dem an der Küste von Queensland gelegenen

Riff. Abbildungen der Raine-Insel sowie von Sula leucogastra, S. cyanops, S. piscatrix und Fregata ariel.

Mac Gillivray, W. Life of William Mac Gillivray. With a scientific appreciation by Arthur Thomson. With Illustrations. London 1910. 1 vol. in 8°, X+222 pp, with 12 plates. — Lebensbild des großen schottischen Naturforschers. Ausführliche Besprechung vgl. Brit. Birds, IV, p. 169—175.

Macgillivray, Wm. L. Dipper in the Island of Barra. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 183. — Cinclus auf Barra, Outer Hebrides.

Madarász, J. von (1). Neue Vögel aus Ostafrika. Archiv. Zool. (Budapest), I, No. 11, März 1910, p. 175—178, Tab. IV. — Berichtet über eine Vogelsammlung K. Kittenbergers vom Ngare Dowash in Britisch-Ostafrika. Unter den 237 Exemplaren befinden sich u. a. Lybius abbotti, Dendromus smithi, Francolinus mulemae, F. hubbardi. Ferner fünf Arten, die als neu beschrieben werden: Phyllastrephus dowashanus, Crateropus reichenowi, Sylviella distinguenda, Anthoscopus colomanni und Apus kittenbergeri. Am Schlusse des Artikels Beschreibung der Eier von Turacus chalcolophus, Vinago calvus, Dicrurus afer und Ruticilla falkensteini. Auf der Tafel ist das Nest von Anthoscopus colomanni abgebildet.

— **(2).** Über eine neue Taube aus Neu-Guinea. Ann. Mus. Nat. Hungar., VIII, 1910, p. 172—174, Tab. II. — Neu: Ptilopus decorus, nahe verwandt mit P. pulchellus, aus Deutsch Neu-Guinea. Mit farbiger Abbildung.

— **(3).** Über Zwerghabichte. Ornith. Monatsber., XVIII, p. 64—66. — Bespricht die geographische Variation von Astur badius und beschreibt als neu: A. insularis aus Ceylon und A. graecus aus Thessalien.

Maddison, N. E. Bird Notes from the Upper Goulburn. Emu, IX, 4, p. 255—256.

Magaud d'Aubusson. A propos de la Perdrix de Montagne. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 13, p. 197—198. — Über die bekannte Varietät P. montana Briss. des Rebhuhns.

Magrath, H. A. F. The Food of the Rufous-backed Shrike (Lanius erythronotus). Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 218. — Beobachtung eines fischfressenden Vogels.

Mailliard, J. W. (1). For the better Determination of Agelaius tricolor. Condor, XII, p. 39—41. — Unterschiede in Färbung und Flügelform zwischen Agelaius tricolor, A. phoeniceus und A. gubernator. Mit zwei Textbildern.

— **(2).** The Status of the California Bi-colored Blackbird. Condor, XII, p. 63—70. — Verf. sammelte reiches Material in einer Brutkolonie in Zentral-Kalifornien (Stanislaus County) und weist an der Hand großer Serien nach, daß kein einziger der zur Unterscheidung von Agelaius gubernator californicus und A. phoeniceus neutralis herangezogenen Charaktere Stich hält. Umfangreiche Maßtabellen und Abbildungen, aus denen die Variabili-

tät der ♀ ♀ und der Schulterfärbung erhellt, erläutern die wichtige Abhandlung.

Maillard, L. Altérations produites par la captivité sur les couleurs des oiseaux. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 281—283. — Einfluß der Gefangenschaft auf Mauser und Färbung.

***Malcolm, G. and Maxwell, A.** Grouse and Grouse Moors. London, 1910, 8°, 296 pp., with illustrations.

Manniche, A. L. V. The Terrestrial Mammals and Birds of North-east Greenland. Biological observations. Danmark-Expedit. til Grønlands Nordøstkyst, 1906—08, Bd. V, No. 1, 1910, p. 1—200, Tab. I—VII. — Die Einleitung enthält eine kurze Skizze der Reise, der physikalischen und klimatischen Verhältnisse des durchforschten Gebietes und eine allgemeine Schilderung des Tierlebens. Auf p. 93—200 sind die Vögel behandelt. 38 Sp. wurden in NO.-Grönland beobachtet; 18 Sp. konnten (durch Auffinden des Nestes) als sichere Brutvögel nachgewiesen werden, doch brüten weitere sieben Arten wahrscheinlich in dem Gebiete. Der systematische Teil beschäftigt sich ausführlich mit den einzelnen Arten. Vorkommen, Lebensweise, Brutgeschäft sind eingehend geschildert. Unsere Kenntnis der Biologie der Vögel des hohen Nordens erfährt durch die Arbeit eine wesentliche Erweiterung. Die verschiedenen Kleider und Altersstadien einzelner Arten sind beschrieben, ferner Maße und Notizen über die gesammelten Eier gegeben. Besondere Beachtung verdient die Schilderung der Lebensweise und des Brutgeschäftes von Calidris arenaria, von dem sechs Gelege gesammelt wurden. Zahlreiche Textabbildungen. Die farbigen Tafeln enthalten Figuren von Lagopus mutus und Calidris arenaria (adult, juv.) und der Eier von C. arenaria und Larus sabini.

Mapleton, H. W. On the late Nesting of the Cirl Bunting in Somerset. Brit. B., IV, p. 188. — Spätes Brüten von Emberiza cirlus in England.

Marsden, H. W. Alaska Longspur at Gunthers Island, Eureka, California. Condor, XII, p. 110. — Calcarius lapponicus alascensis.

Martens, G. H. Ornis Fokiensis. Journ. f. Orn., LVIII, p. 209—275, 421—483. — Das Hamburger Museum erhielt durch den Konsul G. Siemssen in den letzten Jahren umfangreiche Sammlungen aus der südchinesischen Provinz Fokien. Der Distrikt ist durchweg gebirgig, aber streckenweise gut kultiviert, das Klima warm und feucht. Verf. schickt dem speziellen Teil eine tabellarische Übersicht der Vertreter der einzelnen Vogelgruppen voraus, aus welcher die Art des Vorkommens derselben leicht ersichtlich wird. 466 Sp. sind für die Provinz nachgewiesen. Bei den einzelnen Arten zitiert Verf. die wichtigsten Bücherstellen, zählt die im Hamburger Museum befindlichen Exemplare mit Erlegungsdatum auf und fügt kurze Angaben über die Verbreitung im allgemeinen und die Art des Vorkommens in Fokien bei. Bisweilen knüpft Verf. daran mehr oder minder ausführliche

Auseinandersetzungen über systematische Fragen und erörtert die Kennzeichen der Arten im Vergleich zu verwandten Formen. An der Hand von großen Serien beweist Verf. die Gleichartigkeit von Hypsipetes leucocephalus (juv.) und H. perniger (adult), sowie die von Acrocephalus sorgophilus und A. bistrigiceps usw. Paradoxornis gularis fokiensis hält er nicht für unterscheidbar. Von seltenen Arten sind zu erwähnen: Pitta nympha (♀), Anser oatesi (♀, das erste vollständige Exemplar) und Merganser squamatus (♂ ♀). Am Schlusse Literaturverzeichnis.

Martin, R. Sur les Oiseaux de France qui se nourrissent de Libellules. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 12, p. 178—180.

Martini. [Seltenere Vögel in Schlesien.] Orn. Monber., XVIII, p. 29.

Martorelli, G. Le variazioni della Merula torquata (Naum.). Atti Soc. Ital. Sci. Nat. & Mus. Civ. Stor. Nat. Milano, XLVIII, 4, April 1910, p. 334—358, Tab. IX. — Verf. versucht, auf Grund einer ganz ungenügenden Serie von zehn (!) alten ♂ ♂, meist aus Italien, den Nachweis, daß Merula alpestris (Brutvogel der Alpen) nicht einmal als Subspecies von der typ. M. torquata aus Nordeuropa getrennt werden kann. Ferner vereinigt er M. orientalis (aus dem Kaukasus) mit der nordeuropäischen Form, ohne auch nur ein Exemplar untersucht zu haben. Es bedarf wohl nicht des ausdrücklichen Hinweises, daß diese Schlußfolgerungen irrtümlich sind. Die drei in Rede stehenden Formen bilden scharf gesonderte, geographische Rassen, von denen jede ein getrenntes Brutgebiet besitzt. Was Verf. für das Herbstkleid der in den Alpen brütenden Form hält, sind zweifellos aus Nordeuropa zugewanderte Wintervögel von M. t. torquata.

Masse, F. L'immobilité dans le Mimétisme défensif et offensif chez l'oiseau. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 279—280, 299—301. — Beobachtungen über die durch Stillesitzen erzielte Anpassung diverser Vogelarten an ihre Umgebung.

Mathews, G. M. (1). [On a new Subspecies of Honey-eater.] Bull. B. O. C., XXV, p. 85. — Neu: Melithreptus alisteri, von King-Insel.

— **(2).** [On a new Honey-eater.] l. c. p. 100. — Meliornis diemenensis, Tasmania. Notiz über Meliphaga phrygia.

— **(3).** [Descriptions of two new Australian Birds.] l. c. XXVII, p. 16—17. — Neu: Climacteris rufa obscura, Südwest-Australien; Cinclosoma alisteri, West-Australien.

— **(4).** [Two new Birds from Australia.] l. c. p. 28. — Neu: Munia castaneothorax assimilis, Nördl. Territorium; Platycercus venustus hilli, NW.-Australien.

— **(5).** [Description of a new subspecies of Shearwater.] Bull. B. O. C., XXVII, p. 40—41. — Neu: Puffinus chlororhynchus iredali, Sunday Isl., Kermadec-Gruppe. Verf. stellt fest, daß Eopsaltria hilli das Weibchen von Pachycephala melanura ist.

— (6). List of Birds observed on Parry's Creek, North West Australia. Emu, IX, 4, p. 238—241. — Nach Beobachtungen von Rogers.

— (7). Remarks on Eopsaltria jacksoni, Le Souëf. l. c. p. 246. — E. jacksoni = E. magnirostris.

— (8). Note on Rhipidura phasiana, De Vis. l. c. X, 1, p. 1—2, Tab. I. — Beschreibung und farbige Abbildung des Typus, der an der Mündung des Norman Flusses erbeutet wurde.

— (9). Additions to the „Handlist of the Birds of Australasia". l. c. p. 57.

— (10). On the Birds of North West Australia. l. c. X, 2, p. 103—110. — Über eine dritte Sammlungsausbeute von J. P. Rogers. Aufzählung der Arten mit Notizen über Färbung der unbefiederten Körperteile.

— (11). [On a specimen of Aphelocephala nigricincta, obtained in the Tinami Gold Fields, Northern Territory.] Ibis, (9), IV, p. 761. — Das zweite bekannte Exemplar. Der Typus stammte aus der Missionary-Ebene, Macdonald-Gebirge, Central Australia.

— (12). On some Necessary Alterations in the Nomenclature of Birds. Nov. Zool., XVII, p. 492—503. — Erörtert eine Reihe notwendiger Änderungen in der Nomenclatur der Gattungen und Arten, die sich bei den Vorarbeiten für sein Werk über die Vögel Australiens ergaben. Auf p. 501 schlägt er den Namen Acanthiza archibaldi nom. nov. für A. magnirostris Campbell (nec Gould) vor.

— (13). Notes on Meliornis novaehollandiae and M. n. diemenensis. l. c. p. 504. — Irisfärbung der erstgenannten Art und Beschreibung der Eier von M. n. diemenensis.

— (14). The Birds of Australia. Vol. I, Part 1, p. 1—96, Tab. I—XIX, roy. 4°, London, 1910. — Seit Goulds Zeiten hat die Erforschung Australiens große Fortschritte gemacht und viele Arten sind neu entdeckt worden. Verf. beginnt mit vorliegender Lieferung die Publication eines großen Werkes über die australische Vogelwelt, das alles über die verschiedenen Arten Bekannte zusammenfasst. Part. 1 behandelt die Casuariiformes (5 Sp.), Galliformes (9 Sp.) und Turniciformes (7 Sp.). Auf den Gattungs- und Artenschlüssel folgen die Darstellung der einzelnen Arten, die Beschreibungen der alten und jungen Vögel, sowie genaue Angaben über Verbreitung, Lebensweise und Brutgeschäft. Die Synonymie und Bibliographie ist vollständig angeführt und die angewandte Nomenklatur völlig im Einklang mit den geltenden Regeln.

Mattingley, A. H. E. Production of Podargus Call. Emu, X, 3, p. 246. — Beschreibt das Betragen von Podargus strigoides beim Ausstoßen seines Rufes.

McGee, W. J. Notes on the Passenger Pigeon. Science (n. s.), XXXII, Dec. 1910, p. 958—964. — Verf. gibt seine Er-

innerungen über das Auftreten der Wandertaube im östlichen Jowa um das Ende der sechziger Jahre bekannt. Seine Behauptung, dieselbe Art auch in der Sierra Gila im südwestl. Arizona in 1901 gefunden zu haben, dürfte jedoch auf Widerspruch stoßen.

McClintock, N. A Hermit Thrush Study. Auk, XXVII, p. 409—418. — Eingehende Beobachtungen am Brutplatz in Michigan: Nestbau, Füttern und Aufzucht der Jungen, Stimmlaute, Entwicklung der Nestvögel usw.

McConnell, H. B. Notes from Eastern Ohio. Auk, XXVII, p. 216—217.

McGregor, R. (1). Birds collected in the Island of Polillo, Philippine Islands. Philipp. Journ. Sci., D. V, p. 103—114. — Die Insel Polillo liegt 36 km von der Küste Luzons entfernt. Faunistisch ist sie mit Luzon eng verwandt, denn von den 17 dieser Insel eigentümlichen Arten finden sich zehn auch auf Polillo. 101 Sp. sind mit kurzen Bemerkungen über Häufigkeit und Vorkommen aufgeführt. Neu beschrieben: Tanygnathus freeri, Penelopides subnigra und Kittacincla parvimaculata. Notiz über Muscadivora nuchalis aus der Provinz Bulacan, Luzon.

— **(2).** Birds from Pauai and Mount Pulog, Subprovince of Benguet, Luzon. l. c. p. 135—138. — Bericht über zwei kleine Vogelsammlungen vom Hochgebirge Luzons (2200—2800 m). Nur zwei Arten, Pyrrhula leucogenys und Rhinomyias insignis, scheinen auf die Bergwälder beschränkt zu sein. Ein ♂ von Batrachostomus microrhynchus wurde erlegt.

— **(3).** Additional Notes on Birds from Northern Mindanao, Philippine Islands. l. c. p. 197. — Notizen über sieben Arten.

— **(4).** Note on the Migration of the Tic-Wee Buzzard in the Philippine Islands. l. c. p. 199—200. Tab. I. — Über Wanderung von Butastur indicus auf den Philippinen. Mit photographischer Aufnahme.

— **(5).** Philippine Ornithological Literature, III. l. c. p. 203—209. — Fortsetzung der Arbeit (siehe Bericht 1909, p. 166), enthaltend die Aufzählung der Schriften von Bourns, Clarke, McGregor, Mearns, Moseley, Sharpe, Steere, Whitehead und Worcester.

— **(6).** Birds from the Coast of Northern Luzon and from the Islands of Sabtan and Dalupiri. l. c. p. 219—221. — Kurze Notizen über verschiedene interessante Arten.

— **(7).** A Manual of Philippine Birds. Part II, Jan. 1910, p. 413—769. — Der Schlußteil dieses nützlichen Handbuches beschäftigt sich mit den Passeriformes. Behandlung des Stoffes wie im ersten Teil (siehe Bericht 1909, p. 166): Charakteristik der Gattungen, Bestimmungsschlüssel, Synonymie, Beschreibung, Verbreitung und, soweit bekannt, Mitteilungen über Lebensweise und Fortpflanzung der einzelnen Arten. Am Schlusse Ergänzungen und Nachträge, ferner kurze Beschreibung der während Erscheinen des Buches bekannt gemachten, neuen philippinischen

Vogelarten, sowie ein alphabetisches Verzeichnis der wissenschaftlichen Namen für das ganze Werk.

Meade-Waldo, E. G. B. [On the increase of the Kite in Wales.] Bull. B. O. C., XXV, p. 82—83. — Dank den von der British Ornithologist's Union getroffenen Maßregeln hat sich der Bestand von Milvus milvus seit 1905 von vier auf fünfzehn Vögel vermehrt.

Mearns, E. A. Description of ten new African Birds. Smithson. Misc. Coll., 56, No. 14, Dez. 1910, p. 1—7. — Neu beschrieben sind: Francolinus schuetti maranensis, Kilimanjaro; F. s. kapitensis, Atthi-Fluß, Brit.-Ost-Afrika; F. s. keniensis, Kenia; Nectarinia johnstoni idius, Kenia; Cinnyris mediocris keniensis, West-Kenia; Cyanomitra changamwensis, Changamwe bei Mombasa; Anthreptes collaris clachior, ebendaher; Pseudonigrita arnaudi kapitensis, Kapiti-Ebene, Brit.-Ostafrika; Lagonosticta incerta, Gondokoro, Uganda; Sporopipes frontalis abyssinicus, Abyssinien.

de Meijere, J. L. F. Enkele biologische Opmerkingen over den Draaihals (Jynx torquilla L.). Jaarboekje Nederl. Orn. Vereenig., No. 7, p. 62—80. — Eingehende Beobachtungen über Lebensweise und Brutgeschäft.

Mellor, J. W, (1). Description of a new Crow-Shrike. Emu, X, 1, p. 34—35. — Neu: Strepera fusca, Eyre-Halbinsel, Süd-Australien.

— **(2).** Birds of the Blackalls. l. c. X, 3, p. 205—212. — Schilderung des Vogellebens des Blackall-Gebirges in Queensland nebst einer Namenliste der beobachteten Arten.

Ménégaux, A. (1). Etude d'une Collection d'Oiseaux provenant des Hauts Plateaux de la Bolivie et du Pérou méridional. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 132—138 (122—128). — Aufzählung von 51 Sp. mit kritischen Anmerkungen. Die Arbeit bildet einen Auszug aus der im Vorjahre unter gleichem Titel erschienenen Abhandlung des Verf's (siehe Bericht 1909, p. 167).

— **(2).** Capture d'une perdrix de montagne, Perdix montana Brisson (1760). l. c. No. 12, p. 174. — Notiz über ein bei Sablé (Maine-et-Loire) erlegtes Exemplar.

— **(3).** Documents récents sur les Aigrettes d'Amérique. l. c. No. 19, p. 292—294. — Verf. stellt nach Angaben der Reisenden Geay, Laglaize und Grisol fest, daß ein großer Teil der in den Handel gebrachten Reiherfedern sich aus solchen zusammensetzt, die nach der Mauser an den Brutplätzen von den Eingeborenen aufgelesen werden.

— **(4).** Etude d'une collection d'Oiseaux du Pérou. l. c. No. 20, p. 318—322. — Berichtet über eine Sammlung G. A. Baers aus Nord-Peru (Otuzco, Cajabamba, Huamachuco, Huallaga). In der Einleitung kurze Angaben über die Lage der besuchten Örtlichkeiten. 44 Sp. aus den Familien der Cracidae, Thinocorythidae, Limicolae, Sitzfüßler, Klettervögel, Strisores, Trachéo-

phonae und Tyrannidae sind aufgezählt. Hapaloptila castanea (aus Cumpang) neu für Peru. Erwähnenswert sind ferner eine Serie von Capito steerei, Thamnophilus berlepschi, Hirundinea sclateri usw.

— (5). Sur les Oiseaux sédentaires dans les Bassins du Pungoué et du Bas Zambèze. Bull. Soc. Philom. Paris, (X) II, 1910, p. 93—135. — Berichtet über eine kleine Ausbeute aus Mozambique. 97 Sp. sind mit Anmerkungen über Färbung der unbefiederten Körperteile und Vorkommen in benachbarten Gegenden aufgeführt. Erwähnenswert sind Merula cabanisi (Muza-Tal), Cisticola semifasciata (ebendaher), Apalis florisuga (Pungoué), Anthus luteiventris (Muza), Sycobrotus stictifrons (ebendaher) etc. Am Schlusse Literaturverzeichnis.

— (6). Le Vième Congrès International d'Ornithologie tenu à Berlin du 30 mai au 4 juin 1910. Bull. Mus. d'Hist. Nat. Paris, 1910, p. 249—253.

— (7). Une ferme à autruches près de Hambourg. Journ. d'Agric. prat. 1910, p. 757—762, avec 4 figs. — Über die Straußenfarm Hagenbecks in Stellingen.

Meschede, F. J. [Ungewöhnliche Nistplätze.] Zeitschr. Ool. n. Ornith., XX, p. 63—64.

Meyrick, H. Lesser Redpoll at Hampstead. Zool., (4), XIV, p. 269—270, 310. — Linota rufescens mehrfach brütend.

Mezzana, N. (1). Cattura di un' Aquila clanga Pall. Avicula, XIV, p. 10—11. — Ein ♂ juv. bei Savona, Ligurien, erlegt.

— (2). Passaggio di Bianconi. l. c. p. 58. — Circaëtus gallicus zog in Menge über die Apenninen bei Savona.

Michel, J. (1). Ornithologische Reiseskizzen. Orn. Jahrb., XXI, p. 18—30. — Beobachtungen aus dem Hochgebirge von Salzburg (Rauris, Goldbergkette, Tauern), Tirol (Dolomiten) und der Schweiz.

— (2). Der Weißbindenkreuzschnabel (Loxia bifasciata), ein Einwanderer in unserer Vogelwelt. Natur, I, No. 11, p. 178—179, mit Schwarzdruckbild. — Im vorigen Winter wurde eine ganze Anzahl dieser Vögel im Isergebirge, bei Haida, Reichenberg und Bodenbach a. d. Elbe gefangen. Verf. knüpft an seinen Bericht einige Mitteilungen über Brutgebiet, Färbung und Lebensweise.

— (3). Einige Zugbeobachtungen aus dem Elbetale bei Bodenbach. Aquila, XVII, p. 275—277. — Zugdaten für sechs Arten, u. a. Muscicapa parva.

†**Miller, L. M.** Fossil Birds from the Quarternary of Southern California. Condor, XII, p. 12—15. — Behandelt die fossilen Vogelreste in der „Rancho La Brea Schichte", die gelegentlich von Bohrungen nach Petroleum westlich von Los Angeles, California, entdeckt wurde. Die Reste bestehen hauptsächlich aus Raubvogelknochen. Der auffallendste Fund betraf einen ganz eigenartigen, neuen Adler von ungeheuren Dimensionen, Teratornis merriami.

Miller, R. F. (1). The Bobolink at Philadelphia, Pa., and Vicinity in Summer and Autumn. Auk, XXVII, p. 81—83. — Dolichonyx oryzivora.

— (2). The Black Duck Summering near Philadelphia. Auk, XXVII, p. 75—76. — Genaue Daten zum Vorkommen von Anas rubripes in der Umgebung von Philadelphia.

— (3). Notes on the Florida Gallinule (Gallinula galeata) in Philadelphia County, Pa. l. c. p. 181—184. — Die Art brütet regelmäßig in einem Sumpf an der Peripherie der Stadt Philadelphia. Notizen über Ankunft im Frühjahr und Brutzeit.

— (4). Breeding of the Long-eared Owl in Philadelphia County, Pa. l. c. p. 340—341. — Asio wilsonianus.

— (5). The Redstart in Southern New Jersey in Summer. l. c. p. 343. — Setophaga ruticilla.

Miller, W. de W. The Red-billed Tropic-Bird in Arizona. Auk, XXVII, p. 450—451. — Phaëthon aethereus bei Phoenix, Arizona, erlegt.

Mingaud, G. (1). Capture d'une Mouette baguée. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 13, p. 206. — Eine am Velenczer See (Ungarn) markierte Lachmöve, Larus ridibundus, wurde bei Beaucaire erlegt.

— (2). Passages de Becs-croisés en 1909. l. c. No. 14, p. 223. — Loxia curvirostra bei Nîmes.

Mierzejewski, L. von. Verzeichnis der Wirbeltiere der Insel Oesel (Livland, Rußland). Verhandl. Zool. Bot. Ges. Wien, LX, 1910, p. 335—349. — Auf p. 339—347 ist eine Liste der (201) vorkommenden Vogelarten mit kurzen Notizen über Häufigkeit des Auftretens gegeben. (Vgl. dazu Stoll, Ornith. Monatsber., XIX, p. 151—153.)

Momber, G. A. (1). British Birds on the Riviera. Avic. Mag., (3), I, p. 113—120. — Beobachtungen über allerlei Vögel von der Riviera.

— (2). British Birds on Migration through Italy. l. c. p. 171—177.

Monckton, F. A. Wigeon in Summer in Staffordshire. Brit. B., IV, p. 218—219. — Mareca penelope.

Moore, R. T. (1). The Orange-crowned Warbler in New Jersey again. Auk, XXVII, p. 85. — Vermivora celata.

— (2). Finding of three Rare Nests in New Jersey. l. c. p. 87—88. — Brüten von Dendroica vigorsi, Anas rubripes tristis und Circus hudsonius.

Morris, R. O. (1). Capture of the Northern Phalarope near Springfield, Mass. Auk, XXVII, p. 79. — Lobipes lobatus.

— (2). Bird Notes from Springfield, Mass., and Vicinity. l. c. p. 221. — Gallinula galeata, Sialia sialis und Mimus polyglottos.

Mortensen, H. C. C. Nogle Danske Rovfuglekulds Størrelse. Dansk Ornith. Foren. Tidsskr., IV, p. 33—45. — Behandelt die Zahl der Eier in den Gelegen von Buteo vulgaris, Milvus ictinus,

Astur palumbarius und Accipiter nisus, nach eignen Beobachtungen und Angaben einiger Korrespondenten.

Mosse, A. W. Occurrence of the Lesser Flamingo (Phoeniconaias minor) in Kathiawar. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, p. 518.

Muir, F. und **J. C. Kershaw.** A new Bird from the Island of Ceram, Moluccas. Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 65—66. — Neu: Pitta piroensis, nahe verwandt mit P. rubrinucha.

Munn, P. W. Great Bustard in Hampshire. Brit. B., IV, p. 190. — Otis tarda.

Munsterhjelm, L. Om Fåglefaunan i Turtola och Kolari Kommuner af Uleåborgs Län. Act. Soc. Fauna et Flora Fenn., 33, No. 4, 1910, p. 1—92, m. Karte. — In den einleitenden Kapiteln gibt Verf. eine Übersicht über seine Reisen, eine Charakteristik der klimatischen und topographischen Verhältnisse des in Zentral-Finnland gelegenen Beobachtungsgebietes und bespricht kurz die Winter- und Brutvögel und den Verlauf des Vogelzuges. Die systematische Aufzählung enthält genaue Angaben über Vorkommen und lokale Verbreitung, Häufigkeit, Ankunfts- und Abzugsdaten der verschiedenen Arten. Eine Karte des Gebietes ist der wertvollen Arbeit beigefügt.

Murray, G. G. Great Spotted Woodpecker in Pertshire. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 183. — Dendrocopus major (anglicus).

Murray, J. P. Ixodid on Swallow. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 47. — Der Parasit Ixodes frontalis wurde auf Hirundo rustica gefunden.

Myers, H. W. Notes on Regurgitation. Condor, XII, p. 165—167. — Beobachtungen über die Art und Weise, wie die Vögel ihre Nestlinge füttern.

Neave, S. A. On the Birds of Northern Rhodesia and the Katanga District of Congoland. Ibis, (9), IV, p. 78—155, 225—262, Tab. I—III. — Über Sammlungen aus zwei wenig bekannten Gegenden. Die Lage der besuchten Örtlichkeiten, deren allgemeiner Charakter kurz geschildert wird, ist aus einem Kärtchen im Text und dem mitgeteilten Itinerarium zu ersehen. Das hohe Mchinga Escarpment im östlichen Rhodesia bildet eine faunistische Grenzscheide. Im Osten trifft man auf entschieden südafrikanische Formen, wogegen schon auf dem Kamm des Gebirgszuges viele zentralafrikanische Typen erscheinen. 370 Sp. wurden gesammelt. Die einzelnen Arten sind mit Aufzählung der erbeuteten Exemplare verzeichnet, nur in wenigen Fällen werden kurze Notizen über Häufigkeit des Vorkommens beigefügt. Einige Neuentdeckungen sind bereits früher (siehe Bericht 1909, p. 170) bekannt gemacht worden. Von seltenen Arten verdienen Erwähnung: Agapornis lilianae (oberer Luangwa R.), Pachycoccyx validus, Neocichla kelleni (Luangwa-Tal), Turdus stormsi, Chlorophoneus nigrifrons (Kambove), Parus [afer] parvirostris (Katanga), Macronyx ascensi (oberer Lualaba, Bangweolo-See), Lagonosticta harterti etc. Ab-

gebildet sind: Trochocercus vivax, Dryodromas pearsoni und Paludipasser locustella.

Nehrkorn, A. Katalog der Eiersammlung nebst Beschreibungen der außereuropäischen Eier. Mit 4 Eiertafeln in farbigem Steindruck. II. Auflage. Berlin 1910. 8°. VII+449 pp. — Die Eiersammlung des Verf.s umfaßt nunmehr 5440 Arten und dürfte der Zahl der Species nach wohl die umfangreichste bestehende sein. In Anordnung und Behandlung des Stoffes schließt sich die Neuauflage eng an Sharpe's Handlist of Birds an. Die einzelnen Arten sind mit Fundortsangaben aufgeführt, die Eier der ausländischen Vögel kurz beschrieben. Im allgemeinen scheint die Identifizierung der Eier mit großer Sorgfalt erfolgt zu sein, in manchen Fällen sind jedoch sicher Fehler unterlaufen, sei es, daß die Brutvögel falsch bestimmt oder die Eier falschen Arten zugeschrieben wurden, z. B. Crypturus balstoni (Pará!), Nothura boraquira (Argentinien!), Anurolimnas hauxwelli (Obidos!), da die betr. Arten an den bezeichneten Fundorten überhaupt nicht vorkommen. Jedenfalls bildet das Buch für die Oologie einen äußerst wertvollen Beitrag. Abgebildet sind die Eier folgender Arten: Cyanocorax caeruleus, C. mystacalis, Crypsirhina varians, Pseudorhectes leucorhynchus, Metabolus rugensis, Hypothymis occipitalis, Criniger chloris, Irena puella, Zeocephus cyanescens, Megalurus ruficeps, Piezorhynchus nigrimentum, Cichladusa guttata, Erythropygia ruficauda, Ortygocichla rubiginosa, Clitonyx ochrocephala, Macronus mindanensis, Pachycephala vitiensis, Arachnothera robusta, Hyloterpe homeyeri, Hermotimia sangirensis, Anthotreptes celebensis, Stigmatops blasii, Tropidorhynchus novae-guineae, Ptilotis analoga, Phainopepla nitens, Chlorophanes spiza, Basileuterus bivittatus, Pyrrhocoma ruficeps, Euphonia hirundinacea, Icterus auricapillus, Phrygilus gayi, Artamus mentalis, Coliostruthus laticauda, Quelea cardinalis, Sporopipes frontalis, Lophotriccus squamicristatus, Myiobius cinnamomeus, Manacus manacus, Attila citriniventris, Pachyrhamphus niger, Pitta forsteni, Eurostopus nigripennis, Cuculus solitarius, Cymborhynchus malaccensis, Cacomantis insperatus, Pharomacrus mocinno, Oenolimnas isabellina, Thinocorus orbignianus, Rhodospiza obsoleta, Poospiza assimilis.

Nelson, E. W. A new Subspecies of Pigmy Owl. Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 103—104. — Neu: Glaucidium gnoma pinicola, Alma, Neu-Mexiko.

Neumann, O. (1). Neue afrikanische Charadriiden. Orn. Monber., XVIII, p. 10—11. — Neu beschrieben: Glareola fusca fülleborni und Rhinoptilus chalcopterus obscurus.

— **(2).** Über die geographischen Formen des Merops viridis. Orn. Monber., XVIII, p. 79—81. — Verf. unterscheidet: a) M. v. viridissimus (Senegal bis Nord-Abyssinien), womit M. v. reichenowi zu vereinigen ist; b) M. v. viridis (Ostindien, Ceylon); c) M. v. beludschicus n. subsp. (SO.-Persien — Indus); d) M. v. birmanus,

n. subsp. (Birma); e) M. v. cyanophrys (SW.-Arabien); f) M. v. muskatensis (SO.-Arabien).

— (3). Die Geschlechtskleider zweier afrikanischer Vögel. l. c. p. 95—96. — Geschlechtsunterschiede bei Galeopsar salvadorii und den Corvinella-Formen.

— (4). [Über das Vorkommen von Phyllastrephus olivaceus in Liberia, und Bemerkungen über das Jugendkleid einiger Capitoniden]. Journ. of Orn., LVIII, p. 196—197. — Den jungen Capitoniden fehlt das Rot am Vorderkopf. Lybius tsanae = L. undatus juv.; Barbatula rubrigularis = L. congicus juv.; Tricholaema affine = T. leucomelan juv.; T. nigrifrons = T. massaicum juv.

— (5). Revision der Genera Spermospiza und Pyrenestes. l. c. p. 522—530. — Die erstgenannte Gattung besteht aus sechs Formen, die Verf. alle als Subspecies von S. haematina betrachtet, das Genus Pyrenestes aus sieben, die gleichfalls als geographische Rassen von P. ostrinus behandelt werden. Bestimmungsschlüssel für beide Gattungen. Die einzelnen Arten sind charakterisiert, Verbreitung und das untersuchte Material kurz erörtert. Neu: Spermospiza h. leonina, Sierra Leone; S. h. togoensis, Togo; Pyrenestes ostrinus rothschildi, Warri, Niger-Delta; P. o. gabunensis, Gabun; P. o. centralis, Victoria Nyansa.

Neunzig, K. [Über eine neue Bandfinken-Form aus dem nördlichen Rhodesia]. Journ. f. Orn., LVIII, p. 198. — Neu: Amadina fasciata meridionalis, nach lebenden Vögeln beschrieben.

Newman, T. H. (1). The Deceptive Turtle-Dove. Avic. Mag., (3), I, p. 120—126. — Berichtet über Aufzucht in Gefangenschaft von Turtur decipiens.

— (2). Nesting of the White-throated Pigeon, Columba albigularis. l. c. p. 158—164, 193—195. — Aufzucht in Gefangenschaft.

— (3). Notes from North-west Africa. l. c. p. 212—223, 230—238, 269—275. — Beobachtungen aus Tunis und Algerien.

Newstead, A. Ornithological Report from Chester. Zoolog., (4), XIV, p. 75. — Falco peregrinus, Pandion haliaëtus, Colymbus glacialis und C. arcticus.

***Newstead, R.** Bird Ennemis of the Texas-fever Tick and other Ticks. Bull. Jamaica Dept. Agric., I, No. 3, 1910, p. 161—165. — Ref. vgl. Auk, XXVIII, p. 136—137.

Nichols, C. B. (1). Rare Birds in Sussex. Brit. B., III, p. 256—257. — Motacilla flava melanocephala, Anthus cervinus, Lanius minor, Limicola platyrhyncha.

— (2). Water-Pipit in Devon. l. c. p. 299. — Anthus spipoletta.

— (3). Pectoral Sandpipers in Sussex. l. c. p. 339. — Tringa maculata bei Winchelsea erlegt.

— (4). Spotted Sandpiper in Sussex. l. c. p. 377. — Totanus macularius am 27. Nov. 09 bei Shoreham erlegt. Mit Textbild.

— (5). Black-headed Bunting in Sussex. l. c. p. 412. — Emberiza melanocephala.

— (6). Nutcracker in Sussex. Brit. B., IV, p. 23—24. — Nucifraga caryocatactes macrorhyncha.

Nicholls, E. B. Notes on the Crested Penguin (Catarrhactes chrysocome). Emu, X, 1, p. 41—44. — Betragen in Gefangenschaft.

Nicoll, M. J. (1). [Description of a new Subspecies of Bee-eater]. Bull. B. O. C., XXVII, p. 11—12. — Neu: Merops viridis cleopatra, Cairo, Ägypten.

— (2). The Marsh Sandpiper (Totanus stagnatilis, Bechst.) as a British Bird. Brit. B., III, p. 356—359. — Ein Pärchen wurde am 16. bzw. 18. Juni 1909 an der Westseite des Rye Golfes, Sussex, erlegt. Mit Textbild.

Nilsson, R. (1). Über Milvus milvus-Eier. Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 141. — Aus Südschweden und Dänemark.

— (2). Maß- und Gewichtstabelle scandinavischer Bussardeier. l. c. p. 180—181. — Buteo vulgaris, Archibuteo lagopus.

— (3). Über skandinavische Euleneier. l. c. p. 3—6, 20. — Strix flammea, Glaucidium noctua, G. passerinum, Nyctala tengmalmi, Surnia ulula etc. etc.

— (4). Über die Habichtseule, Syrnium uralense. l. c. p. 81—82. — Biologisches.

— (5). Über schwedische Totanideneier. Zeitschr. Ool, u. Ornith., XX, p. 97—99. — Brutgeschäft und Eiermasse.

Ninni, E. (1). Riuvenimento di un' Alca torda in Laguna di Venezia. Avicula, XIV, p. 26.

— (2). Ripasso di Crocieri in provincia di Treviso. l. c. p. 26. — Loxia curvirostra.

— (3). Cattura di un Gabbiano munito d' anello d' alluminio. l. c. p. 28. — Eine in Ungarn beringte Möwe bei Venedig erlegt.

— (4). Cattura di un Dafila acuta ♀ munito di anello d' alluminio. l. c. p. 71—72. — In Dänemark markierte Ente in den Lagunen von Venedig erlegt.

— (5). Saggio di una Avifauna Bellunese. l. c. p. 73—83, 89—101, 111—114, 119—128, 142—147. — Kritische Übersicht der Avifauna des Distrikts von Belluno, in der Provinz Venetien. Die Einleitung enthält das Literaturverzeichnis und Angaben über einige Arten, deren Vorkommen noch nicht sicher erwiesen ist. Im systematischen Teile sind die einzelnen Arten eingehend nach Häufigkeit, Vorkommen, Zug und Brüten behandelt. Für die Seltenheiten führt Verf. die einzelnen Nachweise gesondert auf. Eine sehr kritische, sorgfältige Studie über die Ornis Venetiens.

Noggler, J. Ankunfts- und Abzugsdaten aus Mariahof 1909. Orn. Jahrb., XXI, p. 57—59. — Zugsnotizen aus Steiermark.

North, A. J. (1). Description of a new Genus and Species of Honey-Eater from Western Australia. Vict. Nat. XXVI, No. 9, Jan. 1910, p. 138—139. — Neu: Lacustroica (nov. gen.) whitei,

von Lake Way, Murchison Distrikt, W. Australia [NB. erwähnt Verf. auf p. 139 „L. inconspicua" als mehr bezeichnenden Namen!]. Die neue Gattung steht Entomophila am nächsten.

— (2). On the Nest and Eggs of the Large-tailed Grass-Wren, Amytis macrurus Gould. l. c. No. 10, Febr. 1910, p. 158—160, Tab. IV. — Beschreibung von Nest und Eiern, die mitsamt den Vögeln von C. G. Gibson bei Kalgoorlie in West-Australien gesammelt wurden. Die Tafel stellt das Nest in situ nach einer photographischen Aufnahme dar.

Northrop, J. I. A Naturalist in the Bahamas. A Memorial Volume, edited with a Biographical Introduction by Henry Fairfield Osborn. New York 1910. 8°. XV+281 pp., with 37 plates and 9 text figures. — Der durch eine Alkoholexplosion verunglückte Verf. unternahm im Jahre 1890 eine Forschungsreise nach den Bahama-Inseln, wo er umfangreiche zoologische Sammlungen anlegte. Prof. Osborn gibt nun die publizierten und MS.-Arbeiten des Verstorbenen in Buchform unter Beigabe einer biographischen Skizze heraus.

Norton, A. H. (1). Further Notes on the Occurrence of the Pigeon Hawk (Falco columbarius) in Winter, near Portland, Maine. Auk, XXVII, p. 207.

— (2). The Little Gull (Larus minutus Pall.) in Maine, with Remarks on its Distribution, and its Occurrence in America. l. c. p. 447—450. — Ein alter Vogel im Übergangskleid wurde am 20. Juli 1910 bei Scarborough, Maine, erlegt. Es ist der erste Fall des Vorkommens in Neu-England und etwa der siebente Nachweis für Amerika. Die früheren Nachweise sind aufgeführt, und die sonstige Verbreitung der Art kurz besprochen.

Oates, E. W. On some new Species of Silver-Pheasants. Ann. Mag. Nat. Hist. (8), V, 1910, p. 162—164. — Neu: Gennaeus atlayi, Ruby Mines, Burma; G. haringtoni, Bhamo-Distrikt, Ober-Burma; G. granti, Myitkyina-Distrikt, Burma; G. mearsi, Burma, Manipur, Tipperah und Assam.

Ogilvie-Grant, W. R. (1). A List of British Birds showing at a glance the exact status of each Species. Revised to August 1910. For labelling specimens or for reference. London 1910. 8°. 60 pp. — In Tabellenform ist eine Übersicht der für Großbritannien nachgewiesenen Vogelarten gegeben. 442 Sp. sind mit Angabe der Art des Vorkommens aufgeführt. Bei jenen Arten, die nicht öfter als sechsmal vorgekommen sind, führt Verf. die Bücherstellen auf, wo die Nachweise publiziert wurden. Die Nomenklatur ist veraltet und vielfach unrichtig.

— (2). [On two new Species from Hainan]. Abstr. Proc. Zool. Soc., No. 81 (März 1910), p. 18—19. — Neu: Tephrodornis hainanus (nahe T. pelvicus) und Pitta douglasi (nahe P. soror).

— (3). Additional Notes on the Birds of Hainan. Proc. Zool. Soc. Lond., 1910, Part II, Aug. 1910, p. 572—579. — Über eine kleine Sammlung von R. Douglas aus den Gebirgen von

C.-Hainan. Die zwei neu entdeckten Arten Tephrodornis hainanus und Pitta douglasi sind ausführlich beschrieben, Pycnonotus sinensis zum erstenmal für die Insel nachgewiesen. Die Gesamtzahl der für Hainan festgestellten Arten beträgt nunmehr 249 (Vgl. Hartert, 11).

— (**4**). The late Richard Bowdler Sharpe, L. L. D. Bull. B. O. C., XXV, p. 43—70. — Nachruf an den berühmten englischen Ornithologen. Schriftenübersicht. Mit Porträt.

— (**5**). [Breeding of the Slavonian Grebe in Great Britain.] l. c. p. 75—76. — Podiceps auritus brütete in mehreren Paaren auf einem kleinen Hochlands-See in Inverness-shire, Schottland. Erster Brutnachweis für Großbritannien.

— (**6**). [On a new Species of Marsh Weaver-Finch.] l. c. p. 84. — Neu: Ortygospiza ansorgei, aus Gunnal, Portugiesisch-Guinea.

— (**7**). [Three new Species of Birds from the Island of Ceram.] Bull. B. O. C., XXV, p. 90—91. — Neu: Erythromyias ceramensis, nahe E. buruensis; Cryptolopha ceramensis; Tephras stalkeri.

— (**8**). [Remarks upon some Birds from Ceram.] l. c. p. 96—97. — Neu: Zosterops stalkeri. Bemerkungen über Pachycephala griseonota.

— (**9**). [On a new Wren-Babbler from Tenasserim and a new Species of Sibia from the Malay Peninsula.] l. c. p. 97—98. — Neu: Turdinulus davisoni, Tenasserim; Sibia wrayi, Gebirge der Malakka-Halbinsel.

— (**10**) berichtet über die Expedition der Brit. Ornithogist's Union nach Zentral-Neu-Guinea. l. c. p. 112—114; l. c. XXVII, p. 5—6, 31.

— (**11**). [Remarks on Eremomela flaviventris.] l. c. p. 120—121. — Verf. unterscheidet: E. polioxantha, SO.-Afrika; E. flaviventris (Syn. E. f. sharpei Reichen.), C.- und SW.-Südafrika; E. saturatior n. sp., Kapland (Deelfontein, Karroo, King William's Town). Unterschiede und Verbreitung.

— (**12**). [A new Fantail Warbler from British Bechuanaland.] l. c. p. 121—122. — Neu: Cisticola kalahari, nahe C. lavendulae, vom Molopo-Fluß etc.

— (**13**). [Remarks on the moult of the Red Grouse (Lagopus scoticus)]. l. c. p. 122—124.

— (**14**). [Note on Francolinus camerunensis.] l. c. p. 125—126. — Beschreibung des alten und jungen Männchen.

— (**15**. [Occurrence of Chlamydodera lauterbachi on the Kamura River, Dutch New Guinea.] l. c. XXVII, p. 10.

— (**16**). [A new Species of Crombec from Rhodesia.] l. c. p. 10—11. — Neu: Sylviella chubbi, aus dem Nordwesten der Kolonie.

— (**17**). [On the changes of plumage in the Cormorant (Phalacrocorax carbo).] l. c. p. 22—25. — Beschreibung der

Färbung der Tiere im ersten, zweiten und dritten Jahr. Verf. hält daran fest, daß die weißbrüstigen normale junge Vögel seien.

— (18). [Description of a new Flycatcher from East Africa.] l. c. p. 30. — Neu: Stizorhina grandis, aus der Gegend von Mombasa.

— (19. [A new Titmouse from Ireland.] l. c. p. 36—37. — Neu: Parus [ater] hibernicus.

— (20). [Notes on the Eclipse-plumage of the Harlequin Duck (Cosmonetta histrionica).] l. c. p. 38—39.

— (21). Report on the Immigrations of Summer Residents in the Spring of 1909: also Notes on the Migratory Movements and Records received from Lighthouses and Light-Vessels during the autumn of 1908. Bull. B. O. C., XXVI, Oct. 1910, p. 1—347. — Der diesmalige Bericht ist noch umfangreicher als der der früheren Jahre. Eine Neuerung ist die Zusammenstellung der Witterungsverhältnisse während des Frühjahrszuges (p. 15—39). Beobachtungen wurden über 33 Sp. angestellt. Wie in früheren Jahren ist jede derselben für sich behandelt und der Verlauf der Besiedlung durch ein kleines Kärtchen im Text veranschaulicht. Ein weiterer Abschnitt gibt die Daten für eine Reihe „unscheduled" Arten (p. 169—190). Drei Kapitel enthalten eine Übersicht über die Zugsbeobachtungen an den Leuchtfeuern im Herbst 1908 und Frühjahr 1909 und die Zusammenstellung der Herbstbeobachtungen Eine Liste der Beobachter und der Leuchtfeuer, welche Daten lieferten, bildet den Schluß der wichtigen Veröffentlichung, die dem Zugforscher eine Fülle interesssanter Anregungen bietet.

— (22). On a Collection of Birds from Western Australia. With Field-Notes by G. C. Shortridge. — Part II. Ibis, (9), IV, p. 156—191. — Der Schlußteil der Arbeit (vgl. Bericht 1909, p. 175) beschäftigt sich mit den Kletter-, Raub-, Strand-, Wasser-, Rallen- und Laufvögeln und enthält recht wenig neue Tatsachen. Halcyon westralasianus Campb. ist das abgeriebene Kleid von H. sanctus. Auch in einigen anderen Fällen bezweifelt Verf. die Verschiedenheit der von australischen Ornithologen aufgestellten Formen, ohne aber genügende Beweise für seine Behauptung zu erbringen. Platycercus xanthogenys wurde in der Parker Kette gesammelt. [Vgl. dazu Carter.]

— (23). Note on a rare Weaver Bird (Othyphantes batesi). l. c. p. 435, Tab. VI. — Beschreibung und Abbildung dieser seltenen Art.

— (24). Boyd Alexander and his Ornithological Work. l. c. p. 716—729, Tab. XII. — Lebensskizze des so früh verschiedenen Forschers mit Schriftenübersicht und Porträt.

— (25). Ruwenzori Expedition Reports. 16. Aves. Trans. Zool. Soc. London, XIX, pt. 4, März 1910, p. 253—480, Tab. X—XIX. — Die englische Expedition, deren Kosten ausschließlich aus privaten Mitteln bestritten wurden, brachte eine Sammlung von mehreren Tausend Bälgen heim. Der größte Teil des vorzüglich

präparierten Materials stammt aus verschiedenen Distrikten des Ruwenzori-Gebirges, der Rest kam einerseits aus Entebbe (Uganda), anderseits aus dem östlichen Kongostaat (Semliki, Ituri, Beni). Mit Ausnahme zweier kleiner Sammlungen, die wir Stuhlmann und Archer verdanken, war über die Avifauna des Gebirgsstockes sehr wenig bekannt. 20 Arten sind der alpinen Hochregion des Ruwenzori eigentümlich, sechs weitere wurden bisher nur noch auf den Mufumbiro-Vulkanen gefunden. 96 Sp. (wovon die meisten bei Entebbe gesammelt wurden) sind charakteristisch für das zentralafrikanische Seengebiet und nur wenige dieser Arten verbreiten sich nordwärts bis an den Bahr-el-Jebel oder südwärts bis zum Nyasa-See. 39 Sp. finden in dem Gebirgsstock anscheinend ihre Westgrenze, während 91 westafrikanische Arten sich ostwärts bis dahin verbreiten. Am auffallendsten ist darunter das Vorkommen des ursprünglich von der Goldküste beschriebenen Laniarius lagdeni. Die 27 neu entdeckten Arten sind vom Verf. bereits früher bekannt gemacht worden. In der vorliegenden Abhandlung wird nur Cinnyris kempi aus Sierra Leone beschrieben. Bei den einzelnen Arten gibt Verf. Synonymie, Liste der gesammelten Exemplare, kritische Notizen über Verbreitung und die Beziehungen zu nahestehenden Formen, endlich Mitteilungen über Häufigkeit und Vorkommen nach Aufzeichnungen der Reisenden. Die Arbeit verschafft uns einen guten Überblick über die Avifauna des Ruwenzori, wenn auch im Einzelnen wohl manches zu korrigieren sein möchte. Als Appendix (p. 454—459) ist ein Artikel Pycraft's über die Anatomie von Bradypterus cinnamomeus beigefügt. Abgebildet sind: Malimbus fagani, Spermospiza poliogenys, Pyromelana crassirostris, Neisna nyansae, Nesocharis ansorgei ♂ ♀, Cryptospiza salvadorii, Pytelia belli, Nectarinia dartmouthi (♂ ♀), Cryptolopha alpina, Pholidornis denti, Anthoscopus roccatii, Sylviella denti, Anthus leggei, Erythrocercus congicus, Apalis affinis, A. denti, A. ruwenzorii, Alethe woosnami, A. carruthersi, Bradypterus alfredi, Cossypha archeri, Bradypterus barakae, Phyllanthus czarnikowi, Bleda woosnami, Trochocercus bedfordi, Batis diops (♂), Chloropeta gracilirostris, Tarsiger ruwenzori, sowie Eier von 20 Arten aus verschiedenen Familien. Die Tafeln sind durchwegs vorzüglich ausgeführt.

Ogilvie, F. M. The Persistence of the right Ovary and its Duct in the Sparrow Hawk. Brit. B., IV, p. 216—218. — Rechtsseitiges Ovarium bei Accipiter nisus. Mit Textzeichnung.

Ognew, S.. Interessanter Fund. Messager Orn., I, p. 52—53. — Otis tetrax wurde im Herbst 1909 in den Gouvernements Smolensk, Orel und Ufa gefunden.

Oldham, C. (1). Common Scoter and other Ducks in Hertfordshire and Buckinghamshire. Brit. B., III, p. 414—415.

— **(2).** American Wigeon in Anglesey. l. c. IV, p. 87. — Mareca americana am See von Presaddfed bei Holyhead.

Oldys, H. Introduction of the Hungarian Partridge into the United States. Yearbook U. S. Dept. of Agriculture for 1909, 1910, p. 249—258, Tab. XIV. — Über die Akklimatisierung von Perdix perdix in den Vereinigten Staaten.

Oort, E. D. van (1). On the generic Name Passerina Vieillot. Not. Leyden Mus., XXXII, p. 32.

— **(2).** Once more the generic Name Passerina Vieillot. l. c. p. 185—186. — Verf. verwirft die Bezeichnung Passerina für Emberiza nivalis, weil der Name bereits in der Botanik verwendet sei (!). Diese Anschauung ist natürlich mit den derzeit gültigen Nomenklaturregeln unvereinbar.

— **(3).** On a new Form of the Genus Psephotus. l. c. p. 71—72. — Neu: Psephotus chrysopterygius blaauwi, vermutlich aus Port Darwin, Nord-Australien. [= P. cucullatus North. — Ref.]

— **(4).** Report on a small Collection of Birds from Merauke, Southern New Guinea. l. c. p. 78—82. — Liste von 19 Arten mit systematischen Anmerkungen. Neu beschrieben: Oriolus sagittata magnirostris, nach einem einzelnen jungen Männchen.

— **(5).** Ardea purpurea madagascariensis, nov. subsp. from Madagascar. l. c. p. 83—84. — Nach zwei im Winter auf der Insel erlegten Stücken aufgestellt. Es bleibt nachzuweisen, ob der Purpurreiher in Madagaskar überhaupt brütet.

— **(6).** List of a Collection of Birds from Western Java and from Krakatau. l. c. p. 105—166. — Behandelt eine umfangreiche Vogelsammlung Jacobsons aus verschiedenen Distrikten des westlichen Java. Die erbeuteten Exemplare sind mit Datum und Fundort aufgeführt, woran sich mitunter systematische Bemerkungen des Bearbeiters schließen. Kurze Übersicht der geographischen Rassen von Ramphalcyon capensis: Verf. ist der Ansicht, daß sich Alcedo javana Bodd. auf die später von Walden P. gigantea genannte Art der Philippinen bezieht und benennt die Borneo-Form R. c. innominata. Beschreibung und Kennzeichen von Prinia blythi. Gracupica tertia Hart. hält Verf. für G. melanoptera juv. Numenius arquata madagascariensis hat N. a. lineatus zu ersetzen.

— **(7).** Hierofalco gyrfalco islandus (Brünnich), a new Bird to the Avifauna of the Netherlands. l. c. p. 176. — Ein ♂ juv. wurde bei Rijsbergen am 7. Dez. 1909 erlegt. Neu für Holland.

— **(8).** On Arachnothera longirostra (Latham). l. c. p. 194—196. — Behandelt die geographischen Formen der genannten Art. Neu: A. l. rothschildi, Natuna-Inseln; A. l. niasensis, Nias; A. l. büttikoferi, Borneo. Kritische Notizen über die bereits bekannten Rassen.

— **(9).** Report on Birds from the Netherlands received from 1. September 1909 till 1. Sept. 1910. l. c. p. 203—209, Tab. 2. — An selteneren Arten, die in den Niederlanden geschossen wurden, sind Colymbus imber, Egatheus falcinellus und Motacilla flava thunbergi hervorzuheben. Das bei Rijsbergen (Nord Brabant)

erlegte Exemplar von Hierofalco gyrfalco islandus ist beschrieben und abgebildet.

— (10). An overlooked Heron of the Javan Ornis. l. c. p. 210. — Das Leidener Museum besitzt mehrere Exemplare von Ixobrychus eurythma aus Java.

— (11). Description of eight new Birds collected by Mr. H. A. Lorentz in Southwestern New Guinea. l. c. p. 211—216. — Neu: Anurophasis (nov. gen.) monorthonyx, Oranje-Gebirge; Psittacella lorentzi, Wichmannkette; Poecilodryas quadrimaculatus und P. caniceps pectoralis, Hellwig-Berge; Paramythia montium olivaceum, Daphoenositta miranda frontalis, Oreornis (nov. gen.) chrysogenys und Melirrhophetes nouhuysi, Oranje-Gebirge.

— (12). Nectarinia congensis nov. sp. vom unteren Kongo. Orn. Monber., XVIII, p. 54—55.

Osburn, P. I. (1). The Nesting of the Frazar Oyster-Catcher. Condor, XII, p. 73. — Brutgeschäft von Haematopus frazari an der Küste von Jalisco, Mexiko.

— (2). A Booby on the West Coast of Mexico. l. c. p. 80. — Sula sula bei San Blas, Tepic.

— (3). Accidental Trapping of Raptores. l. c. p. 80. — Nyctala acadica in den Piute-Bergen, California, 2300 m, erlegt.

Ottow, B. Bemerkungen über Hirundo rufula, erbeutet in Livland. Orn. Monber., XVIII, p. 159. — Berichtet über ein im Mai 1855 auf dem Gute Panten von O. von Loewis geschossenes Exemplar, das sich im zool. Universitätsmuseum in Dorpat befindet.

Owen, T. An Account of a Ramble with the Birds in Anglesey and Carnarvonshire. Zool., (4), XIV, p. 310—315. — Brutnotizen.

Paeßler, R. (1). Sammelausbeute in den Häfen Perus und Chiles im Jahre 1909. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 7—9, 21—22. — Beschreibungen der Eier verschiedener Arten.

— (2). Während der Reise nach der Westküste Süd- bis Nord-Amerikas beobachtete Vögel. Orn. Monber., XVIII, p. 116—119. — Betrifft hauptsächlich Sturm- und andere Meeresvögel.

Paris, P. (1). La Brante roussâtre sur les bords de la Saône. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 141—142 (131—132). — Netta rufina bei Saint-Jean-de-Losne erlegt.

— (2). Sur le Busard Montagu. l. c. No. 10, p. 146—147. — Nahrung von Circus pygargus nach Befunden, die durch Untersuchung des Mageninhalts gewonnen wurden.

— (3). A propos des Oiseaux lumineux. l. c. No. 14, p. 216—217. — Bibliographische Hinweise auf einige früher beobachtete Fälle des Leuchtens bei Vögeln.

— (4). Dates d'arrivée de quelques oiseaux aux environs de Dijon, en 1910. l. c. No. 15, p. 237—238. — Frühjahrsdaten.

— (5). Notes pour servir à l'ornithologie du Département de l'Aube. l. c. No. 16, p. 241—244. — Nach Beobachtungen des

Verfassers und solchen von J. Rouget. Notizen über Vorkommen und Häufigkeit von 40 Arten.

— (6). Arrivée et départ des Hirondelles et des Martinets aux environs de Dijon. l. c. p. 255. — Frühjahrsdaten.

— (7). La Gorge-bleue dans l'est de la France. l. c. No. 19, p. 302. — Cyanecula suecica.

— (8). Limite de la répartition de la Gélinotte dans les départements de la Haute-Marne et de la Côte d'Or. l. c. No. 20, p. 325. — Tetrastes bonasia.

Parkin, T. Supposed Occurrence of the Swallow-tailed Kite (Elanoides furcatus) in Surrey. Zool., (4), XIV, p. 270—271. — Der Nachweis ist nicht ganz sicher.

Parrot, C. (1). Zwei neue Bienenfresser-Formen aus Afrika. Orn. Monber., XVIII, p. 12—13. — Beschrieben sind: Aerops albicollis maior und Merops viridis reichenowi.

— (2). Neue Vogelformen aus dem mediterranen Gebiet. Orn. Monber., XVIII, p. 153—156. — Neu: Lullula arborea familiaris, Korsika; Emberiza calandra graeca, Süd-Griechenland; Emberiza calandra obscura, Korsika; Lanius collurio jourdaini, Luscinia megarhyncha corsa, Pratincola torquata insularis aus Korsika; Cettia cetti reiseri, Hercegovina; Sylvia sarda affinis, Korsika; Caccabis rufa corsa, Korsika. Notizen über einige der von Schiebel (1) abgetrennten Lokalformen aus Korsika.

— (3). Berichtigung. l. c. p. 184. Emberiza calandra insularis nom. nov. für E. c. obscura Parr. nec Sarudny.

— (4). Beiträge zur Ornithologie der Insel Korsika. Orn. Jahrb., XXI, p. 121—166. — Seit Whitehead's denkwürdigem Besuche, der durch die Entdeckung von Sitta whiteheadi gekrönt wurde, war die Insel ornithologisch ziemlich vernachlässigt worden. Verf. hielt sich in den ersten drei Monaten des Jahres 1910 auf Korsika auf und brachte mit Hilfe eines eingeborenen Sammlers eine umfangreiche Kollektion von nahezu 500 Bälgen nach Hause, die ins Münchener Museum gelangte. Der vorliegende Teil der Arbeit behandelt die Raben, Finken, Lerchen, Bachstelzen, Baumläufer, Meisen, Würger, Fliegenschnäpper, die Gattungen Phylloscopus und Cettia sowie Sylvia atricapilla pauluccii. Verf. teilt eingehende Beobachtungen über Vorkommen, lokale Verbreitung und Lebensweise mit und erörtert ausführlich die subspezifischen Charaktere der Inselformen und ihre Beziehungen zu den festländischen Vertretern. Neu beschrieben sind: Aegithalus caudatus tyrrhenicus und Regulus ignicapillus minor.

Paschtschenko, S. Vogelzugsdaten aus Jaroslaw. Aquila, XVII, p. 280.

Paterson, J. (1). On the Birds of the Glasgow District. The Glasgow Naturalist, II, No. 2, p. 43—61. — Beschäftigt sich mit der Vogelfauna der Umgebung von Glasgow in einem Radius von 10 Meilen. In einem allgemeinen Teil bespricht Verf. die charakteristischen Arten nach Vorkommen und Häufigkeit und

schließt mit der Liste der für das Gebiet sicher nachgewiesenen Arten.

— (2). The Return of Summer-Birds to the „Clyde" Area in 1910. l. c. No. 4, p. 127—129. — Daten zum Frühjahrszug.

— (3). The Great Spotted Woodpecker (Dendrocopus major) near Glasgow and in Ayrshire. l. c. No. 4, p. 142—143.

Patten, C. J. The Pre-Nuptial Plumage of the Sanderling. Ibis (9), IV, p. 383—384. — Beschreibt ein Übergangskleid von Calidris arenaria.

Pearl, R. A Triple-yolked Egg. Zool. Anz., XXXV, p. 417—423. — Beschreibung eines Eies mit drei Dottern. Zwei Textbilder.

Peck, M. E. The Effect of Natural Ennemies on the Nesting Habits of some British Honduras Birds. Condor, XII, p. 53—60. — Verf. bespricht in der interessanten Arbeit Schutzvorrichtungen, welche von verschiedenen Passeres-Arten zur Abwehr von Feinden am Nest angebracht werden. Zur Illustrierung seiner Theorie gibt Verf. Abbildung der Nester von zwei Kolibri- und mehreren Tyranniden-Arten.

Peckelhoff. [Vorkommen von Corvus corone bei Lübeck.] Journ. f. Orn., LVIII, p. 93. — Nur die Rabenkrähe brütet bei Lübeck.

Pelt-Lechner, A. A. van. Een en ander over Motacilla boarula, L. (Groote Gele Kwikstaart) in Limburg. Jaarboekje Nederl. Orn. Vereen., No. 7, p. 119—120. — Gebirgsbachstelze im östlichen Holland.

Pemberton, J. R. (1). Some Bird Notes from Ventura County. Condor, XII, p. 18—19. — Notizen über acht seltene Arten: Dendroica nigrescens, Aeronautes melanoleucus, Gymnogyps californianus usw.

— (2). Notes on the Rufous-crowned Sparrow. l. c. p. 123—125. — Betrifft das Nisten von Aimophila ruficeps ruficeps in California.

Penard, F. P. en **Penard, A. P.** De Vogels van Guyana (Suriname, Cayenne en Demerara). Tweede Deel (II). S'Gravenhage 1910. 8°. 587 pp. — Die Mängel des Werkes, auf die wir bereits bei Besprechung des ersten Bandes (vgl. Bericht 1908, p. 102) hingewiesen haben, treten in dem nun vorliegenden Schlußteil, der den Rest der Sitzfüßler und die schwierigen artenreichen Familien der Passeres behandelt, noch mehr hervor. Abgesehen von den biologischen Beobachtungen (Brutgeschäft), für die wir den Verff. Dank schulden, enthält der systematische Teil eine solche Menge Fehler und Mißverständnisse, daß das Buch als wissenschaftliche Basis für unsere Kenntnis der Avifauna von Guiana endgültig ausscheidet und nur als kritiklose Kompilation aus anderen Schriften betrachtet werden darf. Über die lokale Verbreitung der Vögel in Surinam erfahren wir so gut wie nichts (denn Angaben wie „lebt im Binnenland" sind ja wertlos), da-

gegen sind viele Arten aufgenommen, deren Vorkommen in Guiana durchaus nicht bewiesen, z. T. einfach unmöglich ist. Zu bedauern ist ferner, daß den Verf. seine Abneigung gegen „Subsoorten" nicht abgehalten hat, eine Reihe überflüssiger Synonyme als „neue Species" einzuführen. Ref. hat das vom Verf. gesammelte Material in Tring untersucht und konnte feststellen, daß mit einer einzigen Ausnahme alle sogenannten neuen Species längst bekannten Formen angehören. Neu beschrieben sind: Hadrostomus atricapillus surinamensis [vielleicht unterscheidbar, Serie zur Feststellung benötigt]; Attila surinamensis [= A. spadiceus]; Heteropelma flavigula und H. surinamensis [beide = Scotothorus t. wallacei]; Todirostrum surinamensis [= T. maculatum]; Empidochanes surinamensis [= E. fuscatus fumosus Berl.]; Hypocnemis surinamensis [quid? — ungenügend gekennzeichnet]; Formicarius tamiesoni [= F. c. colma juv.]; Lamprospiza charmesi [= L. melanoleuca]; Hylophilus surinamensis [= H. luteifrons]; H. griseiceps [= H. muscicapinus].

Perez, R. M. The Western Martin Nesting in Los Angeles. Condor, XII, p. 133. — Progne subis hesperia.

Perreau, G. A. Notes on the Birds of Chitral. Journ. Bomb. Nat. Hist. Soc., XIX, p. 901—922. — Beobachtungen über Vorkommen etc.

Peyton, L. Nesting of the Spotted Owl in Northeastern Los Angeles County, California. Condor, XII, p. 122—123. — Brutgeschäft von Strix occidentale.

Phillips, J. C. Notes on the Autumn Migration of the Canada Goose in Eastern Massachusetts. Auk, XXVII, p. 263—271. — Betrifft Branta canadensis. Ankunft, Zahl der Wanderer, Ausdehnung und Richtung des Zuges sind ausführlich geschildert.

Phillips, F. J. The Dissemination of Junipers by Birds. Forestry Quarterly, VII, No. 1, p. 1—16. — Verbreitung des Wachholders durch Vögel.

Phillipps, R. Further Breeding of the Pied Rock Thrush, Monticola saxatilis. Avic. Mag., (3), I, p. 324—328. — Berichtet über weitere Erfolge mit Aufzucht in Gefangenschaft.

Picchi, C. (1). Un altro esemplare italiano della Saxicola deserti, Rüppel. Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI, p. 24—37. — Ein ♂ ad. in ausgefärbtem Kleide wurde am 10. Mai 1909 auf der Insel Capri gefangen. Es ist der dritte Nachweis für Italien. Beschreibung des Vogels, Übersicht über die bisher in Europa erlegten Exemplare (9), Synonymie und Verbreitung.

— **(2).** [Saxicola deserti caught at Capri]. Ibis, (9), IV, p. 219—220.

— **(3).** Emberiza pusilla, Pall. e Nycticorax nycticorax (L.) avvertite per la prima volta presso Monterchi — Appennino Centrale —, in Provincia di Arezzo. Avicula, XIV, p. 13—18. — Ein ♂ ad. der Zwergammer wurde am 17. Okt. 1907 in Monterchi gefangen. Eingehende Beschreibung des Exemplares und Auf-

zählung der bisherigen Nachweise für Italien. Auch der Nachtreiher war bisher in dem Distrikt nicht gefunden worden.

— (4). Sulla comparsa nell' Adriatico del Larus audouini Payr. ed ulteriori notizie sull' habitat e sui caratteri giovanili distintivo di questo Gabbiano. l. c. p. 41—48. — Die Erlegung eines Exemplars an der Mündung des Rubicon gibt Verf. die Veranlassung, auf die allgemeine Verbreitung und das Vorkommen der Art in Italien näher einzugehen. Das Jugendkleid ist beschrieben und die Unterschiede gegenüber L. argentatus cachinnans sind eingehend erörtert.

Pilz. Ornithologische Beobachtungen über den Vogelzug in Elsaß-Lothringen 1899—1908. Ornis, XIII, 4, März 1910, p. 200—316. — Die Aufzeichnungen aus den einzelnen Jahren sind gesondert behandelt. Der Verlauf des Frühjahrszuges der einzelnen Arten wird im Zusammenhang mit den Witterungsverhältnissen übersichtlich dargestellt. 37 Beobachter sandten Notizen ein, die sich auf folgende 27 Species verteilen: Coturnix coturnix, Turtur turtur, Columba oenas, C. palumbus, Grus grus, Vanellus vanellus, Scolopax rusticola, Ciconia ciconia, Anser fabalis, Milvus milvus, Falco tinnunculus, Jynx torquilla, Cuculus canorus, Upupa epops, Caprimulgus europaeus, Apus apus, Hirundo rustica, H. urbica, Luscinia megarhynchos, Turdus philomelos, T. musicus, Motacilla flava, M. alba, Alauda arvensis, A. arborea, Sturnus vulgaris, Oriolus oriolus.

„Pine Marten". Pheasant-shooting round about hillstations in Northern India. Journ. Bombay Nat. Hist. Soc., XIX, p. 795—804.

Pitcairn, W. G. (1). Further Notes on the Lark Sparrow in Southwestern Pennsylvania. Auk, XXVII, p. 211. — Chondestes grammacus.

— (2). Wilson's Thrush (Hylocichla fuscescens) a common Breeder near Alleghany, Pennsylvania. l. c. p. 213. — Häufiger Brutvogel.

Plaz, J. Graf (1). Raubmöwen im Salzburg'schen. Orn. Jahrb., XXI, p. 61. — Stercorarius parasiticus und S. pomarinus.

— (2). Die Wachholderdrossel (Turdus pilaris L.), Brutvogel im Salzburgischen. l. c. p. 166—170. — In einem ausgedehnten Torfmoor bei Gois am Fuß des Untersberges als Brutvogel festgestellt. Genaue Angaben über drei aufgefundene Nester.

Poche, F. (1). Kritische Übersicht über die Entwicklung und den gegenwärtigen Stand der Frage nach der Zulässigkeit der in Moehring, Geslachten der Vogelen, Ausgabe von Nozeman und Vosmaer, 1758, enthaltenen Gattungsnamen. Journ. f. Orn., LVIII, p. 395—407. — Gibt eine objektive, sachliche Besprechung der gesamten einschlägigen Literatur und plädiert am Schlusse für die (durch die gültigen Nomenklaturregeln gebotene) Annahme der Moehringschen Gattungsnamen.

— (2). Ergänzungen und Berichtigungen zu R. B. Sharpes „Hand-List of the Genera and Species of Birds". l. c. p. 718—730.

— Enthält eine ganze Reihe wichtiger Zusätze und Korrekturen zu dem genannten Werk.

Poll, J. Kreuzschnäbel als Blattlausvertilger. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 424—425.

Poljakoff, G. Mitteilung über einen „ring-gemerkten" Vogel. Mess. Orn., I, p. 220. — Eine in Dänemark beringte Dafila acuta wurde am 28. IV. 10 bei Archangelsk erlegt.

Poncins, Vicomte de. Notes Ornithologiques: A propos de captures de Flamants Roses; Dates d'arrivée des Hirondelles dans la Loire; La colonie de Siffleurs huppés du Forez. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 13, p. 193—197. l. c. No. 16, p. 245—246. — Berichtet u. a. über eine Brutkolonie von Netta rufina in den Sümpfen von Forez (bei Lailly, Loiret).

Porter, L. H. The Hermit Thrush breeding in Litchfield County, Connecticut. Auk, XXVII, p. 461.

Portier, P. Pression osmotique des liquides des Oiseaux et Mammifères marins. Bull. Inst. Océanogr. Monaco, No. 180, 1910, p. 1—10.

Poty, P. (1). La Mouette Rieuse à Lyon. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 11, p. 173. — Überwinterung von Larus ridibundus.

— **(2).** La Bondrée apivore en Saône-et-Loire. l. c. No. 12, p. 190. — Pernis apivorus häufig.

Preston, J. W. Notes on the Northwestern Crossbill. Condor, XII, p. 90—93. — Nestbau und Brutgeschäft ausführlich geschildert. Mit zwei Abbildungen der Nester.

Proceedings of the Fifth International Congress of Ornithologists. Ibis, (9), IV, p. 710—713.

Proctor, F. W. Great Tit laying in a Hawfinch's Deserted Nest. Brit. B., IV, p. 119—120. — Parus major in ein verlassenes Nest von Coccothraustes coccothraustes legend.

Pycraft, W. P. (1). A History of Birds. With an Introduction by Ray Lankester. London 1910. 8°. XXX+458 pp. — Zweck des Buches ist, das Vogelleben vom Standpunkte der Entwicklungslehre aus zu schildern. Die sechsundzwanzig Kapitel behandeln ausführlich die verschiedensten Fragen, worunter nur einige hervorgehoben seien: Phylogenetische Entwicklung des Vogelstammes, Klassifikation, Verbreitung, Beziehungen zu Feuchtigkeit und Temperatur, Zug, Abhängigkeit von der Außenwelt, geselliges Zusammenwohnen, Beziehungen der Geschlechter untereinander, Fortpflanzung und Brutgeschäft, Nestvögel, Variation und natürliche Zuchtwahl, erworbene Eigenschaften, künstliche und sexuelle Zuchtwahl, Isolierung, Morphologische Anpassungen, Konvergente Entwicklung usw. Mit zahlreichen Illustrationen. Das Buch gibt einen guten Überblick über das Wichtigste aus der Naturgeschichte der Vögel und enthält überdies eine Reihe wertvoller Anregungen.

— **(2).** On the Systematic Position of the Petrels in: Godman, A Monograph of the Petrels (Tubinares). Part V. London 1910, p. XV—XXI. — Auf Grund der osteologischen Charaktere

kommt Verf. zu dem Resultate, daß, obgleich auch Beziehungen zu den Ciconiiformes vorliegen, die Tubinares am nächsten mit den Colymbidae und Impennes verwandt sind. Mit den Möwen haben sie dagegen keinerlei Verwandtschaft.

— (3). On some Points in the Anatomy of Bradypterus cinnamomeus. Trans. Zool. Soc. London, XIX, 4, März 1910, p. 454—459. — Behandelt Pterylographie und Myologie im Vergleich zu verwandten Gattungen. Sichere Anhaltspunkte für die systematische Stellung der Art wurden aus der anatomischen Untersuchung nicht gewonnen.

— (4). [On the osteology of Pithecophaga jefferyi.] Bull. B. C. O., XXV, p. 84—85. — Die Art ist nächst verwandt mit Thrasaëtus harpyia.

Quintin, W. H. St. (1). The European Rock Thrushes. Avic. Mag., (3), I, p. 157—158. — Gefiederwechsel bei Monticola cyanus ohne Mauser.

— (2). Notes from the Scampston Aviaries. Avic. Mag., (3), II, p. 57—63. — Schildert Gefangenleben von Otis tetrax, Burhinus grallarius und Oedemia nigra. Mit Schwarzbild (nach photogr. Aufnahmen).

Radcliffe, H. Delmé. Roller catching its Prey in the Water. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 225—226. — Biologisches von Coracias affinis.

Raggi, L. Avifauna Popolare delle provincie di Bologna, Ferrara, Ravenna, Forli e della Repubblica di S. Marino. Contributo allo studio dei nomi volgari degli uccelli nell' Emilia. Avicula, XIV, p. 105—111, 147—148. — Fortsetzung der Arbeit (vgl. Bericht 1908, p. 47). Enthält das Verzeichnis der Trivialnamen des Restes der Passeres und der übrigen Ordnungen.

Ralfe, P. G. Ornithological Notes from Denmark. Zool., (4), XIV, p. 81—98. — Anschauliche Schilderung aus der dänischen Vogelwelt. Am Schluß Liste der beobachteten Arten mit ihren dänischen Vulgärnamen.

Ramsay, L. N. G. Spotted Redshank in Dye. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 249. — Totanus fuscus.

Ramsbotham, R. H. Observations on the Nesting of Rooks. Zool., (4), XIV, p. 227.

Ramsden, C. T. The Blue-winged Teal in Cuba in Summer. Auk, XXVII, p. 452. — Querquedula discors.

Rasewigh, W. A. Zur Biologie des Steppenhuhns (Syrrhaptes paradoxus Pall.). Mess. Orn., I, p. 146—147. — Das Steppenhuhn brütete im Jahre 1908 zweimal in der Krim.

Raspail, X. Les Passereaux qui chantent avant le lever du soleil. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 289—291. — Bespricht einige Arten, die vor Sonnenaufgang zu singen beginnen.

Ray, M. S. (1). A Defense of Oology. Condor, XII, p. 19—22.

— (2). From Tahoe to Washoe. l. c. p. 85—89. — Bericht über eine ornithologische Sammeltur nach Nevada. Mit zwei Textbildern.

— (3). Late Spring in Lake Valley. l. c. p. 128—132. — Frühjahrsbeobachtungen aus der Sierra von Californien. Mit zwei Textbildern.

— (4). The Discovery of the Nest and Egges of the Gray-crowned Leucosticte. l. c. p. 147—161, Fig. 43—54. — Nest und Eier von L. t. tephrocotis wurden am Pyramid Peak, im Gebirge des östlichen Teiles von Eldorado County, California, entdeckt. Nistplatz, Bau des Nestes und Betragen der Vögel sind eingehend geschildert. Prächtige Aufnahmen beigegeben.

Reboussin, R. (1). Le jeune de l'engoulevent d'Europe (Caprimulgus Europaeus L.). Rev. Franç. d'Orn., II, p. 183—187. — Beobachtungen über das Benehmen des Nestvogels. Mit Textbild.

— (2). Les itinéraires des migrations du Gobe-Mouche noir (Ficedula atricapilla L. 1766). l. c. p. 254—255. — Über den Zug im Frühling und Herbst.

— (3). Nids superposés. l. c. p. 285—286.

Redfield, A. C. The Seaside Sparrow on Cape Cod, Massachusetts, in Winter. Auk, XXVII, p. 211. — Ammodramus maritimus.

Reeker, H. (1). In Gefangenschaft brütende Brandenten. 38. Jahresber. Zool. Sect. Westfäl. Prov. Ver., 1910, p. 46. — Tadorna tadorna brütete und brachte ihre Jungen im Zoolog. Garten zu Münster glücklich auf.

— (2). Seidenreiher in Westfalen erlegt. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 362. — Herodias garzetta in Lippborg erlegt. Erster Nachweis für Westfalen.

— (3). Nordseetaucher während des Sommers im Binnenland. l. c. p. 362—363. — Urinator lumme bei Münster am 23. Mai 1910 erlegt.

Regalià, E. Sul Piede Ornitico. Avicula, XIV, p. 151—155, 160—161. — Behandelt den Vogelfuß in anatomischer Hinsicht und bespricht kurz die Bestandteile des Metatarsus, Zygodoctylie, Zahl der Phalangen etc. An der Hand mehrerer Beispiele korrigiert Verf. einige, in den Handbüchern übliche, nicht zutreffende Angaben.

Regel, K. Beobachtungen am roten Milau (Milvus milvus). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 445—447, Tab. XII, XIII. — Beobachtungen aus Unterfranken. Auf den Tafeln sind Abbildungen des Horstes mit den Jungen gegeben.

Reichenow, A. (1). Neue Arten aus Afrika. Orn. Monber., XVIII, p. 7—8. — Neu: Cossypha nigriceps, Crateropus plebeius gularis, Apalis pulchra polionota, Sylvietta epipolia u. Cisticola garuensis aus Adamaua; Calamonastes stigmosus, Windhuk, Deutsch-SW.-Afrika; Phyllastrephus placidus grotei, Mikindani; Cinnyris genderuensis, Poliospiza monticola und Lanius gubernator strümpelli, aus Adamaua.

— (2). Lagonosticta umbrinodorsalis n. sp. Orn. Monber., XVIII, p. 82. — Die neue Art stammt aus Adamaua.

— (3). Einige neue Formen aus Kamerun. Orn. Monber., XVIII, p. 94—95. — Neu: Phyllastrephus flavicollis adamauae, Alseonax murinus albiventris aus dem Ngendero-Gebirge, N.-Kamerun; Laniarius erythrogaster chrysostictus, Prionops poliocephalus adamauae, Bradornis pallidus nigeriae aus Adamaua.

— (4). Neue afrikanische Arten. Orn. Monber., XVIII, p. 160—161. — Neu: Melichneutes (nov. gen.) sommerfeldi, S.-Kamerun; Oriolus tanganjicae, westlich des Taganjika; Euplectes sabinjo, Sabinjo-Vulkan.

— (5). Neue Arten. Orn. Monber., XVIII, p. 174—176. — Beschrieben sind Turtur hypopyrrhus, Adamaua; Poicephalus senegalus mesotypus, Adamaua; Chalcomitra verticalis niassae, nördlich des Niassa-Sees; Melocichla mentalis adamauae, Adamaua; Cisticola adamauae, Adamaua; Cisticola adametzi, Kamerun; Saxicola campicolina, Adamaua; Cossypha albicapilla genderuensis, Adamaua; Trichoglossus cyanogrammus schoedei, Manus, Admiralitätsinseln.

— (6). Terekia cinerea in Deutschland erlegt. Orn. Monber., XVIII, p. 179. — Ein Vogel im Winterkleid ist am Niedersee in Hinterpommern erlegt worden.

— (7). Neue afrikanische Arten. Orn. Monber., XVIII, p. 191—192. — Beschrieben sind: Psalidoprocne sammetina, Adamaua; Lanius humeralis camerunensis, Adamaua; Cisticola camerunensis, Adamaua; Mirafra strümpelli, Adamaua; Zosterops strümpelli, Kangala; Z. genderuensis, Genderugebirge; Z. phyllicus, Kufum, N.-Kamerun; Cinnyris melanoceneon, Adamaua.

— (8). [Über die Abarten des Uhu.] Journ. f. Orn., LVIII, p. 412. — Schlüssel zu den bekannten geographischen Formen, wovon Bubo bubo norwegicus (Norwegen) und B. b. hungaricus (Ungarn) neu beschrieben werden. Beide lassen sich jedoch, wie Hartert u. Rothschild nachwiesen, nicht aufrecht erhalten.

— (9). [Über einen vermutlich neuen Habicht von der Insel Vuatom, Gazelle-Halbinsel.] l. c. p. 412. — Neu: Astur planes.

— (10). Über eine Vogelsammlung vom Rio Benito im Spanischen Guinea. Mitt. Zool. Mus. Berlin, V, 1, Aug. 1910, p. 71—87. — Die Ausbeute wurde von Herrn Teßmann in den Jahren 1906—09 zusammengebracht. Die Fauna des Rio Benito stimmt durchaus mit der des Küstenlandes von Kamerun überein. 194 Sp. sind mit Aufzählung der gesammelten Exemplare verzeichnet. Fünf neu entdeckte Formen (davon eine zweifelhaft) wurden bereits früher vom Verf. bekannt gemacht. Phyllastrephus falkensteini (bisher nur aus Benguella und Kongo) und Andropadus ansorgei (bisher nur aus Süd-Nigeria bekannt) verdienen besondere Erwähnung. Malimbus gracilirostris wird auf M. coronatus ♀ zurückgeführt.

Reiser, O. (1). Liste der Vogelarten, welche auf der von der Kaiserl. Akademie der Wissenschaften 1903 nach Nordostbrasilien entsendeten Expedition unter Leitung des Hofrates Dr. F. Stein-

dachner gesammelt wurden. Denkschr. der math.-naturwiss. Kl. d. Kais. Akad. Wissensch. Wien, LXXVI, 1910, p. 55—100. — Gesammelt wurden auf der Reise, die von Bahia und Piauhy nach San Luiz de Maranhão führte, im ganzen 1347 Bälge. Die vorliegende Liste enthält nur die lateinischen Namen der Arten nebst einer Aufzählung der erbeuteten Exemplare mit Fundort und Datum. Die entdeckten neuen Arten sind bereits früher (1905) beschrieben worden. Die Nomenklatur, und in manchen Fällen auch die Bestimmung, dürften zu korrigieren sein. Xenops genibarbis littoralis ist wohl auf X. g. pelzelni zurückzuführen, Thalurania eriphile bezieht sich sicher auf T. e. baeri usw. Interessant sind die Nachweise von Caprimulgus hirundinaceus (Bahia und Piauhy), Phaëthornis gounellei (das zweite bekannte Exemplar am See von Missão, Piauhy erlegt), Formicivora melanogastra (Piauhy), Xiphocolaptes falcirostris (häufig in Piauhy!), Xenopsaris albinucha (Rio S. Francisco, Bahia u. Rio Parnahyba, Piauhy, neu für Brazil), Hapalocercus rufomarginatus (Piauhy) usw. Im Anhang Verzeichnis der gesammelten Eier und einer kleinen Vogelausbeute aus Maranhão.

— (2). Über Verbreitung und Brutgeschäft des Tannenhehers in den nördlichen Balkanländern in: O. Kleinschmidt, Berajah. Corvus Nucifraga, 1910, p. 7—12. — Eingehende Mitteilungen über lokale Verbreitung und Brutgeschäft in Bosnien, Serbien etc. und über Größenverhältnisse und Färbung der Eier.

Report on the British Museum for 1909. Ibis, (9), IV, p. 714—716.

Rey, E. u. **Reichert, A.** Mageninhalt einiger Vögel. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 193—197, 225—234, 248—254, 278—284, 305—313, 344—350, 389—395, 413—421. — Mitteilungen über zahlreiche Arten aus den verschiedensten Vogelfamilien (158 Sp.).

Ridgway, R. (1). Diagnoses of new Forms of Micropodidae and Trochilidae. Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 53—56. — Neu: Streptoprocne zonaris mexicana, Cordova, Vera Cruz, Mexiko; Chaetura richmondi, Guayabo, Ost Costa Rica; Cypseloides niger jamaicensis, Jamaica; C. n. costaricensis, San José, Costa Rica; Phoethornis longirostris veraecrucis, Vera Cruz, SO.-Mexiko; P. adolphi saturatus, Costa Rica; Eupherusa eximia nelsoni, Vera Cruz, Mexiko; Amizilis bangsi, Miravelles, NW.-Costa Rica; Anthracothorax prevosti gracilirostris, Costa Rica; Florisuga mellivora tobagensis, Tobago. Neue Gattung: Nesophlox (Type: Trochilus evelynae).

— (2). Concerning three alleged „Erroneous Georgia Records". Auk, XXVII, p. 88.

Riley, J. H. (1). On the name and synonymy of the Antillean Sharp-shinned Hawk. Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 77—78. — Accipiter striatus hat Priorität vor A. fringilloides. Ausführliche Synonymie.

— (2). On the Name of the Trinidad Coereba. l. c. p. 100. — Coereba luteola hellmayri nom nov. für C. trinitatis Lowe (nec Bonaparte).

Roberts, A. Bi-annual Nidification of Black-chested Wren-Warbler. Journ. S.-Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 22. — Über zweimaliges Brüten von Prinia flavicans.

Roberts, T. H. The Evening Grosbeak in Minnesota. A. O. U. No. 514. Hesperiphona vespertina vespertina (W. Cooper). Bull. Minnesota Acad. Sci., IV, No. 3, 1910, p. 406—414. — Zusammenstellung der auf das Gebiet bezüglichen Bücherstellen; eingehende Darstellung des Vorkommens der Art in Minnesota, mit genauen Nachweisen; Frühjahrs- und Herbstzug; Lebensweise, Gesang, Betragen, Nahrung. Wiedergabe der Originalbeschreibung Coopers, die im ersten Bande der „Annals" des Lyceums of Natural History in New York erschien.

Robertson, J. (1). Dotterel (Eudromias morinellus) in Bute. The Glasgow Nat., II, No. 4, p. 142.

— (2). Ruff (Machetes pugnax) in East Renfrew. l. c. p. 142.

— (3). Spotted Redshank (Totanus fuscus) in East Renfrew, in summer and autumn 1910. l. c. p. 142.

Robertson, W. On the Life-History of the Ostrich Wireworm, Strongylus douglassi. Agricult. Journ. Cape of Good Hope, XXXIX, 1910, p. 32—51.

Robinson, H. C. (1). [Two new Species of Birds from the Malay Peninsula.] Bull. B. O. C., XXV, p. 98—100. — Neu: Sphenocercus seimundi, Gebirge der Malakka-Halbinsel; Myiophoneus crassirostris, Trang.

— (2). [Remarks on birds from the Malay Peninsula.] Bull. B. O. C., XXV, p. 110—111. — Bemerkungen über Cyornis malayensis (wahrscheinlich = Niltava sumatrana Salv. aus Sumatra), Gerygone modiglianii, Turdinus loricatus (Syn. T. marmoratus), Stachyridopsis poliogaster und Serilophus rothschildi. Pseudoglottis guttifer überwintert nicht selten an der Küste.

Robinson, H. C. and **Kloß, C. B.** On Birds from the Noherrtn Portion of the Malay Peninsula, including the Islands of Langkawi and Terutau; with Notes on other rare Malayan Species from the Southern Districts. Ibis, (9), IV, p. 659—675, Tab. X. — Verff. geben zunächst einen geschichtlichen Überblick über die bisherigen ornithologischen Forschungen im nördlichen Teil der Malakka-Halbinsel, beginnend mit Cantor bis auf unsere Tage. Die Sammlungen, die der vorliegenden Abhandlung zugrunde liegen, stammen durchwegs von der westlichen Seite der Halbinsel, südlich von Trang bis zur Mündung des Kedah-Flusses, einschließlich der vorgelagerten Inseln Pulau Langkawi und Terutau. Der Charakter der einzelnen Sammelstationen und die auffallendsten Vertreter der Vogelwelt sind kurz geschildert. Eine Karte im Text erleichtert die Fixierung der Lage der verschiedenen Örtlichkeiten. Der Anfang der systematischen Liste

behandelt die Arten der Familien Phasianidae und Columbidae. Die neuentdeckte Taube Sphenocercus seimundi (♂ ♀) ist abgebildet.

Robinson, H. W. (1). Nesting of the Grey Lag-Goose in Orkney. Brit. B., III, p. 376. — Anser cinereus Brutvogel.

— **(2).** Red-breasted Goose on the Severn. l. c. p. 376. — Bernicla ruficollis im Nov. 09 erlegt.

— **(3).** Food of the Nesting Lesser Black-backed Gull. l. c. IV, p. 88—89. — Nahrung von Larus fuscus.

— **(4).** Food of the Herring Gull. l. c. p. 124. — Nahrung von Larus argentatus.

Rockwell, R. B. (1). An Albino Magpie. Condor, XII, p. 45. — Pica pica hudsonia.

— **(2).** Some Colorado Night Heron Notes. l. c. p. 113—121. — Verf. verbrachte längere Zeit in Barr bei Denver, Colorado, um das Vogelleben zu studieren, und konnte hier eingehende Beobachtungen über das Brutgeschäft von Nycticorax nycticorax naevius anstellen. Nestbau, Leben und Treiben am Brutplatz sind ausführlich geschildert. Prächtige, lebenswahre Naturaufnahmen sind beigegeben.

— **(3).** Nesting of the Gray-headed Junco. l. c. p. 164—165. — Brutgeschäft von Junco caniceps. Mit Abbildung des Nestes.

— **(4).** Nesting Notes on the American Eared Grebe and Piedbilled Grebe. l. c. p. 188—193. — Über das Brutgeschäft von Colymbus n. californicus und Polilymbus podiceps. Mit prächtigen Abbildungen der Nester.

Röhl, H. (1). Ornithologischer Jahresbericht über Pommern für 1908. Zeitschr. f. Ornith. u. prakt. Geflügelz., Stettin, XXXIV, Beilage, p. 1—8, 9—16, 17—20.

— **(2).** Ornithologischer Jahresbericht über Pommern vom Jahre 1909. l. c. XXXIV, Beilage, p. 97—104, 129—133, 185—189. — Verf. hat an Stelle des nach Berlin verzogenen Herrn F. Koske die Redaktion der pommerschen Jahresberichte übernommen. Der Vogelzug in den einzelnen Monaten ist im Zusammenhang mit den Witterungsverhältnissen dargestellt, daran schließen sich die tabellarische Übersicht der Zugsdaten und das Verzeichnis der Beobachter.

Rörig, G. Die wirtschaftliche Bedeutung der Vogelwelt als Grundlage des Vogelschutzes. Mitteil. k. Biol. Anst. f. Land- u. Forstwirtschaft, Heft 9, 1910, p. 1—48, mit 13 Textabbildungen. — Zur Feststellung der wirtschaftlichen Bedeutung der Vögel stehen uns mehrere Wege zu Gebote: (1) der Fütterungsversuch, (2) die Untersuchung des Mageninhalts erlegter Vögel, (3) Gewölluntersuchungen und (4) die Beobachtung der Tiere im Freien. Verf. skizziert die unter 1—3 genannten Methoden des Studiums der Vogelernährung und erläutert an der Hand einiger Beispiele ihren Wert für die Beurteilung der Frage. Durch wiederholte

Experimente konnte Verf. zu wertvollen Schlüssen gelangen hinsichtlich der Frage nach dem Nahrungsbedürfnis der Vögel und, welche Nahrung die Tiere bevorzugen. Die Magenuntersuchungen erstreckten sich namentlich auf Krähen und Tagraubvögel, wogegen das Studium der Gewölle hauptsächlich verschiedene Eulenarten betraf. Am Schlusse Literaturverzeichnis. Zahlreiche Textabbildungen erläutern die interessante Abhandlung.

Rößler, E. Hrvatska Ornithološka Centrala, IX, 1909. Soc. Hist. Nat. Croat. Zagreb, 1910, p. 1—110. — Auch in diesem Jahre ist die Zahl der Beobachtungsstationen gestiegen, im Frühjahr auf 389, im Herbst auf 236. In der Anordnung und Behandlung des Stoffes schließt sich der vorliegende den früheren Berichten an. Über 97 Sp. gingen im Frühjahr Beobachtungen ein, während Herbstdaten für 79 Sp. vorliegen. Der Charakter des Frühjahrszuges war ein später, die Besiedelungsdauer war kurz, und die Kulminationen traten verhältnismäßig spät auf. Sie erfolgten meist bei steigendem, atmosphärischen Druck. Auch der Herbstzug ging ziemlich spät vor sich und erstreckte sich nur auf einen kurzen Zeitraum. Die Ingluvialiensammlung hat beträchtliche Fortschritte gemacht; es liegen fast 800 Mageninhalte vor, die sich auf 110 Sp. verteilen und in der Hauptsache bereits determiniert wurden.

Rollinat, R. Les Rapaces Diurnes et Nocturnes du Département de l'Indre. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 275—277, 295—298, 314—318. — Die drei vorliegenden Abschnitte behandeln 20 Arten Tagraubvögel nach Vorkommen und Häufigkeit. Bei seltenen Arten sind die einzelnen Nachweise mit genauen Daten aufgeführt. Die sorgfältige Arbeit gründet sich zum Teil auf eigene Wahrnehmungen des Verf., zum Teil auf Mitteilungen anderer Beobachter oder Angaben in der Literatur.

Rope, G. T. Reappearance of the Bearded Tit (Panurus biarmicus) in an Old Haunt. Zoolog., (4), XIV, p. 74. — Im südlichen Suffolk.

***Rose, G.** Supplement to the Birds of Ayrshire. Annals of the Kilmarnock Glenfield Ramblers, No. 6, 1910, p. 67—72. — Ref. vgl. Brit. Birds, IV, p. 194.

Roth, J. (1). Der Rauhfußkauz bei Wels (Ob.-Öst.). Orn. Jahrb., XXI, p. 109. — Nyctala tengmalmi auf der Welser Heide.

— **(2).** Stercorarius parasiticus (L.), Schmarotzer-Raubmöve in Ober-Österreich. l. c. p. 189. — ♂ juv. bei Hellmonsödt erlegt.

Rothschild, W. (1). [Description of a new Subspecies of Bower Bird.] Bull. B. O. C., XXVII, p. 13—14. — Neu: Amblyornis subalaris germanus, Rawlinson-Gebirge, Deutsch-Neu-Guinea.

— **(2).** [Exhibition of a skin of Cuculus jacksoni, taken west of Baraka, Lake Tanganyika, in the Congo Free State.] l. c. p. 14.

— (3). [On two Varieties of the African Crested Kingfisher.] l. c. p. 14. — Farbenaberrationen bei Corythornis cyanostigma.

— (4). [Description of a new Bird of Paradise from the Snow Mountains in Deutsch-Neu-Guinea.] l. c. p. 35—36. — Neu: Paradisea carolae meeki, vom Oetakwa-Fluß. Notiz über P. maria, die Verf. für einen Bastard von P. augustae-victoriae × P. guilielmi hält.

Rothschild, W. and Hartert, E. Notes on Eagle-Owls. Nov. Zool., XVII, p. 110—112. — Die Untersuchung von nahezu 100 Uhubälgen aus dem ganzen Verbreitungsgebiet ergab die Existenz einer Reihe geographischer Formen, deren Kennzeichen und Verbreitung kurz erörtert werden. Verff. unterscheiden: (1) Bubo bubo bubo, Nord-, Mittel- und Südost-Europa. Die neuerdings abgetrennten Formen B. b. norwegicus und B. b. hungaricus (siehe Reichenow, 8) fallen mit der typischen Form zusammen; (2) B. bubo hispanus n. subsp., Südspanien; (3) B. bubo interpositus n. subsp., Ergeli, Cilicischer Taurus (Type), Kaukasus und Wolga-Mündung; (4) B. bubo turcomana, Persien, Transkaspien u. Turkestan; (5) B. bubo sibiricus, Sibirien; (6) B. bubo aharonii n. subsp., Palästina und (7) B. bubo ascalaphus, NW.-Afrika.

Rouget, J. H. Notes sur la persistance de certains Passereaux à pondre dans leurs nids après l'enlèvement des premiers oeufs. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 312—314.

Rubow, C. (1). Dansk Fugleliv. Stormmaagen (Larus canus). Fotograferet efter Naturen, Kopenhagen, 1910, gr. 8°, 3 pp. mit 18 Taf. — Eine Serie von Abbildungen, die das Leben der Sturmmöwe veranschaulichen, mit erläuterndem Text. Die Darstellungen sind von vollendeter Schönheit und Naturtreue.

— (2). Fra Maagernes Liv. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 137—138. — Biologisches über Larus canus.

Rüdiger. Von der Gebirgsbachstelze, Motacilla sulphurea. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 395. — Brutvogel bei Theessen (Sachsen) und Eberswalde (Brandenburg).

Russell, H. (1). A Note on Bird-Life in the Spessart. Zool., (4), XIV, p. 229—231. — Ornithol. Beobachtungen aus dem bayerischen und hessischen Spessart.

— (2). Habits of the Chough, (Pyrrhocorax graculus). l. c. p. 391. — Biologisches.

Sage, J. H. Twenty-seventh stated Meeting of the American Ornithologist's Union. Auk, XXVII, p. 69—74.

Salzmann, E. (1). Erythrismus beim Erlenzeisig. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 260—263.

— (2). Triel bei Gotha erlegt. l. c. p. 264.

— (3). Frühe Brut des Buchfinken (Fringilla coelebs L.). l. c. p. 395—396.

Salvadori, T. (1). Psittaci, Fam. Loriidae in: P. Wytsman, Genera Avium. Part XI, p. 1—20, Tab. 1—6 (Jan. 1910).

— (2). Psittaci, Fam. Cyclopsittacidae in: P. Wytsman, Genera Avium, Part XII, p. 1—6, Tab. 1, 2 (Jan. 1910). — Monographische Übersicht. In der erstgenannten Familie unterscheidet Verf. 14 Gattungen, wogegen die Cyclopsittacidae nur die zwei Gattungen Neopsittacus und Cyclopsittacus umfassen. Auf die Kennzeichnung der Familie und eine gedrängte Bibliographie folgt ein übersichtlicher Bestimmungsschlüssel für die Gattungen. Diese sind kurz gekennzeichnet; daran schließt sich der Artenschlüssel und die Aufzählung der einzelnen Formen mit kurzen Verbreitungsangaben. Abgebildet sind — außer Köpfen und anderen charakteristischen Körperteilen — folgende Arten: Eos histrio (pt. XI, Tab. I), Eos reticulata (Tab. II), Lorius jobiensis (Tab. III), Lorius tibialis (Tab. IV), Trichoglossus coccineifrons (Tab. V), Charmosyna josephinae (Tab. VI), Neopsittacus pullicauda (Pt. XII, Tab. 1), Cyclopsittacus edwardsi (Tab. 2).

Salvadori, T. und Festa, E. Nuova Specie del genere Thinocorus. Boll. Mus. Zool. Torino, XXV, No. 631, 1910, p. 1—2. — Neu: Thinocorus pallidus, ähnlich T. rumicivorus, aber viel blasser, von S. Elena, SW.-Ecuador.

Sammereyer, H. Vom Mäusebussard. (Einige Worte zu seiner Wertschätzung.) Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 173—181.

Sarudny, N. (1). Cyanecula leucocyana turkestanica n. subsp. Orn. Monber., XVIII, p. 122. — Aus Turkestan.

— (2). Bemerkungen über einige Vögel aus dem Chanat Buchara. Orn. Monber., XVIII, p. 147. — Neu: Clivicola bilkewitschi, Termes, Amu-darja; Saxicola evreinowi Berge Koitautau und Baba-tagh. Außerdem Notizen über Galerida vamberyi am Amu-darja und Ammomanes orientalis, S.-Bucharei.

— (3). Über einige Vögel aus dem Chanat Buchara. Orn. Monber., XVIII, p. 187—189. — Neu: Riparia bilkewitschi, Termes; Trochalopteron lineatum bilkewitschi, Kuljab; Phoenicurus phoenicurus turkestanicus, Turkestan; P. mesoleuca bucharensis, Buchara; P. mesoleuca incognita, Persien. Außerdem Notizen über Chelidon smithii, Brutvogel in der Bucharei.

— (4). Bemerkung über den transkaspisch-iranischen Cursorius (C. gallicus iranicus n. subsp.). Orn. Monber., XVIII, p. 190. — Die neue Form bewohnt Transkaspien und Ostpersien.

— (5). Mitteilungen über die Ornithologie von Turkestan. Messager Orn., I, p. 99—117, 171—178. — Verf. beabsichtigt regelmäßige Berichte über seine Sammeltätigkeit in Turkestan zu liefern. In den vorliegenden Abschnitten bespricht er 81 Sp. aus den Gruppen der Wasser- und Strandvögel, Hühnerartigen und verschiedenen Familien der Passeres. Neu beschrieben: Tetraogallus himalayensis sewerzowi, Turkestan. Kritisches über Melanonyx neglectus, Perdix perdix buturlini, P. p. turcomana und P. p. occidentalis, Cinclus leucogaster triznae.

Sassi, M. (1). Bemerkungen zu den von E. Weiske in British Neu-Guinea und Nord-Queensland gesammelten Vogelbälgen

(Nachtrag zu dem Aufsatz im Juliheft 1909 des Journal für Ornithologie). Journ. f. Orn., LVIII, p. 182—190. — Berichtigt eine Reihe Bestimmungen in der früheren Arbeit. Ninox maculata ist N. lurida, N. peninsularis bezieht sich auf ein mit falscher Fundortsangabe versehenes Exemplar der N. novae-zealandiae, wogegen N. connivens der früheren Liste sich als zu N. peninsularis gehörig erweist. Eupetes incertus wird als Amalocichla brevicauda, Ptilotis guisei als P. praecipua erkannt usw.

— (2). Ein auffallendes Stück von Urobrachya phoenicea Hgl. Orn. Monber., XVIII, p. 178.

Satunin, K. A. Einige Worte über die vertikale Ausbreitung der Saxicola isabellina Rüpp. in Kaukasien. Mess. Orn., I, p. 204—205.

Saunders, A. A. (1). The Bluebird (Sialia sialis) in Park County, Montana. Condor, XII, p. 80.

— (2). Bird Notes from Southwestern Montana. l. c. p. 195—204. — Im Frühjahr und Sommer 1910 war Verf. in verschiedenen Teilen von Silver Bow, Jefferson und Powell Counties tätig und hatte Gelegenheit das Brutgeschäft der Vögel zu beobachten. Ein Dutzend Arten sind ausführlich besprochen. Mit acht Nestbildern.

— (3). A Correction. l. c. p. 204. — Selasphorus rufus, nicht S. platycercus, Brutvogel in Montana.

Saunders, W. E. (1). Pinnated Grouse in Southern Ontario. Auk, XXVII, p. 79.

— (2). The Grasshopper Sparrow in Ontario. l. c. p. 84.

— (3). Birds of Central Alberta. l. c. p. 89—90. — Berichtigungen zu einem Artikel von S. S. Stansell (vgl. Bericht 1909, p. 202).

— (4). Acadian Flycatcher in Ontario. l. c. p. 209—210. — Brutgeschäft.

Saxby, T. E. Albino Wheatear in Shetland. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 246. — Albino von Saxicola oenanthe.

Schachtzabel, E. Illustriertes Prachtwerk sämtlicher Tauben-Rassen. Hundert farbige Bildertafeln mit über 400 nach der Natur aufgenommenen Darstellungen nebst Musterbeschreibungen. Würzburg 1910. qu.-8°. — Ein vorzügliches illustriertes Handbuch der Haustaubenrassen. In der Einleitung sind einige Worte über Alter und Verbreitung der Taubenzucht mitgeteilt. Die durchwegs gut gelungenen Abbildungen der verschiedenen Rassen sind von einer Texterklärung begleitet, welche kurze, aber ausreichende Angaben über Stammland, Größe und Färbung, morphologische Eigentümlichkeiten und vorkommende Fehler enthält.

Schalow, H. (1). Über den Gattungsnamen Acanthis. Orn. Monber., XVIII, p. 53—54. — Borkhausen, nicht Bechstein ist der Autor des Namens.

— (2). Ein seltenes ornithologisches Bilderwerk. Journ. f. Orn., LVIII, p. 190—196. — Bespricht das Buch: Sammlung

meistens deutscher Vögel, gemalt von Jungfer Barbara Regina Dietzsch, Nürnberg, 1772.

— (3). [Über: „Jakob Hübner, Sammlung auserlesener Vögel und Schmetterlinge" etc.]. l. c. p. 413—414.

— (4). Adolph Nehrkorn's Katalog seiner Eiersammlung (II. Auflage, 1910). l. c. p. 809—813. — Besprechung des Werkes. Verf. weist darauf hin, daß die Oologie manchen nützlichen Wink für die systematische Stellung einzelner Arten zu geben geeignet ist, und zitiert einige diesbezügliche Fälle aus dem Buche.

— (5). Aus dem Leben eines Pommerschen Ornithologen. Zeitschr. f. Ornith. u. prakt. Geflügelz., XXXIV, p. 3—5, 17—21, 34—35, 60—61, 76—77, 120—122, Beilage p. 153—156, 202—205. — Wiedergabe von Briefen an und von A. von Homeyer, die wertvolle Dokumente zur Geschichte der Ornithologie und der D. Ornithologischen Gesellschaft im vorigen Jahrhundert enthalten.

Schelcher, A. (1). [Stercorarius parasiticus bei Lausa, Sachsen.] Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 119.

— (2). Überwintern des Wachtelkönigs. l. c. p. 304. — Crex crex im Winter in Sachsen.

Schenk, J. (1). Bericht über die Vogelmarkierungen im Jahre 1910. Aquila, XVII, p. 219—257. — Es wurden insgesamt 2649 Exemplare, darunter allein 1121 junge Störche, markiert. Für die Behauptung, daß die Beringung den Vögeln hinderlich oder nachteilig sei, ergab sich keinerlei Anhaltspunkt. Verf. liefert eingehende Nachrichten über den Bestand einzelner Vogelbrutkolonien, die zwecks Markierung besucht wurden. Im Komitat Fehértó hielten sich 10—12 Edelreiher ständig auf, denen ein ausgiebiger Schutz zuteil wurde. Der Schlußteil enthält den Bericht über die eingelieferten Ringe. Der südlichste Punkt, von dem Nachricht einlief, ist Cradock in der Kapkolonie, wo ein im Komitat Vás gezeichneter Storch am 20. I. 1910 tot gefunden wurde.

— (2). Von der Vogelwelt verhinderte Heuschreckenplage. l. c. p. 258—261. — Im Juli 1909 traten auf einer großen Viehweide große Massen von Heuschrecken auf, die durch die nach Tausenden sich einstellenden Vögel, namentlich Saatkrähen und Störche, binnen zwei Wochen vernichtet wurden.

Scherren, H. Dartford Warblers. Avic. Mag., (3), I, p. 90—93. — Übersicht der in der Literatur verzeichneten Berichte über Gefangenhalten der Sylvia undata.

Schiebel, G. (1). Neue Vogelformen aus Corsica. Orn. Jahrb., XXI, p. 102—103. — Neu: Scops scops tschusii, Prunella collaris tschusii, Fringilla coelebs tyrrhenica, Muscicapa striata tyrrhenica, Troglodytes troglodytes koenigi, Cuculus canorus kleinschmidti, Emberiza cirlus nigrostriata. Bemerkungen über Sitta whiteheadi ♂ juv. und den korsischen Wasserpieper, Anthus spipoletta.

— (2). Ein hahnenfedriges Weibchen von Emberiza canneti. Orn. Monber., XVIII, p. 142—143. — Der Vogel wurde in Dalmatien erlegt.

Schioler, I. L. Isfuglen (Alcedo ispida) ynglende ved Brahetrolleborg, Fyn. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 131—133. — Brüten von Alcedo ispida. Mit zwei Textbildern.

***Schlag, F.** Der Dompfaff. Siebente Auflage. Magdeburg 1910. 8°. 54 pp. mit 2 Tafeln.

***Schloss, L.** Ornithologische Lehrmittel. Zeitschr .f. Lehrmittelw. u. pädag. Literatur, V, 1910, p. 172—180.

Schlüter, W. (1). Ein schöner Fall von partiellem Albinismus bei Circus aeruginosus. Falco, VI, p. 8, Tab. III. — Mit farbiger Abbildung.

— **(2).** Zwei seltene Gäste in Deutschland: Anser albifrons und Ibis falcinellus. l. c. p. 25—26. — Erstere Art wurde bei Colpin, die letztgenannte bei Bitterfeld, Provinz Sachsen, erlegt.

Schmidt, H. Kleiner Beitrag zur Westfälischen Vogelfauna für 1909. 38. Jahresber. Zool. Sect. Westfäl. Prov. Ver. 1910, p. 48—50. — Beobachtungen aus der Gegend von Hamm.

Schmidt, W. (1). Etwas vom süddeutschen Baumläufergesang. Orn. Monber., XVIII, p. 91—92. — Stimmlaute von Certhia familiaris.

— **(2).** Wintervögel am Rhein zwischen Basel und Karlsruhe. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 317—327.

Schmitz, E. (1). Tagebuchnotizen aus Jerusalem. Orn. Jahrb., XXI, p. 40—45.

— **(2).** Tagebuchnotizen aus Jerusalem. l. c. p. 182—186. — Verzeichnis der in der Umgebung der Stadt gesammelten Vogelarten. Beobachtungen aus dem Jordantal, Toten Meer etc. in Tagebuchform.

— **(3).** Oologische Tagebuchnotizen aus Palästina 1909. Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 145—148, 161—163. — Notizen über Brutgeschäft und Eier verschiedener Arten.

— **(4).** Brüten der Madeirataube (Columba trocaz Hein.) in Gefangenschaft. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 68—70. — Gelungene Aufzucht in Gefangenschaft.

— **(5).** Oologische Tagebuchnotizen aus Palästina 1910. l. c. p. 99—102.

Scholten, G. Fuglelivet i Aermelunden i Juledagene 1909. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 58—60. — Beobachtungen aus dem Winter.

Schulz, G. Überwinternde Zugvögel. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 82—84. — Betrifft Überwintern von Grus grus L.

Schuster, L. Mitteilungen über die Stimmäußerungen des Halcyon senegaloides. Orn. Monber., XVIII, p. 140—142.

Sclater, P. L. (1). Chairman's Address on Opening the Nineteenth Session of the B. O. C. Bull. B. O. C., XXVII, p. 2—5. — Bespricht die wichtigsten ornithologischen Ereignisse des abgelaufenen Jahres (1909—10).

— **(2).** [On an Egg of the Great Shearwater (Puffinus gravis, O'Reilly) from Tristan d'Acunha.] l. c. p. 22.

— (3). Picariae. Fam. Galbulidae in: P. Wytsman, Genera Avium, Part X, Jan. 1910, p. 1—7, Tab. 1. — Übersicht der bekannten Formen der Glanzvögel oder Jacamars. Kurze Kennzeichnung der Gattungen, Bestimmungsschlüssel und Aufzählung der Arten mit Verbreitungsangaben. Verf. schließt sich eng an seine Bearbeitung der Gruppe im Cat. Birds Brit. Mus. an. Die Nomenklatur ist durchwegs binär, geographische Formen sind entweder ignoriert oder werden als gesonderte „Species" betrachtet. Galbula pastazae (♂ ♀) abgebildet.

— (4). Revised List of the Birds of Jamaica (Based on the List of Alfred and Edward Newton in the „Handbook of Jamaica for 1881"). Handbook of Jamaica, 1910, — [Sep. p. 1—24]. — Die Einleitung enthält eine treffliche Übersicht über die einschlägige Literatur. Die Liste der für Jamaika nachgewiesenen Vogelarten umfaßt 194 Sp., die mit kurzen Verbreitungsangaben und Literaturzitaten aufgeführt sind. 99 Sp. brüten auf der Insel, 52 Sp. besuchen sie regelmäßig auf dem Zuge, wogegen die übrigen 43 Sp. nur gelegentlich erscheinen. 42 Sp. sind der Insel eigentümlich [hinzuzufügen ist der vom Verf. übersehene Aithurus scitulus, so daß sich die Gesamtzahl auf 43 Sp. erhöht], 8 Sp. davon gehören Gattungen an, die gleichfalls nur auf Jamaika vorkommen [diese Zahl ist auf 7 zu reduzieren, da das Genus Hyetornis auch auf San Domingo vertreten ist]. Die Nomenklatur ist nicht modern.

— (5). Remarks on the Ornithology of Jamaica.] Bull. B. O. C., XXV, p. 94.

Sclater, W. L. [Description of a new Species of Apalis from the Cape Colony.] Bull. B. O. C., XXVII, p. 15. — Neu: Apalis claudei, von Knysna.

Scott, W. E. D. (1). An apparently new Species of Carrion Hawk of the Genus Ibycter. Auk, XXVII, p. 152—153. — Neu: Ibycter circumcinctus, aus Chubut, Patagonia.

— (2). Obituary. Auk, XXVII, p. 486—488.

Scott, W. E. D. and **Sharpe, R. B.** Ornithology. Part II: Procellariidae to Charadriidae in: W. B. Scott, Reports of the Princeton University Expeditions to Patagonia, 1896—1899, vol. II, p. 113—344, Fig. 67—174 (März 1910). — Der zweite Teil dieses wichtigen Werkes (vgl. Bericht 1904, p. 81) behandelt die Familien Procellariidae, Laridae, Stercorariidae, Chionididae, Thinocorythidae und Charadriidae (sensu lat.) in erschöpfender Weise. Verbreitung, Vorkommen etc. in Patagonien sind eingehend dargestellt. Zahlreiche Illustrationen (im Text und auf besonderen Tafeln) stellen teils ganze Vögel, teils charakteristische Körperteile dar.

Sehlbach, F. (1). Teichrohrsänger (Acrocephalus streperus) im Garten brütend. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 120. — In einem Jasminstrauch.

— (2). Nest des Weidenlaubsängers (Phylloscopus rufus) an einer Gartenmauer. l. c. p. 121—122.

— (3). Verspätete Turmschwalben. l. c. p. 122. — Apus apus im September auf Helgoland.

Selous, E. An Observational Diary on the Nuptial Habits of the Blackcock (Tetrao tetrix) in Scandinavia und England. Zool., (4), XIV, p. 23—29, 51—56, 176—182, 248—265. — Schluß der Arbeit (vgl. Bericht 1909, p. 197). Eingehende Beobachtungen über Benehmen am Brutplatz, Balz, Betragen des Weibchens usw.

Service, R. (1). Albino Reed Bunting in Solway Area. Ann. Scott. N. H. 1910, p. 118. — Emberiza schoeniclus.

— (2). Greater Wheatear in the Solway Area. l. c. p. 182. — Saxicola o. leucorrhoa.

Seth-Smith, D. (1). On the Monkey-eating Eagle of the Philippines (Pithecophaga jefferyi). Ibis, (9), IV, p. 285—290, Tab. IV, und Textbild. — Verf. stellt zusammen, was bisher über Vorkommen und Lebensweise des Adlers bekannt geworden ist. Farbige Abbildung und Textbild (Kopf) nach dem im Londoner Zool. Garten lebenden Exemplar.

— (2). [On the coloration of the immature Guttera cristata.] Bull. B. O. C., XXVII, p. 14—15.

— (3). The Crystal Palace Bird Show. II. Parrots. Avic. Mag., (3), I, p. 137—138.

— (4). The Black-hooded Parrakeet, Psephotus cucullatus, North. l. c. p. 197. — Kennzeichen der Art, die kürzlich lebend nach London gelangte.

— (5). The Black-hooded Parrakeet. l. c. p. 223—224. — Unterschiede der ♀ ♀ von Psephotus chrysopterygius und P. cucullatus.

— (6). Bird Notes from the Zoological Gardens. l. c. p. 334—336.

— (7). Notes on my Visit to Australia. Avic. Mag., (3), I, p. 151—154, 204—207, 331—334, 345—347. — Beobachtungen über die Vogelwelt und die Zoologischen Gärten in Sydney, Brisbane etc.

Seth-Smith, L. Ross' Touracou Musophaga rossae. Avic. Mag., (3), II, p. 53—54, Tab. — Notizen über Gefangenleben in Uganda. Mit farbiger Abbildung.

Sharpe, R. B. (1). Aves in: Zoological Record, vol. XLV (1908), London, 1910, 8°, p. 1—148. — Übersicht der ornithologischen Literatur des Jahres 1908. Im ganzen sind 1949 Titel aufgeführt.

— (2). Memoir by C. E. Fagan. Brit. B., III, p. 273—288, Tab. XIII. — Lebensbild mit Schriftenübersicht und Porträt.

— (3). Obituary. Ibis, (9), IV, p. 352—358. — Nachruf an den großen britischen Ornithologen.

— (4). Obituary by W. R. Ogilvie-Grant. Zoolog., (4), XIV, p. 35—38. Mit Porträt.

— (5). Nachruf von W. R. Ogilvie-Grant. Bull. B. O. C., XXV, p. 43—70. Mit Porträt.

— (6). Obituary. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 20—21, Tab. I. — Nachruf mit Porträt.

— (7). 1847—1909. Nachruf von O. Herman. Aquila, XVII, p. 298—300.

Sheppard, P. A. Field-Notes on some little-known Birds, including two new Species, from Observations made during the Nesting-Season of 1909 near Beira, P. E. A. Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 37—45. — Mitteilungen über Lebensweise und Brutgeschäft von 11 Sp. Darunter Barbatula bilineata, Batis sheppardi und Anthreptes reichenowii.

Sherman, J. W. The Brewster's Warbler in Massachusetts. Auk, XXVII, p. 443—447. — Vermivora leucobronchialis. Beobachtungen am Nistplatz.

Siddall, C. K. (1). Notes on the Breeding of the Great Tit (Parus major, Linn.). Zool., (4), XIV, p. 207—210. — Beobachtungen über Aufzucht, Ernährung und Betragen der Brut.

— (2). Red-backed Shrike (Lanius collurio) breeding in Merionetshire. Zool., (4), XIV, p. 309—310. — Brutvorkommen bei Arthog.

Sieber, H. (1). Kernbeisser beim Nestbau. Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 153—154. — Eingehende Beobachtungen beim Nestbau von Coccothraustes coccothraustes.

— (2). Haubensteißfüße auf dem Brutplatz. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XIX, p. 183—185. — Beobachtungen vom Werbellinsee bei Joachimsthal.

Silveira, P. M. Tagebuchnotizen aus Madeira. Übersetzt von E. Schmitz. Orn. Jahrb., XXI, p. 104—107. — Loxia pityopsittacus (?!) am 28. 7. 09 in Porto Santo gefangen, neu für Madeira.

Silver, A. The Crystal Palace Bird Show I. British Birds. Avic. Mag., (3), I, p. 135—137.

Simon, E. (1). Notes critiques sur les Trochilidae. III. — Sur quelques hybrides. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 12, p. 177—178. — Nach einleitenden Bemerkungen über jene Arten, deren Hybridennatur bereits seit längerer Zeit bekannt ist, beschäftigt sich Verf. mit Helianthea traviesi, die er für Helianthea lutetiae × Bourcieria torquata hält, und Crinis chlorolaemus, der aus der Kreuzung von Lampornis nigricollis mit Chrysolampis elatus hervorgegangen sein soll. Auch Agyrtria caeruleiceps hält Verf. für einen Bastard von A. milleri × Chrysuronia oenone longirostris.

— (2). Catalogue général des Trochilidés observés jusqu'à ce jour dans la République de l'Ecuador. l. c. No. 17—18, p. 257—270. — Ecuador zerfällt in drei zoogeographische Provinzen (Westen, Osten und Interandine Zone), von denen jede eine Anzahl charakteristischer Formen aufweist. Eine Gattung (Eugenia) ist Ecuador eigentümlich und findet sich sonst nirgends. Auch

die nordwestlichen Teile (prov. Esmeraldas) besitzen mehrere besondere Typen, ebenso das Littorale von Guayaquil und die Hochländer der zentralen Provinzen Cuenca und Loja. Das systematische Verzeichnis führt 152 Sp. mit eingehenden Nachweisen über Vorkommen und lokale Verbreitung in Ecuador auf. Zahlreiche kritische Anmerkungen finden sich als Fußnoten. Neu: Prasitis vitticeps, Rio Napo. Für Aphantochroa hyposticta stellt Verf. die neue Gattung Taphrospilus auf. Ein wichtiger Beitrag zur Avifauna Ecuadors.

Smith, A. P. Miscellaneous Bird Notes from the Lower Rio Grande. Condor, XII, p. 93—104. — Seit Sennetts und Merrills Besuchen hat sich vieles in der Vogelfauna des unteren Rio-Grande-Tales geändert. Meleagris gallopavo intermedia und Dendrocygna sind verschwunden, andere Arten, z. B. Callipepla squamata castanogastris dagegen eingewandert. Das Vorkommen und die Häufigkeit der charakteristischen Vertreter sind eingehend erörtert, mit Berücksichtigung ihrer Biologie.

Smith, C. B. (1). Notes on Tree-Partridges. Avic. Mag., (3), I, p. 126—128. — Gefangenleben von Arboricola-Arten.

— **(2).** Notes on Sandgrouse. l. c. p. 313—315. — Gefangenleben von Pterocles fasciatus und P. exustus.

— **(3).** Further Notes on Rock Ptarmigan, Lagopus rupestris. l. c. p. 349—353. — Schildert das Leben in Gefangenschaft.

Smith, H. G. Two Avian Stragglers within the State of Colorado. Condor, XII, p. 133. — Pelecanus occidentalis bei Thomasville; Bubo virginianus lagophonus bei Morrison, Jefferson County, südlichster bekannter Fundort.

Smithsonian Expedition to East Africa. Auk, XXVII, p. 365—366. — Auf der Expedition T. Roosevelts wurden allein über 4000 Vögel gesammelt.

Snethlage, E. (1). Sobre a Distribuiçao da Avifauna campestre na Amazonia. Bol. Museu Goeldi, VI, 1909 (publ. 1910), p. 226—235. — In den ungeheuren Urwaldbeständen des Amazonengebietes finden sich mehr oder weniger ausgedehnte Camposflecken eingestreut, deren Fauna ganz wesentlich abweicht und viel Gemeinsames mit der des südlichen Brasiliens aufweist. Solche Campos-Distrikte gibt es auf Marajó, bei Monte Alegre, am Maecurú, Tocantins (Arumatheua) und Xingú. In diesen von einander räumlich weit entfernten Örtlichkeiten trifft man häufig dieselben Arten, während sie in den dazwischen gelegenen Urwaldstrecken völlig fehlen. Verf. zählt 51 Sp. auf und erläutert deren Verbreitung in Brasilien und Nachbarländern.

— **(2).** Berichtigung. Orn. Monber., XVIII, p. 192. — Grallaria macularia paraensis nom. nov. für G. m. berlepschi Snethl. nec Hellmayr.

Snouckaert van Schauburg, R. (1). Ornithologie van Nederland, Waarnemingen van 1 Mei 1909 tot en met 30 April 1910.

Tijdsch. Nederl. Dierk. Vereen., (2), XII, Afl. 1, Dec. 1910, p. 60. —73. — Bemerkungen über das Vorkommen von 32 Arten in Holland. Serinus canaria serinus wurde in den südlichen Teilen des Landes mehrfach beobachtet. Pinicola enucleator (2 ♂ ♂ juv.) im Dezember bei Kralingen gefangen, Lanius senator, Pratincola rubicola, Picus martius usw. erlegt oder beobachtet. Bastard von Acanthis cannabina × A. f. flavirostris.

— (2). Hybridation de Corneilles en Hollande. Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 149—150. — Bespricht die Kreuzungen zwischen Corvus corone und C. cornix, die in Holland vorkommen.

— (3). Over eenige Broedvogels der Canarische Eilanden en van Madeira. Jaarboekje Nederl. Ornith. Vereen., No. 7, p. 5 —37. — Eingehende Besprechung von 52 Sp. aus der Avifauna der atlantischen Inseln, die in des Verf's Sammlung vertreten sind.

— (4). Ornithologie van Nederland. Waarnemingen van 1 mei 1909 tot en met 30 april 1910. l. c. p. 44—56. — Abdruck der Arbeit desselben Autors (1).

— (5). Bemerkung über Turdus philomelos clarkei Hart. Orn. Monber., XVIII, p. 158—159. — Laut Verf. stehen die holländischen Singdrosseln der britischen Form T. p. clarkei näher als der typischen T. p. philomelas.

Sokolowsky, A. Zuchtresultate in der Stellinger Straußenfarm. Journ. f. Orn., LVIII, p. 157—160. — Behandelt die Überwinterung des afrikanischen Straußes in Hamburg und die Zuchtversuche, die Carl Hagenbeck in der neugegründeten Farm unternommen hat.

Solowiow, P. Ornithologie und Helminthologie. Messag. Ornith., I, p. 293—298.

Southwell, T. Obituary. Ibis, (9), IV, p. 191—194.

† **Spencer, B.** and **Kershaw, J. A.** A collection of Subfossil Bird and Marsupial Remains from King Island, Bass Strait. Memoirs Nat. Mus. Melbourne, No. 3, Febr. 1910, p. 5—35, tab. 1—8. — Auf der zwischen Tasmania und Kap Otway (Victoria) gelegenen King-Insel wurden Knochenreste einer ausgestorbenen Emu-Art gefunden, welche B. Spencer als Dromaeus minor (siehe Bericht 1906, p. 68) bekannt machte. Seither ist weiteres umfangreiches Material, u. a. 64 Femora, 41 Tibio-tarsi, 70 Tarso-metatarsi, 4 Becken, Teile von 6 Schädeln, Bruchstücke von drei Sterna usw. gesammelt worden. Die einzelnen Skelettteile sind in vorliegender Arbeit (p. 5—27) ausführlich beschrieben und mit denen der verwandten Formen verglichen. Am Schlusse geben die Verff. einige Mitteilungen über das frühere Vorkommen von D. peroni auf der Känguru-Insel nach dem von Milne Edwards und Oustalet publizierten Bericht Pérons, erwähnen kurz des ausgestorbenen Tasmania-Emu, D. diemensis und erläutern die Unterschiede des D. minor. Tafel 1 gibt eine Ansicht der Fundstelle, die Tafeln 2—7 enthalten Abbildungen verschiedener Skeletteile von D. novaehollandiae, D. peroni und D. minor.

Sprenger, A. Der feuerschaffende Vogel (Sagengeschichtliche Skizze). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 139—143.

Spulski, B. Odontopteryx longirostris n. sp. Zeitschr. Deutsch. Geol. Gesellsch. 62, Monatsberichte, No. 7. 1910, p. 507—521. — Angeblich aus Brasilien. Verf. stellt eine neue Ordnung Odontopterygia auf und erörtert deren Kennzeichen gegenüber den verwandten Gruppen der Steganopodes, Anseriformes und Tubinares. Mit sieben Textabbildungen.

Stamm, R. H. Korsnaeb som Galleaedere. Dansk Ornith. Foren. Tidsskr., IV, p. 45—49. — Der Kreuzschnabel (Loxia curvirostra) als Gallenvertilger. Mit Textbild.

Stanford, E. F. [Crossbills nesting in Suffolk.] Brit. B., III, p. 371.

Stansell, S. S. S. Birds of Central Alberta. Auk, XXVII, p. 214—215. — Notizen über acht Arten.

Stantschinsky, W. W. Phylloscopus viridanus Blyth im Smolensker Gouvernement. Mess. Orn., I, p. 275—276.

Stanwood, C. J. (1). The Black-throated Green Warbler. Auk, XXVII, p. 289—294, Tab. XIII, XIV. — Lebensweise und Brutgeschäft. Mit vier Abbildungen des Nestes.

— **(2).** A Series of Nests of the Magnolia Warbler. l. c. p. 384—389. — Eingehende Beobachtungen über Nestbau und Aufzucht der Jungen auf Grund von fünfjährigen Erfahrungen.

Stephens, F. The Alaska Longspur in California. Condor, XII, p. 44. — Calcarius lapponicus alascensis in den Sümpfen von False Bai, San Diego County, erlegt.

***Stoll, E. F.** Den Strand entlang. Bilder aus dem baltischen Vogelleben. Heimatsstimmen, ein baltisches Hausbuch, 1910, p. 241—261. — Ornithologisches von der Küste Rußlands, besonders von den Inseln Runö, Oesel und Abro, mit photogr. Aufnahmen.

Stone, C. F. Breeding of the White-throated Sparrow in Yates County, N. Y. Auk, XXVII, p. 83—84. — Zonotrichia albicollis.

Stout, G. Arctic Bluethroat in the Clyde Area. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 182—183. — Cyanecula suecica.

Strand, E. (1). Norske fuglar. I. Sitjefuglar. Kristiania **1901.** 205 pp. mit Textfigg. 8°. [Norwegisch.] — Populär-wissenschaftliche Bearbeitung der in Norwegen vorkommenden Oscines.

— **(2).** Fuglereir. In: Syn og Segn. (Kristiania) **1897.** No. 5. [Norwegisch.]

— **(3).** Snjotitingen. Ebenda. No. 5. **1898.** [do.]

— **(4).** Krossnebbarne. Ebenda. No. 2. **1899.** [do.]

— **(5).** Fugleliv i vore skoge ved vintertid. In: Folkevennen. (Kristiania.) No. 7. **1899.** [do.]

— **(6).** Zoologiske smaastubbar. In: Syn og Segn. (Kristiania.) No. 1. **1900.** [do.]

— (7). Kofuglenes forplantningsevne. In: Naturen (Bergen). No. 2. (1900.) [do.]

— (8). Fra dyrenes liv. In: Folkevennen. (Kristiania.) No. 4. (1900.) [do.]

— (9). Der Gattungsname Diplura. In: Societas Entomologica, 25. (1910), p. 14.

Stresemann, E. (1). Beobachtungen seltener Brutvögel Oberbayerns im Frühjahr 1909. Orn. Monber., XVIII, p. 33—39. — Mergus merganser Brutvogel am Walchensee; Acanthis linaria rufescens im Steinernen Meer, Wettersteingebirge, und bei Reichenhall; Montifringilla nivalis an der Zugspitze; Muscicapa parva bei Tegernsee; Dendrocopus leuconotus am Tatzelwurm bei Oberaudorf.

— (2). Seetaucher als Sommergäste im Binnenlande. Orn. Jahrb., XXI, p. 60. — Urinator lumme am Achensee (Tirol).

Stübel, H. Zur Physiologie des Blutkreislaufes bei verschiedenen Vogelarten. Pflüger's Archiv f. ges. Physiol., Bd. 135, 1910, p. 380—390, mit 8 Tafeln.

Stubbs, F. J. (1). A lost British Bird. Zool., (4), XIV, p. 150—156. — Verf. reproduziert Angaben aus älteren naturwissenschaftlichen Werken, welche darauf hinweisen, daß in früheren Jahrhunderten ein weißer Reiher, vermutlich Ardea garzetta, gar nicht selten als Brutvogel in England zu finden war.

— (2). The Mechanism of Plumage in Water Birds. l. c. p. 201—206. — Behandelt den Gebrauch der Beine, die Verwendung der Federn zum Trockenhalten beim Tauchen und andere einschlägige Fragen.

— (3). The Nightingale (Daulias luscinia) in Lancashire: a New Record. l. c. p. 308. — Berichtet über ein Exemplar, das vor etwa vierzig Jahren zwischen den Ortschaften Ashton-under-Lyne und Oldham gefangen wurde und sich jetzt im Museum zu Oldham befindet. Einziger Nachweis für die Grafschaft.

— (4). The Egret in Britain. l. c. p. 380—383. — Weitere Mitteilungen bezüglich des früheren Vorkommens eines weißen Reihers in England.

— (5). The Colour of the Kingfisher. l. c. p. 462—470. — Betrachtungen über das Zustandekommen und Variieren der Farben bei Alcedo ispida.

Sturniolo, G. (1). Cattura di un Gabbiano munito d' anello d' alluminio. Avicula, XIV, p. 12. — Eine bei Budapest markierte Lachmöwe wurde in der Gegend von Messina, Sizilien, erlegt.

— (2). Il passo dei Crocieri in Messina nell' estate del 1909. l. c. p. 50—52. — Genaue Angaben über das Auftreten des Kreuzschnabels (Loxia curvirostra) im Jahre 1909 in der Gegend von Messina.

Suschkin, P. Kurze Mitteilungen. Messager Orn., I, p. 37—41. — Loxia pityopsittacus erschien im Herbst 1909 in großer Menge in Moskau, darunter befand sich eine beträchtliche Anzahl von

Individuen mit rötlichen Flügelbinden (also eine der L. rubrifasciata entsprechende Varietät). Cyanistes pleskei trat gleichfalls im Herbst 1909 häufig auf. Verf. erörtert ausführlich die Variabilität und vermutliche Verwandtschaft dieser noch immer zweifelhaften Form.

Swales, B. H. (1). Bubo virginianus occidentalis in Michigan. Auk, XXVII, p. 208. — Robbins, Ontonagan County.

— **(2).** Carolina Parakeet (Conurus carolinensis). l. c. p. 209. — Beweis für Vorkommen in Michigan fehlt.

— **(3).** The Turnstone at Grosse Isle, Michigan. l. c. p. 452—453. — Arenaria interpres morinella.

— **(4).** Hawk Owl (Surnia ulula caparoch) in Michigan. l. c. p. 454.

— **(5).** Nesting of Passerherbulus henslowi henslowi on Grosse Isle, Michigan. l. c. p. 458—459.

— **(6).** Notes from Grosse Isle, Michigan. l. c. p. 462. — Lophodytes cucullatus und Dendroica discolor.

Swarth, H. S. (1). Two new Owls from Arizona with Description of the Juvenal Plumage of Strix occidentalis (Xantus). Univ. Calif. Publ. Zool., VII, No. 1, Mai 1910, p. 1—8. — Neu: Otus asio gilmani, Blackwater, Pinal County, Arizona; Strix occidentalis huachucae, Huachuca Mount., Arizona. Beschreibung des Jugendkleides von S. o. occidentalis.

— **(2).** Miscellaneous Records from Southern California and Arizona. Condor, XII, p. 107—110. — Berichtet über seltenere Arten in den Sammlungen Johnson und Judson, die kürzlich in den Besitz des Museums of Vertebrate Zoology in Berkeley übergingen. Melospiza meloda morphna ♀ ad. bei Riverside, California, auffallendes Vorkommnis; Calamospiza melanocorys ebendaher, selten auf der Pazifischen Seite von S.-Kalifornien. Eines der Originale von Atthis morcomi ist in der Coll. Judson.

Szemere, L. von. Die relative Verbreitung der Wachtel und des Rebhuhns in Ungarn. Aquila, XVII, p. 150—167. — Verf. bietet hier eine eingehende Untersuchung über die Verbreitung von Coturnix coturnix und Perdix perdix in Ungarn, um festzustellen, daß die Wachtel durchaus nicht vom Rebhuhn verdrängt werde. Für die Abnahme der ersteren müssen also andere Ursachen maßgebend sein. 114 Fragebogen kamen mit z. T. recht ausführlichen Angaben an die U. O. Centrale zurück, doch fehlen aus 16 Komitaten jegliche Aufzeichnungen. Das Vorkommen der beiden Arten in den verschiedenen Gebieten (Tiefebene, Hügelland jenseits der Donau, Gebirge etc.) wird erörtert nach den Gesichtspunkten: „Welches ist das gegenwärtige und welches war das frühere Verhältnis zwischen Wachtel und Rebhuhn".

Taylor, A. O'Driscoll. Obituary. Auk, XXVII, p. 363.

Ternier, L. (1). Note sur la présence du Flamant Rose (Phoenicopterus roseus) en Baie de Seine. Rev. Franç. d'Orn., II,

No. 10, p. 152—153. — Beobachtung bei Grestain, in der Seine-Mündung.

— (2). Les Oiseaux lumineux. l. c. No. 12, p. 180—183. — Mitteilungen über Auftreten von Eulen (Strix flammea), deren Gefieder ein eigenartig phosphoreszierendes Leuchten hatte. Solche Vögel wurden in Spanien und England beobachtet. Die einen behaupten, daß dieser Glanz durch Partikel faulenden phosphoreszierenden Holzes hervorgebracht werde, andere Forscher führen ihn auf eine den Federn anhaftende Champignon-Art zurück.

— (3). A propos des oiseaux lumineux. l. c. No. 14, p. 217—219. — Weitere Beobachtungen über das Leuchten der Vögel.

Teschemaker, W. E. (1). The Nesting of the Giant Whydah, Chera procne. Avic. Mag., (3), I, p. 81—90. — Leben und Brüten in Gefangenschaft geschildert.

— (2). Nesting of the Blackcap, Sylvia atricapilla. l. c. p. 145—151. — Zucht in Gefangenschaft.

— (3). Nesting of the Red-Whiskered Bulbul (Otocompsa jocosa). l. c. p. 208—212. — Nestbau und Aufzucht in Gefangenschaft.

— (4). Nesting of the Grey-headed Sparrow, Passer diffusus. l. c. p. 238—239. — Gelungene Aufzucht im Käfig.

— (5). Nesting of the Sulphury Seadeater, Serinus sulphuratus. l. c. p. 292—294. — Glückliche Aufzucht in Gefangenschaft.

Thanner, R. von. Beiträge zur Ornis Gran Canaria's. Orn. Jahrb., XXI, p. 81—101. — Verf. sammelte im Interesse des Museum Koenig zu Bonn in den ersten Monaten des Jahres auf der Insel. Er schildert die Dünenregion und Pinienwälder und ihre Vogelwelt. 51 Sp. sind mit genauen Angaben über lokale Verbreitung aufgeführt. Der auf der Insel heimische Buntspecht gehört nicht zu Dendrocopus major canariensis; Regulus regulus teneriffae fehlt gänzlich. Fringilla teydea polatzeki wurde in einer großen Serie (76 Bälge) gesammelt. Im Anhang einige Notizen aus Tenerife.

Thayer, A. H. Top-White on Mammals and Birds. Auk, XXVII, p. 345—347. — Weiße Kopffärbung als Schutz und Anpassung.

Thayer, G. H. Concealing-Coloration in the Animal Kingdom. An Exposition of the Laws of Disguise through Colour and Pattern, being a summary of Abbott H. Thayer's Discoveries. With an Introductory Essay by A. H. Thayer. Illustrated by A. H. Thayer, G. H. Thayer, R. S. Meryman and others. New York 1909 [= Febr. 1910]. 4°. XIX+260 pp., with 16 col. plates and 140 figures. — [Ref. vgl. Auk, XXVII, p. 222—225.]

Thayer, J. E. and **Bangs, O.** Description of new Birds from Central China. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., LII, Mai **1909**, p. 139—141. — Die beschriebenen Formen stammen aus der Gegend von Ichang, Provinz Hupeh. Neu: Collocalia fusci-

phaga capnitis; C. inopina; Turdus cardis lateus; Parus major artatus; Nucifraga hemispila macella; Cyornis tickelliae glaucicomans; Niltava lychnis; Cyanoptila cumatilis.

Thielemann, R. Erinnerung an H. Hocke. Falco, VI, p. 26—28. — Nachruf an den verstorbenen märkischen Ornithologen.

Thienemann, J. (1). Die Vogelwarte Rossitten der Deutschen Ornithologischen Gesellschaft und das Kennzeichnen der Vögel. Mit 4 Tafeln und 10 Textabbildungen. Berlin 1910. 8°. 36 pp. — Geschichte der Gründung, Anlage und Zweck der Vogelwarte sind kurz erläutert. Der zweite Abschnitt behandelt das Beringen der Vögel. Verf. gibt zunächst einige Anweisungen, wie das Kennzeichnen der Vögel vorzunehmen ist, und stellt sodann die Ergebnisse zusammen, die durch die Versuche an Nebelkrähen, Lach- und Heringsmöwen, Rauhfußbussard und Hausstorch gewonnen wurden. Die auf diese Weise ergründete Richtung des Zuges von Corvus cornix und Larus ridibundus ist auf zwei Textkarten veranschaulicht. Die Störche ziehen bekanntlich aus Ostpreußen nach Südosten. Markierte Exemplare wurden in Schlesien, Syrien, Ägypten, Sennaar, in der Kalahari und im Basutoland erlegt.

— **(2).** Vogelwarte Rossitten. Orn. Monber., XVIII, p. 19—20. — Ein bei Marburg, Steiermark, markierter Storch wurde in Kalabrien erbeutet.

— **(3).** Vogelwarte Rossitten. Orn. Monber., XVIII, p. 20—22. — Der Verlauf des Kreuzschnabelzuges 1909 auf der Kurischen Nehrung.

— **(4).** Vogelwarte Rossitten. Orn. Monber., XVIII, p. 66. — Große Hänflingszüge im Frühjahr.

— **(5).** Vogelwarte Rossitten. l. c. XVIII, p. 162—164. — Weiteres über den Kreuzschnabelzug im Herbst 1910.

— **(6).** Vogelwarte Rossitten. l. c. XVIII, p. 178—179. — Markierter Storch in Spanien erbeutet.

— **(7).** IX. Jahresbericht (1909) der Vogelwarte Rossitten der Deutschen Ornithologischen Gesellschaft. Journ. f. Orn., LVIII, p. 531—676. — Der Bericht schließt sich nach Form und Inhalt den früheren an. Im allgemeinen Teil bringt Verf. Mitteilungen über die Verwaltung und Tätigkeit der Anstalt und einen Bericht über die Zuwendungen für die Bibliothek. Das erste Kapitel des wissenschaftlichen Teiles enthält die chronologisch geordneten Beobachtungen des Jahres 1909 aus Rossitten und anderen Teilen Ostpreußens und betrifft 181 Sp.; in den nächsten Abschnitten schildert Verf. eingehend den Frühjahrs- und Herbstzug bei Ulmenhorst. Der Beringungsversuch, der im großen Stile ausgeführt wurde, ergab wiederum viel Material zur Klärung des Vogelzuges. Von den 5208 ausgegebenen Ringen wurden 128 Fälle wieder zur Kenntnis des Vogelwärters gebracht. Daran schließen sich Untersuchungen über die Schnelligkeit des Vogelfluges, die mit Krähen, Dohlen, Staren usw. vorgenommen wurden. Für Corvus cornix eruierte Verf. eine Eigengeschwindig-

keit von 834 m per Minute (gegen 3333 m, wie Gätke berechnet hatte). Den Schluß bildet das Verzeichnis der für die Vogelwarte präparierten Brustbeine und Vogelbälge.

— (8). Der Zug des weißen Storches (Ciconia ciconia) auf Grund der Resultate, die von der Vogelwarte Rossitten mit den Markierungsversuchen bisher erzielt worden sind. Zool. Jahrb., Suppl. XII, 3, 1910, p. 665—686, Tab. 16—18. — Eine übersichtliche Zusammenstellung der mit Ringstörchen erzielten Resultate. Bisher sind 3000 Fußringe ausgegeben worden, während in Ostpreußen laut der 1905 von Max Braun erhobenen Zählung 13 565 besetzte Storchnester (= 27 130 alte Brutvögel) existierten. Verf. behandelt, auf Grund der in Ostpreußen unternommenen Versuche und mit Berücksichtigung der ungarischen Ergebnisse, die von den norddeutschen Störchen im Herbst eingeschlagene südöstliche Zugrichtung, den Zug nach und in Afrika und bespricht dann kurz die Rückkehr der Störche in ihr Heimatgebiet. Die beigegebenen Tafeln enthalten die graphische Darstellung der gewonnenen Resultate.

Thijsse, J. P. De Verspreiding van onze Broedvogels. Jaarboekje Nederl. Orn. Vereen., No. 7, p. 56—61. — Verbreitung der Brutvögel in den verschiedenen Lebenszonen (Vegetationsdistrikten) Hollands. Übersicht in tabellarischer Form, doch sind leider nur die holländischen Vulgärnamen der Vögel angegeben.

Thoreau, H. D. Notes on New England Birds. Arranged and edited by F. H. Allen. With Illustrations from Photographs of Birds from Nature. Boston and New York 1910. 12°. XIV+ 452 pp, with 8 half-tone plates and map of Concord, Mass. — Gesammelte Aufsätze des verstorbenen Autors über das Vogelleben Neu-Englands.

Thorniley, P. W. Nesting of the Argentine Blackbird. Avic. Mag., (3), I, p. 267—269. — Brüten von Turdus fuscater in Gefangenschaft.

Thorpe, D. L. and **Hope, L. E.** Natural History Record Bureau (1909): The Museum, Carlisle. Zool., (4), XIV, p. 183—191. — Ornithologischer Jahres- und Zugsbericht. Wertvolle Notizen über Wetter- und Zugverhältnisse im Frühjahr. Oriolus galbula neu für Westmoreland (♂ juv. am 16. Mai 1909). Jynx torquilla, heute sehr selten in Cumberland, wurde gleichfalls in einem Stück festgestellt (♀ 27. Juni), das wahrscheinlich gebrütet hatte.

Thygesen, R. Løvsanger (Phylloscopus trochilus) og Hugorm. Dansk Orn. Foren. Tidsskr., IV, p. 140. — Vorkommen in Dänemark.

Ticehurst, C. B. (1). [On the Occurrence of the Corsican Woodchat-Shrike in Kent.] Bull. B. O. C., XXV, p. 76—77. — Ein ♂ von Lanius senator badius wurde am 29. VI. 09 in Romney Marsh, Kent, erlegt. Erster Nachweis für Großbritannien.

— (2). [Falco cenchris shot on the Yorkshire Coast.] l. c. p. 77.

— (3). Sequence of Plumages in British Birds. II. — The Mistle Thrush, Song-Thrush, Redwing and Field-fare. Brit. B., III, p. 243—250. — Beschreibung der verschiedenen Kleider (vom Nestkleid bis zum Winter- und Sommerkleid des alten Vogels) von Turdus viscivorus, T. m. clarkei, T. iliacus und T. pilaris.

— (4). Rare Birds in Sussex. l. c. p. 257. — Motacilla flava melanocephala, M. f. viridis, Pernis apivorus, Larus minutus.

— (5). Dimorphism in the Crossbill. l. c. p. 261—262. — Bei den Formen von Loxia curvirostra finden sich zu gleichen Teilen rechts- und linksseitige Kreuzschnäbler, wogegen bei jenen von L. leucoptera die Vögel, deren Oberschnabel nach links gebogen ist, weit überwiegen.

— (6). Sequence of Plumages in British Birds. IV. l. c. p. 321—326. — Reihenfolge der Kleider bei Turdus atrigularis, T. merula und T. torquatus.

— (7). Corsican Woodchat in Kent. A new British Bird. Brit. B., III, p. 369. — Ein Exemplar von Lanius senator badius wurde am 29. Juni 09 bei Romney Marsh, Kent, erlegt.

— (8). Lesser Kestrel in Yorkshire. l. c. p. 375—376. — Falco cenchris an der Holderness-Küste im Oktober 1909 erlegt.

— (9). Sequence of Plumages in British Birds, V. l. c. p. 391—398. — Beschreibung der verschiedenen Kleider von Saxicola oenanthe, Pratincola rubetra, Ruticilla phoenicurus.

— (10). On a Curious Horn-like Excrescence on a Lapwing. Brit. B., IV, p. 14.—16 — Beschreibt einen hornigen Auswuchs an der Bürzeldrüse bei Vanellus vanellus. Mit Textbild.

— (11). On the Down-Plumage and Mouth-Coloration of Nesting Birds. l. c. p. 70—72. — Dunenkleid und Rachenfärbung britischer Vögel.

— (12). The persistence of the right Ovary and its Duct in the Sparrow-Hawk. l. c. p. 188—189. — Rechtes Ovarium bei Accipiter nisus.

Ticehurst, N. F. (1). The Black Wheatear (Saxicola leucura Gm.) in Sussex. A new British Bird. Brit. B., III, p. 289—292. — Ein Paar (♂ ♀) wurde Anfang September 1909 in der Nähe von Rye Harbour erlegt. Erster Nachweis für Großbritannien.

— (2). Additions to the Booth Museum. l. c. p. 294—295. — Über Seltenheiten der Ornis von Sussex, z. B. Emberiza hortulana, Merops apiaster, Porzana parva, P. bailloni u. a.

— (3). Blackbirds and Song-Thrushes nesting on the Ground. l. c. IV, p. 75—77. — Turdus merula und T. musicus auf der Erde nistend. Mit Textbild.

— (4). Pied Flycatchers in Sussex. l. c. p. 151. — Muscicapa atricapilla auf dem Frühjahrszug.

— (5). The Continental Jay in Kent and Sussex. l. c. p. 213—214. — Garrulus g. glandarius.

Tischler, F. (1). Zum Vorkommen der Steppenweihe, Sperbereule und Zwergtrappe in Ostpreußen. Orn. Monber., XVIII, p. 6—7. — Circus macrurus, Surnia ulula und Otis tetrax.

— (2). Zwei in Ostpreußen seltene Vogelarten. Orn. Monber., XVIII, p. 97. — Nyroca rufina und Oceanodroma leucorrhoa.

— (3). [Zug von Leinfinken (Acanthis linaria) in Ostpreußen.] l. c. p. 194.

— (4). [Aquila melanaetus und Sterna tschegrava in Ostpreußen.] l. c. p. 194.

— (5). Das Vorkommen von Trappen-, Reiher- und Gänsearten in Ostpreußen. Schrift. Phys.-ökon. Gesellsch. Königsberg, LI, 1910, p. 36—38. — Otis tarda kommt nur vereinzelt vor; häufiger ist Otis tetrax, von der vierzehn Fälle aufgeführt werden; Bemerkungen über seltenere Reiher- und Gänsearten.

— (6). Die Vogelwelt des Königsberger Oberteichs. l. c. p. 316—318. — Nach den Beobachtungen des Verf.s sind eine Reihe von Arten, die zu Harterts Zeiten noch brüteten, ganz verschwunden.

— (7). Einige neuerdings in der Provinz erlegte seltene Vogelarten. l. c. p. 318. — Sterna tschegrava, Nisaetus pennatus und Aquila melanaetus in Ostpreußen.

— (8). Ostpreußische Charaktervögel. Verhandl. Gesellsch. D. Naturf. u. Ärzte, 82. Versamml. Königsberg, II, 1, 1910, p. 154—158. — Eine Anzahl in Mittel- und Süddeutschland häufiger Arten fehlen in Ostpreußen oder treten nur ganz spärlich auf. In anderen Fällen sind sie dort durch die nordeuropäische Form vertreten, z. B. Parus c. cristatus, P. p. palustris, P. atricapillus borealis, Pyrrhula pyrrhula pyrrhula etc. Charakteristische Vögel des Gebietes sind Sitta europaea homeyeri, Locustella fluviatilis, Carpodacus erythrinus, Nucifraga c. caryocatactes, Syrnium uralense, Glaucidium passerinum und Nyctala tengmalmi. An der äußersten Nordspitze der Provinz bei Memel brütet auch die Rotdrossel (Turdus musicus).

Todd, W. A. Ornithological Observations in North-east Surrey, 1909. Zoolog., (4), XIV, p. 75—77. — Notizen über 22 Arten.

Todd, W. E. C. Two new Woodpeckers from Central America. Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 153—156. — Neu: Melanerpes formicivorus albeolus, Britisch-Honduras; M. pucherani perileucus, ebendaher.

Toepel, A. Biologische Erlebnisse am Neste von Phylloscopus rufus (Bechst.). Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 89—93, 97—106, 129—138, Tab. II, III. — Tägliche Aufzeichnungen. Mit Buntbild und Abbildung des Nestes in situ.

Torrey, B. (1). The Pectoral Sandpiper at Santa Barbara. Condor, XII, p. 44—45. — Pisobia maculata.

— (2). The Western Winter Wren (Nannus hiemalis pacificus) in the Yosemite. l. c. p. 79.

— (3). The Cinnamon Teal (Querquedula cyanoptera) wintering at Santa Barbara. l. c. p. 80.

— (4). Unexpected Birds at Santa Barbara in the Summer of 1910. l. c. p. 204. — Oedemia deglandii, Marila affinis, Aechmophorus occidentalis, Limosa fedoa, Caloptrophorus semipalmatus inornatus.

*Townsend, C. W. (1). A Labrador Spring. With Illustrations from photographs. Boston 1910, 12°, pp. XI + 262, with numerous half-tone plates. — Ref. vgl. Auk, XXVIII, p. 129—130.

— (2). The Courtships of Golden-Eye and Eider Ducks. Auk, XXVII, p. 177—181. — Schildert die „Balz" von Clangula c. americana und Somateria dresseri.

Townsend, C. W. and **Bent, A. C.** Additional Notes on the Birds of Labrador. Auk, XXVII, p. 1—18, Tab. I—III. — Verff. bereisten die Südküste von Labrador im Frühjahr 1909. Der topographische und faunistische Charakter des Gebietes ist kurz geschildert; 93 Sp. sind mit ausführlichen Notizen über Vorkommen, Häufigkeit etc. aufgeführt. Drei Arten: Aegialitis meloda, Cyanocitta cristata und Mniotilta varia wurden zum erstenmal für Labrador festgestellt. Landschaftsbilder (Tab. I) und Abbildungen von Nestern in situ illustrieren die wichtige Arbeit.

Tracy, H. C. (1). Significance of White Markings in Birds of the Order Passeriformes. Univ. Calif. Publ. Zool., VI, No. 13, Dez. 1910, p. 285—312. — Verf. behandelt die Bedeutung weißer Abzeichen in der Färbung der Sperlingsvögel. Er betrachtet zunächst die wesentlichen Faktoren bei der Entwicklung der Farben und die weißen Abzeichen als „Visual Clues". Das Problem wird für die Vögel des offenen Landes und die Baumbewohner getrennt beleuchtet. Als spezielle Beispiele wurden Mitglieder der Familie Mniotiltidae gewählt. Auch die sexuelle Zuchtwahl spielt bei der Ausbildung heller Flecken eine gewisse Rolle. In den weitaus meisten Fällen ist jedoch der Zusammenhang zwischen Zeichnung des Vogels und Wohnort in die Augen springend. Den Schluß der interessanten Arbeit bildet die Schriftenübersicht.

— (2). The Bobolink in Idaho. Condor, XII, p. 80. — Dolichonyx oryzivorus bei Meridian.

Tracy, N. Curlew Nesting in Norfolk. Brit. B., IV, p. 88. — Numenius arquata brütend im westlichen Norfolk.

Tratz, E. P. (1). Anomales (sic) im Zug und Aufenthalt der Vögel im engeren Nordtirol. Orn. Jahrb., XXI, p. 54—57. — Zug- und Winterbeobachtungen aus Hall, am Südfuß des Karwendelgebirges.

— (2). Cerchneis vespertinus und neuer Kreuzschnabelzug in Nordtirol. l. c. p. 189.

— (3). Sylvia hortensis hortensis (Gm.) in Nordtirol. Journ. f. Orn., LVIII, p. 807—808. — Verf. erhielt ein ♂ ad. der Orpheusgrasmücke am 5. V. 1910 aus der nächsten Umgegend von Innsbruck. Erster Nachweis für Nordtirol.

Trevelyan, H. Common Scoter breeding in Ireland. Brit. B., IV, p. 154. — Oedemia nigra brütete in Irland.

von Tschusi zu Schmidhoffen, V. (1). Ornithologische Literatur Österreich-Ungarns und des Okkupationsgebietes 1908. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, LX, 1910, p. 194—225. — Liste in alphabetischer Folge der Autoren.

— (2). Ornithologische Literatur Österreich-Ungarns 1909. l. c. p. 432—463.

— (3). Zoologische Literatur der Steiermark. Ornithologische Literatur 1909. Mitt. Naturwiss. Ver. Steiermark, 46, II, 1910, p. 526—529.

— (4). Syrrhaptes paradoxus (Pall.) in Galizien. Orn. Jahrb., XXI, p. 61.

— (5). Neue Kreuzschnabel-Invasion im Osten. l. c. p. 111.

— (6). Ein Wort für Helgoland. Orn. Monber., XVIII, p. 13—14. — Regt zur Schaffung einer Vogelwarte auf Helgoland an.

— (7). Ornithologische Kollektaneen aus Österreich-Ungarn. (Aus Jagdzeitungen und Tagesblättern.) XVIII (1909). Zool. Beob., LI, p. 205—213, 242—248, 272—282. — Betrifft das Vorkommen seltener Arten, Farbenaberrationen, Bastarde etc.

— (8). Ankunfts- und Abzugsdaten bei Hallein (1909), VI. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 284—289.

Tuck, J. G. (1). Unusual Nesting-Site for the Common Snipe. Brit. B., IV, p. 53—54. — Gallinago coelestis nistet in einem Weizenfeld.

— (2). Notes on Nest-Boxes. Zool., (4), XIV, p. 315. — Brüten verschiedener Arten im Nistkasten.

Tugarinoff, A. (1). Die Gänse vom Unteren Jenissei. Mess. Orn., I, p. 44—49. — Behandelt Melanonyx arvensis, M. segetum, M. s. serrirostris, Anser albifrons gambeli, Bernicla bernicla und Brenta ruficollis.

— (2). Interessante Funde bei Krassnojarsk. l. c. p. 280—282.

Tulloch, J. S. Northern Bullfinch in Shetland. Brit. B., IV, p. 211. — Pyrrhula pyrrhula.

Turner, E. L. On a Mallard Duck removing her eggs. Brit. B., IV, p. 66—69, Tab. 2. — Über Entfernen der Eier durch das brütende Weibchen aus dem Nest. Mit drei Abbildungen (nach photogr. Aufnahmen).

Tyler, J. G. The Brewer Sparrow (Spizella breweri) in Fresno County, California. Condor, XII, p. 193—195. — Brutvorkommen. Notizen über Standort und Bau des Nestes.

Ungar. Ornithol. Centrale. Ungarische Ringstörche in Südafrika. Orn. Monber., XVIII, p. 44, 82.

Uschakow, W. E. Verzeichnis der Vögel des Aschirowschen Waldes im Tarschen Kreise des Tobolschen Gouvernements. Mess. Orn., I, p. 179—186, 253—259. — Aufzählung von 110 Sp. mit kurzen Anmerkungen.

Vallon, G. Uccelli rari comparsi nella Provincia di Udine dall' anno 1900 al 1909. Avicula, XIV, p. 29—32. — Der rühmlichst bekannte Verf. ist seit dreißig Jahren an der Erforschung der Friauler Ornis tätig und gibt hier eine Liste der Seltenheiten (mit genauen Erlegungsdaten), die in dem genannten Zeitraum gesammelt wurden. Mit wenigen Ausnahmen befinden sich alle Belegstücke in der Sammlung des Verfassers.

Vaucher, A. Ponte nombreuse de Pouillot siffleur. Rev. Franç. d'Orn., II, p. 255—256. — Hohe Gelegezahl (10 Eier) bei Phylloscopus sibilator.

Vaughan-Kirby, F. Field-Notes on the „Woodbush Warbler" (Hemipteryx minuta Gunn.). Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, Aug. 1910, p. 15—17. — Ausführliche Mitteilungen über Vorkommen, Aufenthalt und Lebensweise der vom Verf. entdeckten Art.

Venning, F. E. W. Occurrence of the Eastern Solitary Snipe (G. solitaria) at Haka, Chin Hills. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 219—220.

Vinciguerra, D. E. H. Giglioli. Ann. Mus. Civ. Stor. Nat. Genova, 44, 1910, p. 212—221. Mit Porträt.

Virchow, H. Über die Bewegungsmöglichkeiten an der Wirbelsäule von Spheniscus. Sitzungsber. Ges. Naturf. Fr., Berlin 1910, p. 4—10. Mit 6 Textfiguren.

Visher, S. S. (1). A Correction: a new Bird for the United States. Auk, XXVII, p. 210. — Tangavius aeneus aeneus aus Tucson, Arizona.

— **(2).** Notes on the Birds of Pima County, Arizona. l. c. p. 279—288. — Der Artikel gründet sich auf eigene Beobachtungen und Mitteilungen von R. D. Lusk. 127 Sp. sind mit kurzen Anmerkungen über Häufigkeit und Art des Vorkommens aufgeführt.

Voegler, R. Der Präparator und Konservator. Praktische Anleitung zum Erlernen des Ausstopfens, Konservierens und Skelettierens von Vögeln und Säugetieren. 3. erweiterte Auflage. Magdeburg 1910, 8°, 154 pp., mit 38 Figuren.

Voigt, A. Bemerkungen und Ergänzungen zu meinem Exkursionsbuch zum Studium der Vogelstimmen. Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 115—117.

Waite, E. R. Report on the Birds in: C. Chilton, The Subantarctic Islands of New Zealand. Christchurch, 1910. vol. II, p. 351—584. — Die subantarktischen Inseln Neu-Seelands umfassen die Snares-, Auckland-, Campbell-, Antipoden-, Bounty- und Maquarie-Gruppe. Nach dem Programm der Expedition durften weder Vögel noch Eier gesammelt werden! Die Beobachtungen des Verf's betreffen 45 Sp., meist Sturmvögel und andere Meeresbewohner, und enthalten manches interessante Detail hinsichtlich Vorkommen und Lebensweise. Eine Anzahl Tafeln (nach ausgezeichneten photogr. Aufnahmen) zieren das Werk.

Walker, F. S. The Wintering of Meadow Larks (Sturnella magna) at Pine Point, Maine. Auk, XXVII, p. 341.

Wallis, E. A. Unusual Nesting-Site of the Tawny Owl. Brit. B., IV, p. 24—25. — Syrnium aluco brütend in einer Kaninchenhöhle.

***Walter, H. E.** and **Walter, A. H.** Wild Birds in City Parks. Being hints on identifying 200 birds, prepared primarily for the spring migration in Lincoln Park, Chicago. Fourth enlarged Revision, 1910, 16°, 92 pp.

Warren, E. R. (1). Some Central Colorado Bird Notes. Condor, XII, p. 23—39. — Verf. gibt eine Skizze der Reiseroute, die acht Grafschaften berührte, besonders aber durch Custer und Fremont führte, und schildert die topographischen und physikalischen Verhältnisse des durchforschten Gebietes. Daran schließt sich die Aufzählung der gesammelten Arten mit Anmerkungen über Häufigkeit und Vorkommen. Die von anderen Ornithologen beobachteten Arten sind gleichfalls in die Liste aufgenommen. Mit Karte und einem Textbild.

— **(2).** The Ring-necked Duck (Marila collaris) in Colorado: A Correction. l. c. p. 79—80. — Das vom Verf. unter obigem Namen aufgeführte ♀ stellte sich als zu M. affinis gehörig heraus.

— **(3).** Bird Notes from Salida, Chaffee County, Colorado. Compiled from the Memoranda of John W. Frey. Auk, XXVII, p. 142—151. — Salida liegt ungefähr im Zentrum des Staates am Arkansas. Die unmittelbare Umgebung ist hügelig, dahinter reihen sich jedoch gewaltige Bergketten an, deren höchste Gipfel über die Baumgrenze hinausragen. 131 Sp. sind mit kurzen Anmerkungen aufgezählt. Mit einer Karte.

Warren, R. (1). Black-tailed Godwits in Co. Cork. Zoolog., (4), XIV, p. 34. — Übersicht der Nachweise von Limosa belgica für die Südküste Irlands.

— **(2).** Black-tailed Godwits in Cork Harbour. l. c. p. 116—117. — Limosa belgica.

— **(3).** Sandwich Terns and White Wagtails in Ireland. l. c. p. 228.

— **(4).** Early Building of Herons. l. c. p. 340—341.

— **(5).** Heron breeding twice in the Season. l. c. p. 341. — Zwei Bruten bei Ardea cinerea.

— **(6).** Rare American Teal in Co. Cork. l. c. p. 436. — Wahrscheinlich aus einer Volière entkommen.

Watt, H. B. (1). Scottish Heronries, past and present. Supplementary to List in the „Annals of Scottish Natural History", October 1908, p. 218—223. Ann. Scott. N. H., 1910, p. 68—70. — Nachträge und Ergänzungen zu einer früheren Arbeit, betreffend Reiher-Kolonien in Dee, Tay, Forth, Tweed, Argyll, Inner-Hebriden und Solway-Distrikt.

— **(2).** Bibliography of London Birds. Zool., (4), XIV, p. 386—390. — Nachträge zu einer früheren, das gleiche Thema behandelnden Arbeit des Verf's (siehe Bericht 1909, p. 213).

Wayne, A. T. (1). Birds of South Carolina. With an Introduction by P. M. Rea. Contributions from the Charleston Museum, I, 1910, p. I—XXI, 1—254. — Verf. beschäftigt sich seit dreißig Jahren mit der Erforschung der Avifauna der Küstenregion von Süd-Carolina und übergibt als Resultat seiner Untersuchungen die umfangreiche Abhandlung der Öffentlichkeit. Die Einleitung (aus der Feder von Prof. Rea) behandelt die physikalischen Verhältnisse des Distriktes und die Geschichte der Ornithologie von Süd-Carolina. Die erste Kunde über die Vögel verdanken wir dem alten Catesby (1731—1748) und Bartram (1791), aber Brewster, Loomis und Hoxie lieferten erst zusammenhängende Berichte, auch Verf. selbst publizierte zahlreiche Notizen über das Thema. Im ganzen sind 309 Sp. für den Küstendistrikt nachgewiesen, wozu noch 28 Sp. kommen, die bisher nur im Innern des Staates gefunden worden sind. Bei den einzelnen Arten gibt Verf. eingehende Mitteilungen über Vorkommen in Süd-Carolina, Lebensweise und Brutgeschäft. Alle Angaben, die nicht durch Belegstücke gestützt sind, wurden ausgeschieden. Am Schlusse Bibliographie (200 Titel), Nachträge und Index.

— **(2).** The Wood Ibis (Mycteria americana) in the Mountains of North Carolina. Auk, XXVII, p. 79.

— **(3).** The Osprey a Breeder on the Catawba River, near Morganton, North Carolina. l. c. p. 80. — Pandion haliaëtus carolinensis.

— **(4).** The Cerulean Warbler (Dendroica cerulea) breeding in Burke County, North Carolina. l. c. p. 84—85.

— **(5).** Two Additions to the Avifauna of South Carolina. l. c. p. 90—91. — Zonotrichia leucophrys und Petrochelidon lunifrons.

— **(6).** Concerning three erroneous Georgia Records. l. c. p. 213—214. — Betrifft das angebliche Brüten von Molothrus ater, Stelgidopteryx serripennis und Cistothorus stellaris.

— **(7).** The Snowy Owl (Nyctea nyctea) taken in South Carolina. l. c. p. 454—455. — Vierter Nachweis für den Staat.

— **(8).** Seven erroneous South and North Carolina Records. l. c. p. 464—465. — Berichtigt die Bestimmung von sieben Arten in Bowdish und Philipp (siehe oben p. 100) Artikel „Bird Photographing in the Carolinas".

Weber, J. A. Cerulean Warbler (Dendroica cerulea) in Northern New Jersey. Auk, XXVII, p. 212.

Weigold, H. (1). Nachklänge der vorjährigen Kreuzschnäbel-Überschwemmung. Orn. Jahrb., XXI, p. 188—189. — Beobachtungen aus Helgoland.

— **(2).** I. Jahresbericht über den Vogelzug auf Helgoland 1909. Journ. f. Ornith., LVIII, Sonderheft, 1910, p. 1—158. — Seit Gätkes Tod war Helgoland ornithologisch ganz verwaist, bis der Insel in H. Weigold ein eifriger, begeisterter Ornithologe erstand. Obwohl sich die Verhältnisse sehr zu Ungunsten der

Vogelwelt geändert haben, bleibt die Insel immer noch einer der wichtigsten Beobachtungsposten für den Vogelzug. Der nunmehr vorliegende erste Jahresbericht enthält (1) eine chronologische Übersicht der täglichen Beobachtungen und der Wetterlage, worin der Verlauf des Zuges in seinen verschiedenen Phasen eingehend geschildert wird. Das Jahr 1909 war für Helgoland sehr ungünstig, da zu den besten Zugzeiten heftige Gegenwinde herrschten. (2) Die Beobachtungen der einzelnen Arten. In diesem Kapitel sind 175 Sp. nach Vorkommen und Zug auf Helgoland ausführlich besprochen. Von Seltenheiten wurden Locustella lanceolata (ein alter Vogel am 13. X.) und Saxicola stapazina (♂ ad. am 29. V.) erlegt, beide neu für Deutschlands Fauna.

— (3). Was soll aus der „Vogelwarte Helgoland" werden? Monatsschr. Ver. Vogelw., XXXV, p. 64—86. — Verf. streift die Bedeutung Helgolands als Beobachtungspunkt für den Vogelzug und schildert ausführlich die einschneidenden Veränderungen, welche die Insel in den letzten Jahren infolge des vermehrten Anbaus und der Befestigungsanlagen erlitten hat. Verf. fordert zur Besetzung der Station durch einen Fachmann auf, damit für die Zugforschung noch gerettet werde, was zu retten ist, ehe es zu spät ist. Zum Schlusse erörtert er die verschiedenen Aufgaben, die sich die Vogelwarte zu stellen hätte.

— (4). Ein neuer deutscher Brutvogel. Orn. Monber., XVIII, p. 157—158. — Ein Pärchen von Motacilla flava rayi brütete auf Helgoland und brachte seine Jungen groß.

Weißmantel, P. (1). Columba palumbus trägt ein Ei mit fort. Orn. Monber., XVIII, p. 176.

— (2). Brutnotizen zur Rochlitzer Ornis 1909. Zeitschr. Ool. Ornith., XIX, p. 169—173, 185. — Brutnotizen über 35 Arten.

— (3). Neue Brutplätze der Elster. Zeitschr. Ool. Ornith., XX, p. 111. — Brüten an Felswand.

Wemer, P. (1). Die Nester des Zaunkönigs, Troglodytes troglodytes (L.). Zool. Beob., LI, p. 129—132. — Beschreibung der Spiel- und Brutnester.

— (2). Etwas vom Steinkauz [Athene noctua (Retz.)]. l. c. p. 137—141. — Brutgeschäft und Lebensweise.

Wenner, M. V. (1). Increase of the Tufted Duck in Cheshire. Brit. B., IV, p. 123. — Fuligula cristata.

— (2). Unusual Situation for a Little Grebe's Nest. l. c. p. 124. — Podicipes fluviatilis brütend in einem Boothaus. Mit Textbild.

Wenzel, K. Einige alte Notizen zur Ornis von Pommern. Zeitschr. f. Ornith. u. prakt. Geflügelz., Stettin, XXXIV, p. 201, 217—219. — Über eine Kolonie von Hirundo urbica, die sich 1883 an einer Felswand der Insel Rügen befand; Brutkolonie von Ciconia ciconia bei Grimmen; über eine Kormoraneinwanderung im Jahre 1832, und über die ehemals berühmte Vogelinsel Neu-Bessin gegenüber Hiddensee.

Werner, W. (1). V. Internationaler Ornithologenkongreß, Berlin, 30. Mai—4. Juni 1910. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 37—41.

— **(2).** Nochmals vom V. Internationalen Ornithologenkongreß. Zeitschr. Ool. u. Ornith., XX, p. 49—55.

***Westell, W. P.** British Nesting Birds. Complete Record of every Species with Nests in the British Isles. London 1910. 8°. 130 pp. with fig.

Whitaker, J. I. S. (1). On the Great Invasion of Crossbills in 1909. Ibis, (9), IV, p. 331—352. — Verf. gibt eine eingehende Darstellung über den Verlauf und Umfang der diesjährigen großen Einwanderung des Fichtenkreuzschnabels (Loxia curvirostra) in Europa. Die Hauptmasse der Wanderer ergoß sich über die zentralen und östlichen Teile des Kontinents, doch erstreckte sich der Zug bis ans Mittelmeer und auf die italienischen Inseln, ja selbst bis Malta. In Nordafrika wurden keine Kreuzschnäbel beobachtet. Als vermutliche Ursache des Zuges betrachtet Verf. das Mißraten der Fichtenzapfen im Norden von Osteuropa. Das Auftreten der Vögel in den einzelnen europäischen Staaten ist nach publizierten und brieflichen Mitteilungen zahlreicher Beobachter übersichtlich geschildert.

— **(2).** Biographical Notice of the late Professor Giglioli. l. c. p. 537—548. — Ein Lebensbild des verstorbenen italienischen Forschers.

— **(3).** [On the occurrence of Pterocles senegalus in Sicily.] Ibis, (9), IV, p. 567—568. — Ein ♀ ad. wurde in Santa Croce Camarina bei Syracus am 28. April geschossen. Erster Nachweis für Europa.

White, H. L. Description of two new Nests and Eggs from North-West Australia. Emu, X, 2, p. 132—134. — Nest und Eier von Poecilodryas pulverulentus und Malurus dulcis beschrieben.

White, S. A. Trip to Tambourine Mountain. Emu, X, 3, p. 212—215. — Schilderung des Vogellebens und Aufzählung der im Tamburin-Gebirge, Queensland, beobachteten Arten.

Whitehead, C. H. T. On the Birds of Kohat and the Kurram Valley, Northern India. With an Introduction by Major H. A. F. Magrath. Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Juni 1910, p. 169—197. — Abdruck der gleichnamigen, im Ibis erschienenen Arbeit (siehe Bericht 1909, p. 215).

Witherby, H. F. (1). [On the status of the Crossbill in Great Britain.] Bull. B. O. C., XXV, p. 77—79. — Bespricht die Verbreitung von Loxia curvirostra scotica und das Auftreten und Brüten der L. c. curvirostra in England.

— **(2).** Recovery of Marked Birds. Brit. B., III, p. 251—252. — Außer mehreren in England markierten Vögeln (Vanellus vulgaris, Scolopax rusticola, Larus ridibundus) kamen neun dänische Nettion crecca in Großbritannien zur Erlegung.

— (3). Black-winged Pratincole in Yorkshire. l. c. p. 266—268. — Ein jüngerer Vogel von Glareola melanoptera wurde am 17. VIII. 09 bei Northallerton geschossen. Mit Textbild.

— (4). Recovery of Marked Birds. l. c. p. 293—294, 367, 399; IV, p. 113—114, 178—181, 208—209. — Bericht über Erbeutung beringter Vögel.

— (5). The Greenish Willow-Warbler as a British Bird. l. c. p. 297—298. — Betrifft das Vorkommen von Phylloscopus viridanus. Unterschiede von P. borealis.

— (6). The Irruption of Crossbills. l. c. III, p. 258—261, 303—306, 331—333, 373—375, 408—410; IV, p. 22, 51—53, 83, 122, 185—186. — Weitere Daten über die Einwanderung von Loxia curvirostra in Großbritannien.

— (7). Sequence of Plumages in British Birds. IV. l. c. p. 360—366. — Beschreibung der verschiedenen Kleider von Pratincola torquata hibernans, Erithacus rubecula rubecula, E. r. melophilus, Cyanecula suecica suecica und C. s. wolfi.

— (8). White Wagtail in Co. Wexford. l. c. IV, p. 18. — Motacilla alba in Irland.

— (9). Sequence of Plumages in British Birds. VI. l. c. p. 98—103. — Beschreibung der Kleider von Acredula caudata rosea, Parus major newtoni, P. ater britannicus, P. palustris dresseri, P. caeruleus obscurus.

— (10). The „British Birds" Marking Scheme. Progress for 1910 and Plans for the Future. l. c. p. 204—207. — Über das Beringen von Zugvögeln.

— (11). On a Collection of Birds from the South Coast of the Caspian Sea and the Elburz Mountains. With Field-Notes by R. B. Woosnam. Ibis, (9), IV, p. 491—517. — Die Reisenden besuchten die Provinzen Ghilan und Massanderan und querten dann südlich nach Teheran. Die Fauna der kaspischen Provinzen unterscheidet sich wesentlich von der des zentralen Plateaus Persiens, was aus der Gegenüberstellung einiger Vertreter der Gattungen Parus, Sitta, Cinclus, Gecinus, Dendrocopus und Syrnium erhellt. Verf. unterzog das gesammelte Material einer sorgfältigen Prüfung und genauen Vergleichung mit den verwandten Formen aus SW.-Persien und Kaukasien, und seine Untersuchungen über den Wert der neuerdings von russischen Autoren beschriebenen Formen sind sehr beachtenswert. Ein wichtiger Beitrag zur Kenntnis der Ornithologie von Nordpersien.

Whitlock, F. L. On the East Murchison. Four Month's Collecting Trip. Emu, IX, 4, p. 181—219, Tab. XV—XXVI. — Verf. schildert eine Sammelreise nach Lake Way im östlichen Teile des Murchison-Distrikts, West-Australien, die er im Interesse von H. L. White im vergangenen Jahre unternahm. Die einzelnen Etappen der Expedition sind dargestellt, wobei Natur des Landes und der Vogelfauna kurz gedacht wird. Bei der systematischen Aufzählung der gesammelten Arten gibt Verf.

eingehende Mitteilungen über lokale Verbreitung, Lebensweise und Brutgeschäft. Verf. gelang es, von der neu entdeckten Lacustroica whitei sowie von Chlamydodera guttata Nest und Eier zu entdecken. Interessante Details über die Lauben und Spielplätze dieses Paradiesvogels. Für die Biologie der Vögel Australiens eine äußerst wichtige Arbeit. Auf einer Karte im Text ist das Forschungsgebiet eingezeichnet. Tafel XV enthält eine farbige Abbildung von Lacustroica whitei. Auf den übrigen Tafeln Schwarzdruckbilder der Spielplätze und Nistbäume von Chlamydodera guttata und der Nester (meist mit Eiern) von Peltohyas australis, Cinclosoma marginatum, Acanthiza withlocki, A. uropygialis, Amytornis gigantura, A. striatus, Certhionyx variegatus und Chlamydodera guttata.

Whymper, S. L. A Breeding Ground of the Ibis-Bill (Ibidorhynchus struthersi). Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, p. 519—520. — Verf. fand die Art häufig brütend im Bhaghirathi-Tal, zwischen 8000 und 9000' Höhe, wo sie auf den kleinen Flußinseln nisteten.

Wichtrich, P. Winterbeobachtungen aus Nordwest-Sachsen 1909-10. Orn. Monber., XVIII, p. 125—129.

Wigger, B. Zur Naturgeschichte des Käuzchens, Athene noctua (Retz.). 38. Jahresber. Zool. Sect. Westfäl. Prov.-Ver., 1910, p. 56—58. — Lebensweise, Brutgeschäft und Nahrung.

Wiglesworth, J. On a supposed Egg-daubing Habit occasionally exhibited by the Jackdaw. Brit. B., IV, p. 176—177. — Beschmieren der Eier mit Lehm bei Coloeus monedula.

Wigman, A. B. De Zomervogels van de Meer te Vlijmen (N.-Brab.). Jaarboekje Nederl. Orn. Vereenig., No. 7, p. 81—93. — Beobachtungen über Vorkommen von 79 Sp. Mit Karte (im Texte) des Beobachtungsgebietes.

Willard, F. C. (1). Nesting of the Western Evening Grosbeak (Hesperiphona vespertina montana). Condor, XII, p. 60—62. — Schilderung des Brutgeschäftes, mit Abbildung des Nestes.

— **(2).** The Olive Warbler (Dendroica olivacea) in Southern Arizona. l. c. p. 104—107. — Eingehende Angaben über das Brutgeschäft, nach Beobachtungen in den Huachuca-Bergen, California. Mit zwei Abbildungen des Nestes.

— **(3).** Seen on a Day's Outing in Southern Arizona. l. c. p. 110. — Ceryle americana septentrionalis bei Fairbanks am San Pedro-Fluß. Zweiter Nachweis für Arizona.

Willett, G. (1). Additions to Grinnell's List of Birds of the San Bernardino Mountains. Condor, XII, p. 44. — Sieben Species neu für das Gebiet, meist vom Bear Lake.

— **(2).** Rodgers Fulmar in Southern California. l. c. p. 46. — Fulmarus rodgersi bei Sunset Beach, Orange County, tot aufgefunden.

— **(3).** A Summer Trip to the Northern Santa Barbara Islands. l. c. p. 170—174. — Beobachtungen von den Inseln Anacapa und San Miguel mit Notizen über Brutgeschäft.

— (4). A Southern California Spring Record for the Common Tern. l. c. p. 174. — Sterna hirundo bei Los Angeles.

— (5). Red Phalarope in Southern California in Winter. l. c. p. 175. — Phalaropus fulicarius.

— (6). Southern California Breeding Records of the Western Grasshopper Sparrow. l. c. p. 204. — Ammodramus savannarum bimaculatus.

Williams, W. J. (1). Rare Birds in Ireland. Brit. B., III, p. 257—258. — Nyctea scandiaca, Pandion haliaëtus, Plegadis falcinellus, Phalaropus fulicarius, Machetes pugnax.

— (2). Rare Birds in Ireland. l. c. p. 329—330. — Nyctea scandiaca, Falco candicans, Platalea leucorodia, Crex pratensis, Mergulus alle.

Wilson, E. A. The Changes of Plumage in the Red Grouse (Lagopus scoticus Lath.) in Health and Disease. Proc. Zool. Soc. Lond. 1910, IV (Dez. 1910), p. 1000—1033, Tab. LXXVIII — CI. — Eine treffliche Abhandlung über die verschiedenen Kleider und die Mauser beim schottischen Moorschneehuhn. Die Veränderungen in Färbung und Aussehen, die das Gefieder im Laufe des Jahres erfährt, sind für ♂ und ♀ eingehend beschrieben und durch eine Reihe ausgezeichneter kolorierter Tafeln erläutert. Das Schlußkapitel beschäftigt sich mit der lokalen Variation und individuellen Aberrationen des Vogels.

Wilson, F. E. (1). The Helmeted Honey-eater (Ptilotis cassidix) as Foster-parent to the Pallid Cuckoo (Cuculus pallidus). Emu, IX, 3, p. 168—169.

— (2). The Bell Miner (Manorhina melanophrys). l. c. 4, p. 234—236. — Beobachtungen aus Beaconsfield bei Melbourne.

Wilson, F. E. and **Chandler, L. G.** The Helmeted Honey-eater (Ptilotis cassidix). Emu, X, 1, p. 37—40. — Lebensweise und Brutgeschäft.

Wilson, R. W. S. and **Wilson, H. W.** The Stock-Dove (Columba oenas) in the Clyde Area. The Glasgow Nat., II, No. 4, p. 143—144.

Winge, H. Fuglene ved de Danske Fyr i 1909. Vidensk. Medded. naturhist. Foren. Kjøbenhavn, 1910, p. 87—186, med en Kort. — In der Zugzeit des Jahres 1909 sind an 37 dänischen Leuchtfeuern über 3000 Vögel verunglückt, wovon 1287 in 85 Arten an das Kopenhagener Museum eingeliefert wurden. Das größte Kontingent lieferten Turdus iliacus, T. musicus, Alauda arvensis, Sturnus vulgaris, Ruticilla phoenicurus usw. Zum erstenmal sind Phalacrocorax graculus und Machetes pugnax gefallen, wodurch sich die Gesamtzahl der bisher verunglückten Arten auf 160 erhöht. Verf. gibt seine eigenen Beobachtungen aus der Umgegend von Kopenhagen wieder und läßt darauf die Aufzeichnungen der Leuchtturmwächter in systematischer Reihenfolge der Vogelarten folgen. Ein besonderer Abschnitt behandelt die Erscheinungen an den Leuchtfeuern in chronologischer Ordnung. Be-

sonders stark war der Zug am 26. März, 25. April, 19. und 20. Oktober. Von selteneren Erscheinungen der dänischen Ornis verdienen Erwähnung: Otis tarda, Plegadis falcinellus, Falco vespertinus, Pastor roseus, Phylloscopus superciliosus, Turdus varius und Muscicapa parva.

Wood, J. C. (1). Some Winter Birds of the Season 1908—09 in Wayne County, Michigan. Auk, XXVII, p. 36—41. — Beobachtungen über 30 Sp., die in dem Gebiete überwinterten. In größerer Zahl erschienen nur Acanthis linaria und Spinus pinus, dagegen blieben Schneeammern in diesem Winter vollständig aus.

— **(2).** The Last Passenger Pigeons in Wayne County, Michigan. l. c. p. 208. — Drei Wandertauben (Ectopistes migratorius) wurden am 14. Sept. 1898 unweit Dearborn Township beobachtet und davon eine (juv.) erlegt. Dies ist die letzte Nachricht für Wayne County.

Wood, N. A. Bird Migration at Point Pelee, Ontario, in the Fall of 1909. Wilson Bulletin, 1910, Juni, p. 63—78, with map. — Tägliche Zugsbeobachtungen vom 14. September bis 16. Okt.

Wood, N. A. and **Tinker, A. D.** Notes on some of the rarer Birds of Washtenaw County, Michigan. Auk, XXVII, p. 129—141. Eingehende Mitteilungen über Vorkommen und Brüten von 34 Sp. Oporornis agilis wurde auf dem Frühjahrs- und Herbstzug wiederholt beobachtet.

Woosnam, R. B. (1). Erlangers Scops Owl, Scops erlangeri. Avic. Mag., (3), I, p. 328—330. — Gefangenleben. Mit photographischer Aufnahme.

— **(2).** Pearl Spotted Owl, Glaucidium periatum (sic). l. c. p. 347—349. — Schilderung des Lebens in Gefangenschaft. Mit Schwarzdruckbild.

Workman, W. H. Quail at Starnoway, Outer Hebrides. Brit. B., IV, p. 156. — Coturnix coturnix.

Wormald, H. (1). The Courtship of the Mallard and other Ducks. Brit. B., IV, p. 2—7. — Schildert das Liebeswerben des Erpels von Anas platyrhynchos. Mit fünf Textbildern.

— **(2).** Further Notes on Tame Snipe. l. c. p. 157—158. — Gefangenleben von Gallinago coelestis.

Wright, A. H. Some early Records of the Passenger Pigeon. Auk, XXVII, p. 428—443. — Eine sehr verdienstliche Zusammenstellung der älteren Berichte (1610—1844) über das Auftreten der Wandertaube (Ectopistes migratorius), die seinerzeit in ungezählten Scharen auftrat und heute wohl völlig ausgestorben ist. Man gewinnt aus der Arbeit ein gutes Bild über die ehemalige Verbreitung des Vogels im östlichen Nordamerika.

Wright, A. H. and **Allen, A. A. (1).** The Increase of Austral Birds at Ithaca. Auk, XXVII, p. 63—66. — Ausbreitung südlicher Vogelformen nach Norden am Cayuga-See.

— **(2).** Regular Summer Crossbills at Ithaca, N. Y. l. c. p. 83. — Loxia leucoptera.

Wright, H. W. (1). A Chipping Sparrow in late December at Boston, Mass. Auk, XXVII, p. 211—212. — Spizella passerina.

— **(2).** Some rare Wild Ducks wintering at Boston, Massachusetts, 1909—1910. l. c. p. 390—408, Tab. XIX, XX. — Eingehende Mitteilungen über verschiedene Entenarten, die in der Umgebung von Boston überwinterten. Mit zwei Abbildungen nach photographischen Aufnahmen.

Wright, W. C. Greenland Falcon shot in Co. Antrim. Brit. B., III, p. 307—308. — Falco candicans in Irland erlegt.

Zangheri, P. Un notevole passaggio di „Ardea purpurea" nel Forlivese. Avicula, XIV, p. 129. — Über einen starken Durchzug des Purpurreihers.

Zedlitz, O., Graf (1). Einige neue Formen aus Nordost-Afrika. Orn. Monber., XVIII, p. 8—10. — Neu beschrieben: Cursorius gallicus dahlakensis, Oedicnemus capensis ehrenbergi, Spreo pulcher intermedius.

— **(2).** Einige neue Formen aus Nordost-Afrika. Orn. Monber., XVIII, p. 57—60. — Neu beschrieben sind: Trachyphonus margaritatus somalicus, Colius striatus hilgerti, Colius striatus erlangeri, Tachornis parvus griseus, Galerida cristata eritreae, Hedydipna platura adiabonensis.

— **(3).** Notizen über einige Formen von Lagonosticta senegala. l. c. XVIII, p. 171—174. — Verf. unterscheidet 10 Formen, Kennzeichen und Verbreitung derselben sind kurz angegeben. Neu beschrieben: L. s. flavodorsalis, Adamaua, L. s. carlo, N. Somaliland, L. s. pallidicrissa, Angola.

— **(4).** Meine ornithologische Ausbeute in Nordost-Afrika. Journ. f. Orn., LVIII, p. 290—394, 731—807, Tab. V—VIII, X. — Verf. berichtet über die Resultate seiner in den Jahren 1908 und 1909 nach Erithrea, Abyssinien und den Küsten des Roten Meeres unternommenen Reisen. Das durchforschte Gebiet zerfällt in vier Regionen: I. Inseln und Küsten des Roten Meeres, II. Flußgebiet der Barca, III. das Hochland von Abyssinien, IV. das Stromgebiet des Tacazzé und Mareb, die zum Atbara abfließen. Die Regionen sind nach Natur und Topographie kurz charakterisiert. Der wissenschaftliche Teil behandelt die gesammelten Arten in aufsteigender Reihe: die zwei vorliegenden Abschnitte führen von den Colymbidae bis zu den Laniidae inkl. Bei den einzelnen Arten gibt Verf. ausführliche Mitteilungen über Verbreitung und Lebensweise und höchst wertvolle, systematische Auseinandersetzungen. Besonders wichtig sind die übersichtlichen Zusammenstellungen der geographischen Formen weit verbreiteter Arten, z. B. Oedicnemus capensis, Turtur decipiens, Lybius undatus, Colius striatus, Irrisor erythrorhynchos, Poicephalus meyeri etc., worin eine Fülle wertvollen Materials niedergelegt ist. Neu: Francolinus gutturalis eritreae, Asmara. Abgebildet sind einige Formen von Oedicnemus capensis, Francolinus

gutturalis, Cursorius gallicus und Colius striatus sowie Buteo eximius. Mit einer Karte des Gebietes.

Ziegler, V. Späte Brut des Seglers (Apus apus [L.]). Monatsschrift Ver. Vogelw., XXXV, p. 148—149. — Noch Mitte August beobachtete Verf. in Augsburg junge, noch nicht ausgeflogene Mauersegler.

Zimmer, C. Anleitung zur Beobachtung der Vogelwelt, Leipzig 1910, kl. 8°, 134 pp., mit fünf Tafeln und Textabbildungen. — Das Büchlein hat die Bestimmung, den Laien zum Studium der Vogelwelt anzuregen. Es zerfällt in folgende Abschnitte: Hilfsmittel; Exkursionen; Das Vogelleben im Kreislauf des Jahres; Mittel, um das Beobachten zu lernen; Sammlungen; Was kann man am Vogel beobachten?; Vogelbeobachtungen im Ausland usw. Fünf dem Kearton'schen Werke entnommene Tafeln und zahlreiche Textabbildungen schmücken das treffliche Werkchen.

Zimmermann, R. (1). Vom Nutzen und Schaden unserer Vögel. Mit 15 Abbildungen, von Karl Heidl. Leipzig, 1910, 8°, 76 pp. — Ansprechende Schilderungen, die wohl geeignet sind, das Interesse weiterer Kreise auch für die sogenannten „schädlichen" Vogelarten zu gewinnen. Die beigegebenen Abbildungen müssen jedoch als geradezu mißraten bezeichnet werden und wären besser weggeblieben.

— **(2).** Tiere der Heimat: Bilder und Skizzen aus dem Tierleben unseres Vaterlandes. Mit 100 Abbildungen nach photographischen Naturaufnahmen. Leipzig [1910], 8°, 164 pp. — Nach Art der Meerwarth'schen Lebensbilder beabsichtigt Verf., in kleinerem Maßstabe „Natururkunden" mit erläuterndem Text herauszugeben. Das vorliegende Bändchen enthält Schilderungen aus dem Leben des Buntspechtes, Weidenlaubvogels, Storches, des Brachvogels und der Limose, Sumpfrohreule und Raubseeschwalbe. Die Abbildungen, durchweg nach photographischen Aufnahmen des Verf's angefertigt, sind gut gelungen, z. T. sogar ganz vortrefflich, und der begleitende Text behandelt in ansprechender Form charakteristische Episoden aus dem Leben der behandelten Vögel.

Zonghi-Lotti, N. Straordinaria comparsa di Crocieri. Avicula, XIV, p. 38—39. — Häufiges Auftreten der Loxia curvirostra in den Apenninen.

Übersicht nach dem Stoff.

Nomenklatur: **J. A. Allen** (1), Brisson's Genusnamen. **Buturlin** (5), Speciesname des Frankolins. **Check List of North American Birds. Clark** (3), Neuer Name für Psephotus multicolor. **A. Dubois** (1), Die Species in der Ornithologie und nomenclatorische Fragen. **Gengler** (2), Gattungsnamen Acanthis. **Hartert** (1), Genusname von Emberiza nivalis. **Hartert** (7), Britische Vögel. **Mathews** (12), Notwendige Änderungen. **Oort** (1, 2), Gattungsname Passerina. **Strand** (9), Gattungsname Diplura. **Poche** (1, 2). **Riley** (1, 2). **Schalow** (1), Acanthis.

Personalien, Geschichte, Biographien, Allgemeines: **Boyd Alexander,** Nachruf von N. F. Ticehurst. **J. A. Allen** (2), **Arrigoni** (2), Nachruf an R. B. Sharpe. **Beaux** (2), Nachruf an H. H. Giglioli. **Boussac,** Über die auf den ägyptischen Denkmälern dargestellten Vogelarten. **Browster** (1), Nachruf an J. C. Merrill. **Buturlin** (15), Nachruf an Th. Goebel. **Dean** (1), Audubons Labrador-Reise; **idem** (2), Kupfertafeln von Audubons Folio-Ausgabe; **idem** (3), Nachruf an C. Aldrich. **Ferry** (3), Todesanzeige. **Giglioli,** Nachrufe. **Gottberg,** Aus einer alten märkischen Chronik. **Hartert** (8), Nachruf an Sharpe. **Herman** (1), Besuch Naumanns in Ungarn. **Killermann,** Vogelkunde des Albertus Magnus; **idem** (2), Dürers Tierbuch. **Klein,** Biographie Fabers. **Kohts,** Nachruf an Th. Lorenz. **Lichtenstein,** Verzeichnis Samml. Kaffernland. **N. Mac Gillivray,** Biographie. **Ogilvie-Grant** (4), Nachruf an Sharpe; **idem** (24), Boyd Alexander. **Pycraft,** History of Birds. **Schalow** (2, 3), alte ornith. Werke; **idem** (5), A. von Homeyers Briefwechsel. **Scott** (2), Todesanzeige. **Southwell,** Nachruf. **Taylor,** Todesanzeige. **Thielemann,** Nachruf an H. Hocke. **Thoreau,** New England. **Vinciguerra,** Nachruf an H. H. Giglioli. **Whitaker** (2), idem. **Zimmer.**

Reisen: **Beebe** (M. B. u. C. W.), Venezuela und Britisch-Guiana. New Ornith. **Expedition:** Carruthers's Reise in die Mongolei. **Kuser,** Beebes Reise nach Asien. **Northrop,** Bahamas. **Smithsonian Exp.:** Roosevelts Reise nach Ostafrika.

Museen, Sammlungen, Gesellschaften: **Australian Ornithologists Union,** Bericht über die neunte und zehnte Jahresversammlung. **Bangs Collection. Boynton Collection. Fischer-Sigwart** (2), Katalog der Wirbeltiere im Museum zu Zofingen. **Fraipont,** Sammlung Selys-Longchamps. **Gadow,** Ornith. Samml. im Museum zu Cambridge. **Griffith** (1), Dyke Road Museum. **Lindner** (1), Heinefeier. **Report,** British Museum.

Taxidermie: **Voegler.**

Anatomie, Physiologie, Entwicklung: **Balducci,** Sternometre, Instrument zum Messen des Brustbeines. **Bruni,** Entwicklung der Wirbelsäule. **Chappellier,** Fortbestehen des Wolffschen Ganges bei ♀ ♀ von Finkenarten. **Gildemeister,** Muskulatur. **Jürgens. Klatt,** Haubenhühner. **Ogilvie,** Rechtes Ovarium bei Accipiter nisus. **Pearl,** Ei mit drei Dottern. **Portier. Pycraft** (2), Osteologie der Tubinares; **idem** (3), Bradypterus cinnamomeus; **idem** (4), Osteologie von Pithecophaga jefferyi. **Stübel,** Blutkreislauf. **C. B. Ticehurst** (12), Rechtes Ovarium beim Sperber. **Virchow,** Wirbelsäule.

Paläontologie: **Bidwell,** Über fossile Eierschalen eines Straußes aus Indien. **L. M. Miller,** Süd-Kalifornien. **Spulski,** Odontopteryx.

Morphologie, Pterylographie, Mauser, Flug: **Beebe** (1), Flaggenbildung der mittleren Steuerfedern bei den Momotidae. **Beetham** (2, 3), Vogelflug. **Chapman,** Mauser von Otis tarda. **Headley** (2), Flug. **Kothe** (1, 2), Dunenjunge. **Ogilvie-Grant** (13), Lagopus scoticus, Mauser. **Regalià,** Vogelfuß. **E. A. Wilson,** Kleider und Mauser von Lagopus scoticus

Färbung, Zeichnung, Spielarten, Abnormitäten, Hahnenfedrigkeit: **Anfrie** (2), Farbenaberration bei Alauda arvensis. **d'Arenberg** (1): Abnormitäten. **Arrigoni** (4), Albino von Spatula clypeata. **Arundel,** Passer domesticus, Albino. **Babin** (2), Alauda arvensis, Spielart. **Bannermann** (3),

Saxicola oenanthe, Semialbino. **Beauquesne,** Über die isabellfarbigen Spielarten bei Enten. **Beaux** (3), Albinismus bei Spheniscus demersus. **Bedford** (3), Unbefiederte Körperteile von Podiceps auritus. **Beebe** (2), Überzählige Zehe bei Buteo platypterus. **P. Bonomi** (2), Buteo desertorum, Melanismus. **Chaignon,** Pathologie. **Chapel** (1), Albinismus. **Davies** (2), Kleider von Saxicola monticola. **Denise,** Über das Leuchten der Vögel. **Eder** (1), Hahnenfedrige Auerhenne. **Fortune** (1), Sula bassana, Aberration. **Fowler,** Spielart von Larus ridibundus. **Frohawk** (1, 2), Weißbrüstige Varietät von Phalacrocorax carbo. **Ghidini** (3), Spielarten bei Corvus cornix. **Hagen** (3). **J. C. Ingle,** Hapaloderma narina. **A. C. Jackson** (7), Schnabelmonstrosität bei Numenius arquatus. **M. Jewett,** Albinos nordamerikanischer Vögel. **Jordis,** Weiße Stare. **Larsen,** Aberranter Mergus merganser. **Laubmann** (2), Schnabelanomalie bei Corvus corone. **Leigh** (2), Rachenfärbung. **Magaud,** Perdix montana. **Ménégaux** (2), Perdix montana. **Ogilvie-Grant** (17), Kleider von Phalacrocorax carbo; **idem** (20), Cosmonetta histrionica. **Patten,** Calidris arenaria. **Rockwell** (1), Albino bei Pica hudsonia. **Rothschild** (3), Spielarten von Corythornis cyanostigma. **Salzmann** (1), Zeisig. **Saxby,** Albino von Saxicola oenanthe. **Schiebel** (2), Hahnenfedrigkeit bei Emberiza canneti. **Schlüter** (1), Albino von Circus aeruginosus. **Service** (1), Albino Emberiza schoeniclus. **D. Seth-Smith** (2), Guttera cristata juv. **Ternier** (2, 3), Über das Leuchten bei Vögeln. **A. H. Thayer. G. H. Thayer,** Schutzfärbung. **C. B. Ticehurst** (3, 6, 9), Alterskleider britischer Vögel; **idem** (5), Schnabelform von Loxia curvirostra; **idem** (10), Hornartige Wucherung an der Bürzeldrüse bei Vanellus vanellus; **idem** (11), Dunenkleider und Rachenfärbung britischer Vögel. **H. C. Tracy** (1), Bedeutung der weißen Abzeichen. **Witherby** (9), Alterskleider britischer Vögel. **Williams,** Irland.

Bastarde: **Arrigoni** (4), Anas boscas × Spatula clypeata. **Astley** (1), Hybride aus Gefangenschaft. **Baldwin,** Colaptes auratus luteus × C. cafer collaris. **Gladstone** (6). **Holden,** Hyphanthornis cucullatus × H. spilonotus. **Simon** (1), bei Trochiliden. **Snouckaert** (2).

Zug, Wanderung: **d'Arenberg** (2), Zug der Wachtel in Ägypten; **idem** (3), Zugsdaten aus Frankreich. **F. M. Bailey** (3). **Brasil,** Ringversuche. **Chapel** (2), Gard, Frankreich. **Clarke** (1), Kreuzschnäbel auf Fair und Flannan; und (2) in Schottland. **Coale** (2), Zug bei Nacht. **L. Cole,** Ringversuche in Nordamerika. **Daguin** (1), Kreuzschnabelzug in Frankreich. **Davidson,** Beringung von Zugvögeln in Schottland. **Defant,** Einfluß des Wetters auf den Vogelzug. **Dobbrick** (2), Muscicapa parva. **Drummond,** Limosa novae-zealandiae. **Eckardt** (1, 2), Problem des Vogelzuges. **Ekáma,** Holland. **Fischer-Sigwart** (5), Kreuzschnabelzug in der Schweiz. **Gallenkamp,** Wesen des Vogelzuges. **Greschik** (1), Ungarn. **Gromier,** Frankreich. **Gunning, Haagner** u. **Langford,** In Südafrika. **Haagner** (2), Zug von Ciconia ciconia nach Südafrika. **Hagen** (1, 2, 5), Bei Lübeck. **Hagendefeldt** (1, 3), Sylt. **Headley** (1), Mittelmeer. **Hegyfoky. Hennemann** (1), Bergfinken-Invasion; **idem** (3), Frühjahrszug. **Hens,** Holland. **Henshaw,** Zug von Charadrius dominicus fulvus. **Herman** (2), Ringexperiment. **Kempen** (3), Daten aus dem Dept. Pas-de-Calais. **Kirchner** (1, 2), Schwalbenzug. **Lühe. Michel** (3), Zugbeobachtungen aus Böhmen. **Mingaud,** Frankreich. **Ninni**

(3, 4), Ungarische Ringvögel in Venetien. **Noggler,** Steiermark. **Ogilvie-Grant** (21), Frühjahrszug in England. **Paris** (4, 6), Côte d'Or. **Paschtschenko,** Jaroslaw. **Paterson** (2), Frühjahrszug in Clyde, Schottland. **Phillips,** Branta canadensis, Herbstzug in Massachusetts. **Pilz,** Elsaß-Lothringen. **Poljakoff,** Dänischer Ringvogel in Rußland. **Poncins,** Frühjahrsdaten aus Frankreich. **Reboussin** (2), Ficedula atricapilla. **Rößler,** Kroatien. **Schenk** (1), Vogelmarkierungen in Ungarn. **Schlbach** (3), Verspätete Turmschwalben. **Sturniolo** (1), Ungarischer Ringvogel in Messina; **idem** (2), Loxia in Sicilien. **Thienemann** (1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8). **Thorpe und Hope,** Aus Carlisle, England. **Tratz** (1, 2), Nord-Tirol. **Tschusi** (8), Hallein, Salzburg. **Weigold** (1—3), Helgoland. **Whitaker** (1), Einwanderung von Loxia curvirostra in Europa. **Witherby** (2, 4, 10), Beringungsversuch in England; **idem** (6), Loxia-Einwanderung daselbst. **N. Wood,** Ontario. **Zangheri,** Ardea purpurea. **Zonghi-Lotti,** Loxia in Italien.

Lebensweise, Betragen: **Barthel,** Trommeln von Picus viridis. **Beetham** (1), Biologie von Plataloa leucerodia, Ciconia ciconia, Ardea cinerea und A. purpurea. **J. M. Dewar,** Haematopus ostralegus. **Forel,** Die Lachmöwen des Genfer Sees. **Frost,** Rupicola crocea. **Fulton,** Chalcococcyx lucidus. **Goodfellow,** Paradisea apoda. **Greppin,** Drosseln. **Helms** (2), Syrnium aluco. **Kleinschmidt** (4), Nucifraga caryocatactes. **Leege** (1, Branta bernicla. **Loos** (1, 2), Schwarzspecht. **Lynes** (3), Vanellus vanellus. **Myers. Radcliffe,** Coracias affinis. **Reboussin** (1), Caprimulgus europaeus, Nestling. **Rubow** (1, 2), Larus canus. **Russell** (2), Pyrrhocorax graculus. **Selous,** Tetrao tetrix. **Strand (1),** norwegische Oscines. **Stubbs** (2), Gebrauch der Beine beim Tauchen u. a. **Townsend** (2), Balz von Clangula c. americana und Somateria dresseri. **Wigger,** Athene noctua. **Wormald** (1), Liebeswerben der Erpel von Anas platyrhynchos. **Zimmermann** (2).

Nahrung, Nutzen, und Schaden: **Anfrie** (1), Gypaëtus barbatus. **Aplin** (3), Sylvia curruca. **McAtee** (2). **Baer,** Magenuntersuchungen. **Beal,** Nahrung kalifornischer Vögel. **Brauner,** Larus fuscus. **Cleveland,** Magenuntersuchungen an australischen Vögeln. **Collinge,** Corvus frugilegus. **Csiki,** Magenuntersuchungen. **Daguin** (3), Buteo buteo. **J. M. Dewar,** Haematopus ostralegus. **R. Dubois,** Lanius collurio. **Frohawk** (3), Alca torda. **Greschik** (2), Magen- und Gewölluntersuchungen ungarischer Raubvögel. **Inglis,** Indische Vögel. **Israël,** Specht im Rohrwald. **Kelso,** Sturnus vulgaris als Schädling. **Martin. Magrath,** Lanius erythronotus als Fischfresser. **R. Newstead. Paris** (2), Circus pygargus. **Poll,** Loxia als Blattlausvertilger. **Rey u. Reichert,** Mageninhalte. **H. W. Robinson** (3, 4), Larus fuscus und L. argentatus. **Rörig,** Wirtschaftliche Bedeutung der Vogelwelt. **Sammereyer,** Buteo buteo. **Schenk** (2), Heuschreckenplage. **Stamm** Loxia als Gallenvertilger. **Zimmermann** (1).

Gesang, Stimme: **C. Alexander** (2), Parus palustris dresseri und P. atricapillus kleinschmidti. **F. H. Allen** (1), Penthestes hudsonicus. **Brauns,** Mischsänger (Phylloscopus trochilus-rufus). **Gengler** (1), Parus cristatus. **Gröbbels,** Psychogenese. **Helms** (3), Julisänger. **Kruber** (2), Certhia. **Kurella,** Sumpfmeisen. **Mattingley,** Podargus strigoides. **Raspail,** Morgensänger. **W. Schmidt** (1), Baumläufer. **Schuster,** Halcyon senegaloides. **Voigt.**

Brutgeschäft, Oologie: **Babin** (3), Passer montanus, auffallender Nistplatz. **F. M. Bailey** (1), Icterus nelsoni; **idem** (5), Nest und Eier von Montifringilla ruficollis und Accentor rubeculoides. **H. H. Bailey,** Compsothlypis americana und Empidonax virescens. **Barrett** (1), Neophema petrophila. **Bau** (4), Einfluß des Wetters auf die Vogelbruten. **Bentham** (3), Sylvia undata im Heidekraut nistend. **Bouvier,** Eier von Vultur monachus. **J. H. Bowles** (2), Calypte anna. **G. v. Boxberger** (1), Bussardeier; **idem** (2), Brutnotizen aus Marburg. **L. v. Boxberger** (1—4), Afrikanische Vögel. **Brock** (1), Dauer der Bebrütung und Aufzucht; **idem** (2), Phylloscopus sibilator. **Bucknill** u. **Grönvold,** Eier südafrikanischer Arten. **Chandler** (1, 2), Australische Pardalotus-Arten und Kukuke. **Colthrup,** Fünfergelege von Aegialitis hiaticola. **Compton,** Vier Eier bei Columba palumbus. **Corbin,** Späte Brut von Caprimulgus europaeus. **Cummings,** Ungewöhnlicher Nistplatz von Troglodytes parvulus. **Dawson,** aus Tacoma. **Detmers** (2), Welche Vögel benutzen ihre alten Nester wieder? **Dobbrick** (3), Totanus ochropus am Brutplatz. **Dodsworth** (1, 2), Indische Arten. **Dove** (1, 4), Austr. Vögel. **Dresser,** Eier der Vögel Europas. **Dunlop,** Bebrüten der Eier. **Ellison,** Spinus spinus. **Etoc** (1). **Farren,** Acrocephalus palustris. **Fenton** (1), Erdnisten von Turtur cambayensis. **Fletcher** (4), Fulica australis. **Ford-Lindsay** (1), Sylvia curruca. **Forel,** Larus ridibundus am Genfer See. **Forrest** (3), Regulus regulus, absonderlicher Nistplatz. **Fortune** (2), Drei Bruten bei Podiceps cristatus. **Giersbergen,** Cyanecula leucocyana. **Gilbert,** Sericulus melinus. **Goebel,** Mergus-Eier. **Hartert** (13), Eier der Paradiesvögel. **Heatherley,** Corvus corax und C. cornix. **Hennicke** (2), Amsel. **Hepburn,** Larus ridibundus und Sterna fluviatilis. **F. E. Howe** (2), Eier von Pachycephala meridionalis. **A. Howell,** Brutkolonie auf den Coronados-Inseln, Kalifornien. **Ingersoll,** Abweichend gefärbte Eier nordamerikanischer Vögel. **S. W. Jackson** (1), Eier australischer Vögel; **idem** (2), Sconopoetes dentirostris. **Jourdain** (1, 3, 4, 6, 8), Eier paläarktischer Arten. **Kirk,** Phylloscopus trochilus. **Krause,** Oologia Palaearctica. **Kuhlmann,** Freistehendes Kohlmeisennest. **Lindner** (2), Brüten der Columba oenas in Erdlöchern. **Loos** (3), Triel. **Lydon. J. Macdonald,** Turdus viscivorus. **W. Macgillivray** (1, 2), N. S. Wales. **Madarász** (1), Eier ostafr. Arten. **Mapleton,** Späte Brut von Emberiza cirlus. **McClintock. Meljere,** Iynx torquilla. **Meschede. Mortensen,** Gelege von Raubvögeln. **Nehrkorn,** Katalog. **Nilsson** (1—5), Eier aus Schweden. **North** (2), Amytis macrurus. **Osburn** (1), Haematopus frazari. **Owen,** Anglesey. **Paeßler** (1). **Peck,** Schutzvorrichtungen an Nestern kalifornischer Vögel. **Peyton,** Strix occidentalis. **Preston. Proctro,** Parus major. **Ramsbotham,** Corvus frugilegus. **Ray** (1); **idem** (3), Leucosticte tephrocotis. **Reboussin** (3). **Regel,** Milvus milvus. **A. Roberts,** Zwei Bruten bei Prinia flavicans. **Rockwell** (2—4), Nordamerikanische Arten. **Rouget. Salzmann** (3), Fring. coelebs, frühe Brut. **Schmitz** (3—5), Palästina. **P. L. Sclater** (2), Ei von Puffinus gravis. **Schlbach** (1, 2). **Sheppard,** Afrikanische Arten. **Sherman,** Vermivora leucobronchialis. **Siddall** (1). **Sieber** (1, 2). **Stanwood,** Nordamerik. Arten. **Strand** (1), norwegische Oscines, **id** (2), **Nidologisches, id** (4), Kreuzschnäbel. **N. F. Ticehurst** (3), Drosseln als Erdnister. **Tuck. Turner,** Entfernen der Eier, Anas boscas. **Tyler,** Spizella breweri. **Vaucher,** Phyll. sibilator. **Wallis,** Syrnium aluco. **Warren** (4, 5),

Ardea cinerea. **Weißmantel** (1—3). **Wemer. Wenner** (2), Podicipes fluviatilis. **H. L. White,** Poecilodryas pulverulentus und Malurus dulcis. **Whitlock,** Westaustralien. **Whymper,** Ibidorhynchus struthersi. **Wiglesworth,** Coloeus monedula. **Willard** (1, 2), Hesperiphona vespertina montana und Dendroica olivacea. **F. Wilson** (1), Ptilotis cassidix. **Ziegler,** Späte Brut bei Apus apus.

Jagd: B. Grinnell. Hennicke (3). **Hüttenvogel. Ménégaux** (3), Reiherjagd in Venezuela. „**Pine Martin**", Fasanenjagd in Indien.

Schutz: McAtee (2). **Bau** (3), Künstliche Raubvogelhorste. **Behrens,** Trink- und Badegelegenheiten für Vögel. **Bretscher,** Geschichte des Vogelschutzes im Kanton Zürich. **Bruhn. Dietrich,** Vogelfreistätten auf Jordsand. **Eckardt** (1). **Hagerup,** Über Vogelfreistätten. **Hennicke** (1, 5). **Hocke** (2), Vogelschutztag. **Innes,** Ägypten. **Jacobs,** Künstliche Niststätten. **Meade-Waldo,** Zunahme des Milans in Wales.

Parasiten: Dietz, Echinostomiden. **Fantham** (1—4), Blutparasiten bei Hühnervögeln. **Fuhrmann,** Cestoden. **Kellogg,** Mallophaga des Opistocomus. **J. P. Murray,** Ixodes auf Schwalben. **W. Robertson,** Strongylus douglasi. **Solowiow.**

Pflege, Zucht, Einbürgerung: Amsler, Otocompsa jocosa. **Astley** (2), **Bonhote** (1), Chrysotis bahamensis; **idem** (3), Spindalis pretrei; **idem** (2). Alter der Vögel in Gefangenschaft. **Braun,** Seelenleben gefangener Vögel. **Brook,** Casuarius picticollis. **Butler,** Lebensdauer in Gefangenschaft. **Charruaud,** Poëphila mirabilis und Chloebia gouldiae. **Engler,** Vogelliebhaberei in China. **Finley,** Gymnogyps californianus in Gefangenschaft. **Finn** (1—6), Verschiedene Arten. **Günther,** Lebensalter gefangener Vögel. **Heinroth** (2, 3), Lampronessa sponsa. **Hopkinson** (1), Poeocephalus fuscicollis. **Horsbrugh. Kayser** (4). **Newman** (1, 2), Turtur decipiens u. Columba albigularis. **Nicholls,** Catarrhactes chrysocome. **Oldys,** Einbürgerung des Rebhuhns in U. S. America. **Phillipps,** Monticola saxatilis. **Quintin. Reeker** (1), Tadorna tadorna. **Schachtzabel,** Taubenrassen. **Scherren,** Sylvia undata. **Schlag,** Dompfaff. **D. Seth-Smith** (4—7). **L. Seth-Smith,** Musophaga rossae. **Silver. C. B. Smith** (1—3), Arboricola, Pterocles, Lagopus rupestris. **Sokolowsky,** Straußenfarm bei Hamburg. **Teschemaker,** Aufzucht verschiedener Arten. **Thornley,** Turdus fuscater. **Woosnam,** Scops erlangeri und Glaucidium perlatum. **Wormald** (2), Gallinago coelestis.

Faunistik.

Paläarktisches Gebiet: Hartert (2, 12). **Reichenow** (8), Abarten von Bubo bubo. **Rothschild** u. **Hartert,** Geographische Formen des Uhu, Bubo bubo.

Deutschland: Bank, Aquila naevia in Hannover. **Blohm** (1, 2), Umgebung von Lübeck. **Clodius,** Mecklenburg u. Lübeck. **Detmers** (1, 3), Hannover. **Dobbrick** (1), Parus salicarius in Westpreußen; **idem** (4), Verbreitung von Sprosser und Nachtigall in Westpreußen. **Fenk,** Petronia petronia in Mittel-Thüringen. **Gausebeck** (1, 2), Westfalen. **Geyr** (1), Anthus spinoletta; **idem** (4), Parus a. rhenanus im Rheinland; **idem** (3), Parus salicarius, Mark. **Gottberg,** Alte märkische Angaben. **Hagen** (4), Porphyrio caeruleus. **Hammling,** Sylvia familiaris bei Posen! **Heinroth** (4), Porphyrio

caeruleus. **Hennemann** (2), Apus apus auf Föhr; **idem** (4), Oberbayern; **idem** (5), Ampelis garrulus im Sauerland. **Herold,** Gera. **Hesse** (1), Leipzig; **idem** (2), Leipzig und Umgegend von Berlin. **Hocke** (1, 3), Brandenburg. **Ibarth** (1, 2), Danzig. **Jäger,** Eberswalde. **Jordans** (1, 2), Rheinland; **idem** u. **Kurella,** Parus a. rhenanus im Rheinland. **Kayser** (1, 3), Syrnium nebulosum in Schlesien. **Kleinschmidt** (2), Ostpreußische Sumpfmeisen. **Koch,** Westfalen. **Kollibay** (1, 2, 6), Schlesien. **Koske,** Pommern. **Kreckeler** (1, 2), Westpreußen. **Krohn** (1), Porphyrio caeruleus. **Lampe,** Wiesbaden. **Laubmann** (1), Südbayern. **Le Roi** (1, 2), Rheinland. **Löns,** Brocken. **Peckelhoff,** Lübeck. **Reeker** (2, 3), Westfalen. **Reichenow** (6), Terekia cinerea in Hinterpommern. **Röhl** (1, 2), Pommern. **Rüdiger,** Motacilla sulfurea in Sachsen und in der Mark Brutvogel. **Russell** (1), Spessart. **Salzmann** (2), Gotha. **Schelcher** (1, 2), Sachsen. **Schlüter** (2), Prov. Sachsen. **H. Schmidt,** Westfalen. **W. Schmidt** (2), Rhein. **Stresemann** (1, 2), Oberbayern. **Thienemann** (7), Rossiten, Ostpreußen. **Tischler** (1—7), Ostpreußen. **Weigold** (2), Helgoland; **idem** (4), Motacilla flava rayi, Brutvogel auf Helgoland. **Weißmantel** (2), Rochlitz, Sachsen. **Wenzel,** Pommern. **Wichtrich,** Sachsen.

Oesterreich-Ungarn: Angele, Aquila clanga in Ob.-Österreich. **Azzolini,** Rovereto, Südtirol. **Báky. Bau** (1, 2), Vorarlberg. **A. Bonomi,** Trient. **Eder** (2). **Geyr** (2), Neophron in Slavonien. **Grillo,** Loxia in Südtirol. **Großmann** (2), Süddalmatien. **Kenessey,** Reiherinsel Adony. **Michel** (1); **idem** (2), Loxia bifasciata in Böhmen. **Plaz** (1), Raubmöwen; **idem** (2), Turdus pilaris — Brutvogel in Salzburg. **Rößler,** Kroatien. **Roth** (1, 2), Oberösterreich. **Szemere,** Verbreitung von Wachtel und Rebhuhn in Ungarn. **Tratz,** Nordtirol. **Tschusi** (1—5, 7).

Balkanländer: Härms (2) beschreibt eine neue Chloris chloris-Form aus Rumänien. **Madarász** (3), Neuer Zwerghabicht (Astur) aus Thessalien. **Parrot** (2) beschreibt neue Formen. **Reiser** (2), Nucifraga caryocatactes.

Großbritannien: C. J. Alexander (1), Kent. **Aplin** (1), Ornith. aus Lleyn; **idem** (2), Oxfordshire. **Arnold,** Norfolk. **Barrington,** Otocorys alpestris in Irland. **Baxter u. Rintoul** (1), Saxicola oenanthe in Schottland; **idem** (2), Beobachtungen von der Insel May; **idem** (3), Bericht über die ornith. Beobachtungen in Schottland in 1910. **Baxter,** Umgebung von Glasgow. **Beaumont,** Eine Reiherkolonie in Argyllshire. **Bedford** (1, 2), Pertshire u. Nord-Rona, Äußere Hebriden. **Bentham** (1, 2), Surrey. **Bladen** (1, 2), Staffordshire. **Bonar** (1, 2), East Lothian. **Borrer** (1—3), Norfolk. **Brown** (1), Fifeshire; **idem** (2), Argyll. **Cairnie,** Caithneß. **Cattell** (1, 2), Northamptonshire. **Clarke** (2), Fair-Insel. **idem** (3), Monticola saxatilis in Orkney; **idem** (4), Fife. **Coburn,** Staffordshire. **Coward** (1—4), Cheshire u. Carnavonshire. **Coward u. Oldham,** Die Vögel von Cheshire. **Dalgliesh,** West-Fifeshire. **Duncan,** Yorkshire. **Dye** (1—3), Yarmouth. **Elliott** (1—3), Süd-England. **Evans** (1—5), Firth of Forth. **Farren,** Acrocephalus palustris, brütend bei Cambridge. **Fitch,** Essex. **Ford,** Kreuzschnäbel, brütend in Norfolk. **Ford-Lindsay** (2), Sussex. **Forrest** (1, 2), Merionethshire; **idem** (4), Neuer Nistplatz von Larus ridibundus in Wales. **Gilroy. Gladstone** (1, 2, 4, 5), Dumfriesshire; **idem** (3), Botaurus lentiginosus in Schottland; **idem** (7, 8), aus Kirkcudbrightshire. **Goodchild,** Penninen, Wales.

Griffith (2), Sussex. **Gunnis,** Sutherland. **Gurney,** Norfolk. **Haigh** (1, 2), Lincolnshire. **Hale** u. **Aldworth,** Orkney. **Hamilton,** Shetland. **Hartert** (6), Über neue Vogelformen aus England; **idem** (7), Über britische Vögel. **Harvey,** Cornwall. **Harvie-Brown** (1—7), Schottland; **idem** u. **Clarke,** Falco candicans in Scottland. **Henderson,** Shetland. **Hepburn, A. C. Jackson** (1—6), Roßshire. **Jones** (1—3), Nord-Wales. **Jourdain** u. **Witherby,** Kritik der Arbeit Coburns. **Kelsall,** Isle of Wight. **Kirkman** (2). **Langton** (1, 2), Sussex. **Leigh** (1), Staffordshire. **Lynes** (1, 2), Hampshire. **W. L. Macgillivray,** Barra, Äuß. Hebriden. **Meyrick,** Hampstead. **Monckton,** Staffordshire. **Munn,** Hampshire. **G. Murray,** Perthshire. **N. Newstead,** Chester. **Nichols** (1—6), Sussex. **Nicoll** (2), Totanus stagnatilis in Sussex. **Ogilvie-Grant** (1), Liste der brit. Vögel; **idem** (5), Podiceps auritus, Brutvogel in Schottland; **idem** (19), Neue Meise (Parus) aus Irland. **Oldham. Parkin,** Surrey. **Paterson** (1, 3), Glasgow. **Ramsay,** Dye. **J. Robertson** (1—3), Bute u. Renfrew. **H. W. Robinson** (1, 2), Orkney. **Rope,** Suffolk. **Rose,** Ayrshire. **Service** (2), Solway. **Siddall** (2), Merioneth. **Stanford,** Suffolk. **Stout,** Clyde-Distrikt. **Stubbs** (1, 4), Früheres Brüten von Ardea garzetta; **idem** (3), Daulias luscinia in Lancashire. **Thorpe** u. **Hope,** Westmoreland. **C. B. Ticehurst** (1, 7), Lanius senator badius in Kent; **idem** (2, 8), Falco cenchris in Yorkshire; **idem** (4), Sussex. **N. F. Ticehurst** (1), Saxicola leucura in Sussex; **idem** (2, 4, 5), Sussex. **W. A. Todd,** Surrey. **N. Tracy,** Norfolk. **Trevelyan,** Irland. **Tulloch,** Shetland. **R. Warren** (1, 2, 3, 6), Irland. **Watt** (1), Schottische Reiherkolonien; **idem** (2), Bibliographie der Vögel Londons. **Wenner** (1), Cheshire. **Westell. Witherby** (1), Die Kreuzschnabelformen Großbritanniens; **idem** (3), Glareola melanoptera in Yorkshire; **idem** (5), Phylloscopus viridanus; **idem** (8), Motacilla alba in Irland. **R.** u. **H. Wilson,** Clyde-Distrikt. **Workman,** Äußere Hebriden. **W. C. Wright,** Falco candicans in Irland.

Frankreich: **Bureau** (2), Nettia rufina, Vorkommen. **Chapel** (3), Vorkommen des Flamingo in der Camargue. **Chaumette,** Pernis apivorus, Côte d'Or. **Daguin** (2, 4). **Dumast,** Marne. **Etoc** (1, 2). **Kempen** (1, 2), Pas-de-Calais. **Lamoureux** (1, 2), Sarthe. **Lomont** (2), Tetrastes bonasia, Verbreitung im östl. Frankreich. **Momber,** Riviera. **Paris** (1, 5, 7, 8). **Poncins,** Netta rufina, Brutvogel in Loiret. **Poty** (1, 2), Lyon. **Rollinat,** Indre. **Ternier** (1), Flamingo an der Seine.

Schweiz: **Fischer-Sigwart** (1, 3, 4). **Forel,** Die Lachmöwen des Genfer Sees. **Ghidini** (1, 2), Tessin. **Greppin,** Drosseln.

Belgien: **Havre,** Loxia.

Holland: **Oort** (7, 10). **Pelt-Lechner,** Motacilla boarula. **Snouckaert** (1, 4, 5). **Thijsse. Wigman,** Nord-Brabant.

Luxemburg: **Feltgen.**

Italien: **Altobello,** Avifauna der Abruzzen. **Arrigoni** (1), Geocichla sibirica bei Padua. **Beaux** (1), Turdus sibiricus in Grosseto. **P. Bonomi** (1, 3), Sardinien. **Carini,** Vulgärnamen in Brescia. **Cartolari,** Brüten des Pastor roseus in Verona. **Cavazza** (1, 2), Kreuzschnäbel, Loxia curvirostra. **Griffoli,** Über das angebliche Vorkommen von Lagopus mutus in Calabrien. **Grimaldi,** Calabrien. **Imparati,** Ravenna. **Jourdain** (5), Über eine neue Schwanzmeise (Aegithalos) aus Italien. **Mezzana,** Ligurien. **Ninni** (1—5),

Venetien. **Picchi** (1, 2), Saxicola deserti; **eadem** (3), Emberiza pusilla; **eadem** (4), Larus audouini im Adriatischen Meer. **Raggi,** Bologna. **Vallon,** Friaul. **Whitaker** (3), Pterocles senegalus in Sizilien. **Zonghi-Lotti,** Loxia in den Apenninen.

Korsika: Parrot (2, 3), Neue Vogelformen; **idem** (4), Avifauna der Insel. **Schiebel** (1), Neue Formen.

Skandinavien: Lönnberg, Subfossile Vögel. **Strand.**

Dänemark: Arctander, Stevn. **Hansen,** Thy. **Helms** (5). **Jesperson. Klinge** (1), Tipperne. **Koefoed. Ralfe. Schiøler,** Alcedo ispida. **Scholten. Thygesen,** Phyll. trochilus. **Winge.**

Europäisches Rußland: Alphéraky (1), Vögel des Asowschen Meeres. **Bianchi,** Nowgorod. **Grevé,** Kurland. **Katin,** Kjelzer Gouv. **Loudon** (1, 2. 5, 7), Livland. **Mierzejewski,** Insel Oesel, Livland. **Munsterhjelm,** Uleåborg, Finnland. **Ognew,** Otis tetrax. **Ottow,** Livland. **Rasewigh,** Syrrhaptes als Brutvogel in der Krim. **Stantschinsky,** Smolensk. **Stoll,** Livland. **Suschkin,** Moskau.

Paläarktisches Asien: Alphéraky (2), Über die Gänse des unteren Jenissey. **Bucknill** (1—3), Cypern. **Buturlin** (1, 3, 4, 6—10, 12—14, 16—21, 23, 24, 26—33) beschreibt neue Vogelformen und berichtet über Vorkommen etc. seltener Arten im asiatischen Rußland. **Carruthers** (1), Zerafschan-Tal, Turkestan; **idem** (2), Palästina. **Clark** (1), Sammlungen aus Ostasien (Berings-Meer, Ochotsk, Japan etc.); **idem** (2), Vögel von Korea. **Gitnikow,** Kaspi-Gebiet. **Härms** (1), Über Podoces panderi. **Hartert** (5) beschreibt eine neue Lerche aus Syrien. **Jourdain** (2), Plotus rufus in Syrien und Mesopotamien. **Jouy,** Paradiesfliegenschnäpper von Japan und Korea. **Kollibay** (4), Eine neue Carduelis-Form aus Turkestan. **Loudon** (4), Transkaspien und Turkestan; **idem** (6), Zwei neue Fasane aus Turkestan. **Sarudny** (1—5), Turkestan, Transkaspien, Persien. **Satunin,** Saxicola isabellina im Kaukasus. **Schmitz** (1, 2), Palästina. **Tugarinoff** (1, 2), W.-Sibirien. **Ushakow,** Tobolsk. **Witherby** (11), Südufer der Kaspi-See und Elburz-Gebirge, N.-Persien.

Nordafrika: Arrigoni (3), Falco cherrug in Tunis. **Balandier** (1—3), Alexandrien, Aegypten. **Cecil,** Unterägypten. **Hartert** u. **Kleinschmidt,** Nordafrikanische Schwalben. **Newman** (3). **Nicoll** (1), Über einen neuen Merops aus Kairo.

Atlantische Inseln: Silveira, Madeira. **Snouckaert** (3), Kanaren. **Thanner,** Gran Canaria.

Aethiopisches Gebiet: Babin (1) beschreibt Cinnyris hawkeri ♂ juv. **Bannerman,** Über Vogelsammlungen aus Nord-Somaliland (1) und Britisch-Ostafrika (2). **Davies** (1), Ost-Pondoland; **idem** (2), Kleider von Saxicola monticola. **Fitz Simons,** Port Elizabeth, Kapland. **Grote** (1—4), Mikindani, D.-Ostafrika. **Gunning** u. **Haagner,** Check-List der Vögel Südafrikas. **Haagner** (1), Ein neuer Fliegenfänger aus Rhodesia. **Hartert** (4, 5), Neue Vögel aus Afrika. **Hartert** u. **Neumann,** Über einen neuen Haarvogel aus Unyoro. **Hopkinson** (2), Gambia. **F. J. Jackson** (1, 2), Neue Vogelarten aus Ostafrika. **Lichtenstein,** Kaffernland. **Madarász** (1), Neue Vögel aus Ostafrika. **Mearns,** Neue afrikanische Vogelformen. **Ménégaux** (5), Mozambique. **Neave,** Nord-Rhodesia u. Katanga. **Neumann** (1, 3, 4, 5),

Über afrikanische Vögel. **Neunzig** beschreibt eine neue Amadina-Form aus N.-Rhodesia. **Ogilvie-Grant** (6, 11, 12, 16, 18) beschreibt neue Vogelarten aus Afrika; **idem** (23), Ein seltener Weber, Othyphantes batesi; **idem** (25), Avifauna des Ruwenzori und der Nachbardistrikte. **Oort** (12), Neue Nectarinia vom Kongo. **Parrot** (1) beschreibt zwei neue Merops-Formen. **Reichenow** (1—5, 7), Neue Formen aus Afrika; **idem** (10), Spanisch-Guinea. **Rothschild** (2), Cuculus jacksoni im Kongostaat. **Sassi** (2). **W. L. Sclater,** Neue Apalis aus dem Kapland. **Sheppard. Vaughan-Kirby,** Hemipteryx minuta. **Zedlitz** (1—3), Neue Vogelformen; **idem** (4), Nordostafrika.

Madagassisches Gebiet: Oort (5).

Indisch-Orientales Gebiet: Baker, Federwild von Indien, Burma und Ceylon. **Bartels** (1), Limonidromus indicus auf Java; **idem** (2), Kritisches über Vögel aus Java und Sumatra. **Bell,** Scolopax rusticola in Kanara, **Buturlin** (25) beschreibt eine neue Pericrocotus-Form aus Südchina. **D'Abreu,** Himalaya. **D. Dewar,** Indien. **Dodsworth** (1, 3), Simla. **Fenton** (2). Kathiawar. **Finsch,** Caprimulgus bartelsi, über ♂ ♀. **Francis. Harington** (1, 2), Bhamo, Burma; **idem** (3) beschreibt neue Vogelarten aus Britisch-Burma. **Hartert** (11), Avifauna von Hainan. **Hasted. Ingram** (1) beschreibt neue Nucifraga-Formen aus Yunnan und Formosa; **idem** (2), Vorkommen von Macropygia phoea auf Formosa. **Kelly. Kinnear,** Burma. **Madarász** (3), Neuer Zwerghabicht (Astur) aus Ceylon. **Martens,** Avifauna von Fokien, SO.-China. **McGregor** (1—7), Philippinen. **Mosse,** Kathiawar. **Oates,** Neue Fasane aus Burma. **Ogilvie-Grant** (2, 3), Hainan; **idem** (9), Neue Vögel von der Malakka-Halbinsel. **Oort** (6, 10), Java. **Perreau,** Chitral. **H. C. Robinson** (1, 2); **idem** u. **Kloß,** Malakka. **D. Seth-Smith,** Pitecophaga jefferyi. **Thayer** u. **Bangs,** Neue Vögel aus der chinesischen Provinz Hupeh. **Venning,** Chin Berge, Burma. **Whitehead,** Nord-Indien (Kohat u. Kurram). **Whymper,** Ibidorhynchus struthersi, Brutvogel im Bhaghirathi-Tal, Himalaya.

Australisches Gebiet: Armstrong, Albatross Island in der Bass-Straße. **Ashby,** beschreibt eine neue Acanthiza aus Südaustralien. **Bangs** (1), Über ein Exemplar des ausgestorbenen Acrulocercus apicalis und ein Paar von Ciridops anna, ♀ beschrieben, von den Sandwich-Inseln. **Barnard** weist die Identität von Astur cinereus, A. novae hollandiae und A. leucosomus nach. **Barrett** (1), Brutplatz von Neophema petrophila auf der Goat-Insel; **idem** (2), Ornith. von den Capricorn-Inseln, Queensland. **Batey,** Gippsland. **Broadbent,** N.-Queensland. **A. G. Campbell** (1), Victoria; **idem** (2), Die australischen Sericornis-Arten. **A. J. Campbell** beschreibt neue Vögel aus NW.-Australien; **idem** u. **White,** Capricorn-Inseln, Queensland. **Carter,** Über Vögel von West-Australien. **Chandler** (1), Pardalotus. **Chisholm** (1—3), Australien. **C. F. Cole. Cornwall,** Ardea sumatrana in Australien. **Crossman** (1, 2), NW.-Australien. **Donoghue** u. **St. John,** Brisbane-Kette. **Dove** (2, 3), Tasmania. **Fletcher** (1—4), Tasmania. **Gubanyi,** Neu-Südwales. **Hall** (1), Eyre-Halbinsel, Südaustralien; **idem** (2, 3), Tasmania. **Hartert** (3), Eine neue Acanthiza aus Victoria. **F. E. Howe** (1), Victoria. **Hull** (1), Vogelfauna von Lord Howe-Insel; **idem** (2), N.-S.-Wales. **A. P. Ingle,** Süd-Gippsland. **Legge,** Tasmania. **Le Souëf** beschreibt einen neuen Papagei (Trichoglossus) aus Queensland. **Littler** (1—3), Tasmania.

W. Macgillivray (1, 2), N.-S.-Wales. **Madarász** (2), Eine neue Ptilopus-Art aus D.-Neu-Guinea. **Maddison. Mathews** (1—11, 13, 14), Über neue Vogelformen etc. aus Australien. **Mellor** (1), Eine neue Strepera aus Südaustralien; **idem** (2), Blackall-Kette, Queensland. **Muir** u. **Kershaw** beschreiben eine neue Pitta aus Ceram. **North** (1), Neue Gattung (Lacustroica) aus Westaustralien. **Ogilvie-Grant** (7, 8), Ceram; **idem** (15), Chlamydodera lauterbachi in Holl.-Neu-Guinea; **idem** (22), Westaustralien. **Oort** (3), Neuer Psephotus aus Nordaustralien; **idem** (4, 11), Holländisch-Neu-Guinea. **Reichenow** (5) beschreibt einen neuen Trichoglossus von den Admiralitäts-Inseln und (9) einen vermutlich neuen Astur von Vuatom, Bismarck-Archipel. **Rothschild** (1, 4), Neue Paradiesvögel aus Neu-Guinea. **Sassi** (1), Queensland und Britisch-Neu-Guinea. **Spencer** u. **Kershaw**, King-Insel **S. A. White**, Queensland. **Whitlock**, Westaustralien.

Neuseeländisches Gebiet: **Benham**, Moa-Reste von Stewart-Insel. **Fulton**, Chalcococcyx lucidus, Biologie etc. **Hull** (1), Avifauna von Lord Howe-Insel. **Jredale**, Kermadec-Inseln. **Waite**, Subantarktische Inseln Neu-Seelands.

Nordamerika und Mexiko: **A. Allen**, Ithaca. **F. H. Allen** (2), Mimus polyglottos bei Boston. **Mc Atee** (1), Louisiana. **F. M. Bailey** (2, 4), Neu-Mexiko. **H. H. Bailey. Bangs** (6), ein neuer Specht aus Britisch-Columbia. **Beck**, Wasservögel der Küste Californiens. **Bergtold**, Aluco pratincola in Colorado. **Betts**, Colorado. **Bishop** beschreibt neue Vögel aus West-Canada (1), berichtet über Vorkommen von Petrochelidon fulva pallida in Texas (2), Beobachtungen aus Connecticut (3), Larus delawarensis in Californien (4). **Bowdish** u. **Philipp**, Carolina. **C. W. Bowles** (1, 2), Washington, Oregon. **J. H. Bowles** (1), Californien. **Brewster** (2), Anas rubripes tristis, Kennzeichen. **Brimley**, N.-Carolina. **Brockway**, Connecticut. **Bunker**, Vireo atricapillus, ♂ ♀ Unterschiede, Biologie. **Burtch** (1—3), New York. **Buturlin** (2), Grus canadensis in California. **Caskey**, New Jersey. **Chaney** (1), Zug von Calcarius lapponicus über Chicago; **idem** (2), Hamlin-See, Michigan. **Chansler**, Indiana. **Check List of North American Birds. Coale** (1, 3), Illinois. **Cobb. Cooke** (1), Type Lokalität von Vireo belli; **idem** (2), Verbreitung und Zug der nordamerikanischen Strandvögel. **Dice**, Washington. **Dionne**, Quebec. **Drury** (1), Früheres Vorkommen von Ectopistes migratorius bei Cincinnati; **idem** (2), Cincinnati. **Eaton**, Die Vögel von New York. **Eifrig** (1, 2), Ottawa. **Embody**, Virginia. **Fay** (1), Florida; **idem** (2—6), Massachusetts. **Felger** (1—3), Colorado. **Ferry** (2), Saskatchewan, Canada. **Fisher** (1—4), Florida. **Forbush**, Boston. **Gault**, Illinois. **Gilman**, Arizona. **J. Grinnell** (1, 2), Neue Vogelformen aus dem westl. Nordamerika; **idem** (3), Vögel des Prinz William Sund, Alaska; **idem** (4), Alaska; **idem** (5, 6), Californien. **Henninger** (1, 2), Ohio. **Herrick** (1, 2), Michigan. **Hess**, Illinois. **R. H. Howe** (1, 2), Massachusetts. **A. Howell**, Los Coronados-Inseln, California. **A. H. Howell** (1), Illinois; **idem** (2), Kentucky u. Tennesee; **idem** (3), SO.-Missouri. **Hoxie**, Georgia. **S. G. Jewett**, Oregon. **Knight** (1, 2), Maine. **Lamb**, Küste von Tepic, Mexiko. **Law**, Los Angeles. **Mailliard** (1, 2), California. **Marsden**, Californien. **McGee**, Wandertaube. **McConnell**, Ost-Ohio. **R. F. Miller** (1—5), Philadelphia. **de W. Miller**, Arizona. **Moore**, New Jersey. **Morris**, Massachusetts. **Nelson**, Neue Eule aus Neu-Mexiko. **Norton**

(1, 2), Maine. **Osburn** (2, 3), Tepic, Californien. **Pemberton** (1, 2), Californien. **Perez,** Californien. **Pitcairn** (1, 2), Pennsylvania. **Porter,** Connecticut. **Ray** (2, 3), Nevada. **Redfield,** Massachusetts. **Ridgway** (1), Neue Kolibri und Segler aus Mexiko; **idem** (2), Georgia. **T. Roberts,** Hesperiphona vespertina in Minnesota. **A. Saunders** (1—3), Montana. **W. Saunders** (1, 2, 4), Ontario. **idem** (3), Alberta. **Sherman,** Vermivora leucobronchialis, Massachusetts. **A. P. Smith,** Unterer Rio Grande. **H. G. Smith,** Colorado. **Stansell,** Alberta. **Stephens,** Californien. **Stone,** New York. **Swales,** Michigan. **Swarth** (1), Zwei neue Eulen; **idem** (2), S.-Californien u. Arizona. **Thoreau,** New England. **Torrey** (1—4), Californien. **Townsend und Bent,** Labrador. **H. C. Tracy** (2), Idaho. **Tyler,** Spizella breweri in Californien. **Visher** (1, 2), Arizona. **Walker,** Maine. **E. R. Warren** (1—3), Colorado. **Wayne** (1—8), Carolina. **Weber,** Dendroica cerulea in New Jersey. **Willard** (3), Arizona. **Willett,** S.-Californien. **J. Wood** (1, 2), Michigan. **N. Wood** u. **Tinker,** Michigan. **A. Wright,** Ectopistes migratorius. **A. Wright** u. **Allen** (1, 2), Ithaca. **H. W. Wright** (1, 2), Boston.

Mittelamerika: **Carriker,** Costa Rica. **Ferry** (1), Costa Rica. **Hellmayr** (1, 4), Neue Vögel aus Chiriqui. **Ridgway** (1), Neue Trochilidae u. Cypselidae aus Costa Rica. **W. E. C. Todd,** Neue Spechtformen aus Brit.-Honduras.

Westindien: **Bangs** (5) beschreibt zwei neue Spechtformen von der Isle of Pines bei Cuba; **idem** (7), Eine neue Gallinula aus Santa Lucia. **Ramsden,** Cuba. **Ridgway** (1), Neuer Cypseloides aus Jamaica. **P. L. Sclater** (4, 5), Jamaica.

Südamerika: **Bangs** (2), Neue und seltene Vögel aus West-Colombia; **idem** beschreibt einen neuen Kolibri aus Santa Marta (3) und ein neues Steißhuhn, Nothura, aus Peru (4). **Chubb** (1), Micrastur guerilla in Britisch-Guiana; **idem** (2), Vögel aus Paraguay. **Dabbene,** Ornithologie Argentiniens. **C. Grant,** Buenos Aires. **Hellmayr** (1—4) beschreibt neue Vogelformen aus Britisch-Guiana, Colombia, Brazil und Peru; **idem** (5), Gattung Calliste; **idem** (7), Vogelfauna des Rio Madeira, Brazil. **Ménégaux** (1), Bolivia und S.-Peru; **idem** (4), N.-Peru. **Penard,** Surinam. **Reiser** (1), Nordost-Brasilien. **Ridgway** (1), Über einen neuen Kolibri (Florisuga) aus Tobago. **Salvadori** u. **Festa,** Neue Thinocorus-Art aus Ecuador. **Scott** (1), Neuer Ibycter aus Patagonien; **idem** u. **Sharpe,** Patagonien. **Simon** (2), Trochilidae aus Ecuador. **Snethlage** (1, 2), Brazil.

Arktisches Gebiet: **Birula,** Vögel von Spitzbergen. **Collett, Gauert, Geyr** (6), Spitzbergen. **Helms,** Ostgrönland. **Manniche,** NO.-Grönland.

Systematik.

Ratitae.

Dromaeus minor, Monographie. **Spencer** u. **Kershaw,** Mem. Nat. Mus. Melbourne, No. 3, p. 5—27, Tab. 1—7.

Euryapteryx (*Emeus*) *crassa*, auf Stewart-Insel gefunden. **Benham,** Trans. New Zeal. Inst., 42, p. 354.

Struthio indicus **n. sp.** (foss.), Kain-Fluß, Nebenfluß des Banda, Vorderindien, SW. von Allahabad. **Bidwell,** Ibis, (9), IV, p. 760.

Crypturidae.

Crypturus soui soui, C. soui mustelinus, C. soui panamensis, C. soui meserythrus und *C. soui modestus*, Unterschiede und Verbreitung. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 378—380. — *C. soui panamensis* **n. subsp.,** Loma del Leon, Panama. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 379.

Nothura agassizii **n. sp.,** nahe *N. boraquira* auct. (nec Spix!), Titicaca-See, Peru. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 107.

Tinamus salvini = *T. robustus fuscipennis*. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 375.

Impennes.

Eudyptula minor, brütend auf Cabbage Tree-Insel, N. S. Wales. **B. Hull,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, XXXV, 3, p. 687.

Penguinus vs. *Catarractes*. **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 495.

Procellariidae.

F. D. Godman, A Monograph of the Petrels (Order Tubinares). Part V. London 1910.

Diomedea chrysostoma vs. *D. culminata*. **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 497.

Oestrelata leucoptera, auf der Insel Cabbage Tree, N. S. Wales. **B. Hull,** Proc. Linn. Soc. N. S. W., XXXV, 3, p. 687.

Pelagodroma marina, brütend auf Broughton Isl., New South Wales. **B. Hull,** Proc. Linn. Soc. N. S. W., XXXV, 3, p. 687.

Phoebetria palpebrata vs. *P. cornicoides*. **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 497.

Procellaria vs. *Majaqueus*. **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 497.

Puffinus bulleri, bei Point Pinos, California. **Beck,** Proc. Calif. Acad. Sci., (4), III, p. 66. — *P. chlororhynchus iredali* **n. subsp.,** Sunday Isl., Kermadec. **Mathews,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 40. — *P. gravis*, Ei beschrieben. **Sclater,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 22.

Alcidae.

Brachyrhamphus hypoleucus und *B. craverii*, Bemerkungen über. **Beck,** Proc. Calif. Acad. Sci., (4), III, p. 60—61.

Laridae.

Larus audouini, juv. beschrieben. **Picchi,** Avicula, XIV, p. 44—47. — *L. minutus*, in Maine. **Norton,** Auk, XXVII, p. 447—450. — *L. ridibundus*, am Genfer See, Biologisches. **Forel,** Bull. Soc. Vaud. Sci. Nat., XLVI, p. 19—43. — *L. sabini*, Eier abgebildet. **Manniche,** Danmark. Exped. Grønlands Nordøstkyst, V, Tab. VI.

Sterna fuscata vs. *S. fuliginosa*. **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 498.

Podicipedidae.

Podiceps auritus, brütend in Inverness-shire, Schottland. **Grant,** Bull. B. O. C., XXV, p. 75—76.

Plotidae.

Plotus rufus, nicht *P. melanogaster*, brütet am See von Antioquia, Syrien, und in den Sümpfen des unteren Tigris. **Jourdain,** Bull. B. O. C., XXV, p. 73.

Odontopterygidae.

Odontopteryx longirostris **n. sp.** (foss.) angeblich aus Brasilien. **Spulski,** Zeitschr. Deutsch. Geol. Ge-

sellsch., Bd. 62, Monatsberichte No. 7, 1910, p. 507.

Anatidae.

Anas rubripes tristis, Bemerkungen über. **Brewster**, Auk, XXVII, p. 323—333.

Arctonetta fischeri, Verbreitung in NO.-Sibirien. **Buturlin**, Condor, XII, p. 46.

Cosmonetta histrionica, über das Eclipse-Kleid von. **Ogilvie-Grant**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 38—39.

Nettia rufina, Brutvogel im Dept. Loiret. **Poncins**, Rev. Franç. d'Orn., II, p. 194—197, 245—246. Vorkommen im nordwestlichen Frankreich. **Bureau**, l. c. p. 244—245.

Thinocoridae.

Thinocorus orbignianus, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. IV, Fig. 48. — *Th. pallidus* **n. sp.**, nahe *T. rumicivorus*, Sta Elena, SW.-Ecuador. **Salvadori** u. **Festa**, Boll. Mus. Zool. Torino, XXV, No. 631, p. 1.

Chionididae.

Vaginalis vs. *Chionis*. **Mathews**, Nov. Zool., XVII, p. 503.

Charadriidae.

Aegialitis geoffroyi, Brutheimat. **Buturlin**, Mess. Ornith., I, p. 94—98.

Calidris arenaria, Biologie u. Brutgeschäft, ad., juv. und Eier abgebildet. **Manniche**, Danmark-Exped. Grønlands Nordøstkyst, V, p. 139—151, Tab. IV—VI.

Cursorius gallicus dahlakensis **n. subsp.**, Dahlak-Insel. **Zedlitz**, Orn. Monber., XVIII, p. 9. — *C. g. gallicus*, *C. g. dahlakensis*, *C. g. somalensis*, abgebildet. **Zedlitz**, Journ. f. Orn., LVIII, Tab. VI. — *C. gallicus iranicus* **n. subsp.**, Transkaspien u. O.-Persien. **Sarudny**, Orn. Monber., XVIII, p. 190.

Gallinago nemoricola u. *G. solitaria*, abgebildet. **Baker**, Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 2, Tab. II—III.

Glareola fusca fülleborni **n. subsp.**, Rikwa-See, Ostafrika. **Neumann**, Orn. Monber., XVIII, p. 10. — *G. melanoptera*, in Yorkshire erlegt. **Witherby**, Brit. B., III, p. 266—268.

Haematopus ostralegus longipes **n. subsp.**, Alei R., Tomsk, W.-Sibirien. **Buturlin**, Messager Orn., I, p. 36.

Numenius americanus parvus **n. subsp.**, Crane Lake, Saskatchewan W.-Canada. **Bishop**, Auk, XXVII p. 59. — *N. arquata madagascariensis* vs. *N. a. lineatus*. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 116.

Oedicnemus capensis, Übersicht der geogr. Rassen. **Zedlitz**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 314—317. — *O. c. affinis*, *O. c. ehrenbergi*, *O. c. dodsoni*, abgebildet; idem, l. c. Tab. V, Fig. 1—3. — *O. capensis ehrenbergi* **n. subsp.**, Dahlak-I. **Zedlitz**, Orn. Monber., XVIII, p. 9. — *O. vermiculatus*, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 17.

Rhinoptilus chalcopterus obscurus **n. subsp.**, Mossamedes. **Neumann**, Orn. Monber., XVIII, p. 11

Scolopax rusticola, abgebildet. **Baker**, Journ. Bombay N. H. Soc., XX, No. 1, Tab. I.

Stephanibyx melanopterus, Ei abgeb. **Bucknill** u. **Grönvold**, Journ. S Afr. Orn. Un., VI, p. 32, Tab. II, Fig. 11.

Totanus stagnatilis, in Sussex erlegt. **Nicoll**, Brit. B., III, p. 356—359

Rallidae.

Euryzona statt *Rallina*. **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 493.

Gallinula galeata cerceris **n. subsp.,** Santa Lucia. **Bangs,** Proc. New Engl. Zool. Cl., IV, p. 81.

Oenolimnas isabellina, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 47.

Ardeidae.

Ardea purpurea madagascariensis **n. subsp.,** Madagaskar. **Oort,** Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 83—84.

Buphus comatus, bei Saint-Colombe, an der Seine erlegt. **Daguin,** Rev. Franç. d'Orn., II, p. 303.

Ciconiidae.

Ciconia boyciana, in Korea. **Clark,** Proc. U. S. Mus., 38, p. 151.

Tetraonidae.

Canachites canadensis atratus **n. subsp.,** Hawkins-Ins., Prinz Williams Sound, Alaska. **Grinnell,** Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 380.

Lagopus lagopus alleni (Neufundland), *L. l. albus* (N.-Labrador bei N.-Alaska) und *L. l. alexandrae* (S.-Alaska), Kennzeichen u. Verbreitung. **Clark,** Proc. U. S. Mus., 38, p. 51—54. — *L. mutus* (aus NO.-Grönland) abgebildet. **Mannicke,** Danmark-Exp. Grønlands Nordøstkyst, V, Tab. II, III. — *L. rupestris kelloggae* **n. subsp.,** Montague Isl., Prinz Williams Sund, Alaska. **Grinnell** Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 383. — *L. scoticus*, Kleider und Mauser. **Wilson,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, IV, p. 1000—1033, Tab. LXXVIII—CI.

Phasianidae.

A. Ghigi, Ricerche di sistematica sperimentale sul genere Gennaeus Wagler. Mem. R. Accad. Sci. Bologna, (6), VI, 1909, p. 259—300, Tab. I, II.

Anurophasis (**nov. gen.**) *monorthonyx* **n. sp.,** Oranje Mts., Süd-Neu-Guinea. **Oort,** Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 212.

Caccabis rufa corsa **n. subsp.,** Korsika. **Parrot,** Orn. Monber., XVIII, p. 156.

Francolinus camerunensis, ♂ ad. u. ♂ juv. beschrieben. **Grant,** Bull. B. O. C., XXV, p. 125—126. — *F. gutturalis eritreae* **n. subsp.,** Asmara, Abyssinien. **Zedlitz,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 357. — *F. g. gutturalis* und *F. g. eritreae*, abgebildet. **Zedlitz,** Journ. f. Orn., LVIII, Tab. V, Fig. 4, 5. — *F. orientalis* vs. *F. francolinus*. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 50—51. — *F. schuetti maranensis* **n. subsp.,** Kilimandjaro. **Mearns,** Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 1. — *F. s. kapitensis* **n. subsp.,** Atthi-Fluß, Brit. Ostafrika. idem, l. c. p. 2. — *F. s. keniensis* **n. subsp.,** Kenia. idem, l. c. p. 2.

Gennaeus atlayi **n. sp.,** nahe *G. rufipes*, Ruby-Minen-Distrikt, Burma. **Oates,** Ann. Mag. N. H., (8), V, p. 162. — *G. granti* **n. sp.,** Myitkiyina Distr., Burma. idem, l. c. p. 163. — *G. haringtoni* **n. sp.,** nahe *G. atlayi* und *G. rufipes*, Bhamo, Ober-Burma. idem, l. c. p. 162. — *G. mearsi* **n. sp.,** Sylket- und Myitkyina-Distr., Burma. idem, l. c. p. 164.

Phasianus jabae **n. sp.,** nahe *P. gordius* und *P. bianchii*, Amur-Darja zwischen Tschardshui u. Kelif. **Loudon** (ex Sarudny MS.) Orn. Jahrb., XXI, p. 47. — *P. michailovskii* **n. sp.,** nahe *P. bianchii*, Pamir. idem, l. c. p. 49. — *P. tschardjuensis* = *P. gordius*. idem, l. c. p. 45—46. — *P.*

zerafshanicus, ♂ ♀ abgeb. **Carruthers**, Ibis, (9), IV, p. 472, Tab. VIII.

Pternistes cranchi, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 8.

Tetraogallus himalayensis sewerzowi **n. subsp.**, Turkestan. **Sarudny**, Messager Orn., I, p. 108.

Odontophoridae.

Odontophorus baliolus **n. sp.**, nahe *O. parambae*, Rio Dagua, W.-Colombia. **Bangs**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 71.

Pteroclidae.

Pterocles senegalus, in Sizilien erlegt, erster Nachweis für Europa. **Whitaker**, Ibis, (9), IV, p. 567—568.

Columbidae.

Chaemepelia passerina neglecta, **n. subsp.**, Esparta, Costa Rica. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI p. 398.

Columba flavirostris minima **n. subsp.**, Ciruélas, Costa Rica. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI, p. 392. — *C. nigrirostris brunneicauda* **n. subsp.**, Guápiles, Costa Rica. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI, p. 395. — *C. pallidicrissa* **n. sp.** nahe *C. rufina*, Costa Rica. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 60. — *C. strepitans* (Ceará), verschieden von *C. picui*. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 61—62.

Ectopistes migratorius, früheres Vorkommen in Cincinnati. **Drury**, Journ. Cincinnati Soc. Nat. Hist., XXI, p. 52—56. — *E. migratorius* früheres Vorkommen. **A. H. Wright**, Auk, XXVII, p. 428—443.

Geotrygon violacea, in Paraguay. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 64.

Haplopelia plumbescens = *H. seimundi* juv. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 448.

Leptoptila callauchen, in Paraguay, Kennzeichen. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 63—64.

Macropygia phoea, auf der Insel Formosa. **Ingram**, Bull. B. O. C., XXV, p. 86—87.

Ptilopus decorus **n. sp.**, nahe *P. pulchellus*, Deutsch-Neu-Guinea. **Madarász**, Ann. Mus. Nat. Hung., VIII, p. 173, Tab. II.

Sphenocercus seimundi, ♂ ♀ abgebildet. **Robinson u. Kloss**, Ibis, (9), IV, Tab. X. — *S. seimundi* **n. sp.**, nahe *S. oxyurus*, Malakka-Halbinsel (Semangko-Paß, Selangor-Pahang-Grenze). **Robinson**, Bull. B. O. C., XXV, p. 98.

Treron bicincta leggei **n. subsp.**, Ceylon. **Hartert**, Nov. Zool., XVII p. 193.

Turtur chinensis hainanus **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 195. — *T. decipiens*, Übersicht der geographischen Formen. **Zedlitz**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 347—350. — *T. shelleyi* gehört zur *T. decipiens*-Gruppe. idem, l. c. p. 343, 348. — *T. hypopyrrhus* **n. sp.**, nahe *T. lugens*, Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 174.

Accipitres.

Accipiter rufotibialis = *A. virgatus*. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 210. — *A. virgatus*, *A. affinis*, *A. gularis*, Unterschiede und Verbreitung. idem, l. c. p. 209—212. — *A. virgatus confusus* **n. subsp.**, Luzon. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 209. — *A. striatus* statt *A. fringilloides*. **Riley**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 77—78.

Aquila nipalensis, bei Güstrow erlegt. **Clodius**, Arch. Ver. Freunde

Naturg. Mecklenb., 64, p. 126—128.

Astur brevipes, geographische Variation. **Madarâsz**, Ornith. Monatsber., XVIII, p. 64—66. — *A. [brevipes] insularis* **n. subsp.**, Ceylon. idem, l. c. p. 65. — *A. [brevipes] graecus* **n. subsp.**, Thessalien. idem, l. c. p. 65. — *A. cinereus*, *A. novae-hollandiae* u. *A. leucosomus*, Phasen einer einzigen Art. **Broadbent**, Emu, X, 3, p. 247. — *A. planes* **n. sp.**, Vuatom, Gazelle-Halbinsel, Neupommern. **Reichenow**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 412.

Buteo eximius, bei Asmara erlegt, abgebildet. **Zedlitz**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 384—385, Tab. VII.

Circus aeruginosus, Albino abgebildet. **Schlüter**, Falco, VI, p. 8, Tab. III.

Eutolmaëtus spilogaster, Ei abgeb. **Bucknill u. Grönvold**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 31, Tab. II, Fig. 8.

Falco milvipes, Ei beschrieben. **Jourdain**, Bull. B. O. C., XXV, p. 72.

Hierofalco cherrug, in Tunis. **Arrigoni**, Ibis, (9), IV, p. 215—216. — *H. gyrfalco islandus*, neu für Holland, ein ♀ juv. bei Rijsbergen erlegt. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 176. idem, l. c. p. 205, Tab. 2.

Ibycter circumcinctus **n. sp.**, nahe *I. megalopterus*, Chubut, Patagonia. **Scott**, Auk, XXVII, p. 152.

Kaupifalco monogrammicus, Ei abgeb. **Bucknill u. Grönvold**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 31, Tab. II, Fig. 9.

Micrastur guerilla [? — Ref.], in Britisch-Guinea erlegt. **Chubb**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 29.

Nisus manilensis = *Accipiter soloensis*. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 208—209.

Pithecophaga jefferyi, Notizen über, abgebildet. **Seth-Smith**, Ibis, (9), IV, p. 285—290, Tab. IV.

Poliohierax semitorquatus, Ei abgeb. **Bucknill u. Grönvold**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 28, Tab. II, Fig. 2.

Striges.

Asio accipitrinus pallidus, Kennzeichen. **Loudon**, Orn. Monber., XVIII, p. 41. abgebildet: idem, Journ. f. Orn., LVIII, Tab. IX.

Bubo bubo, geographische Variation. **Reichenow**, Journ. f. Orn., LVIII p. 412. — *B. bubo hungaricus* **n. subsp.**, Ungarn. idem, l. c. p. 412. — *B. bubo norwegicus* **n. subsp.**, Norwegen. idem, l. c. p. 412. — *B. bubo*, Übersicht der geographischen Formen. **Rothschild u. Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 110—112. — *B. bubo aharonii* **n. subsp.**, Palästina. iidem, l. c. p. 112. — *B. bubo hispanus* **n. subsp.**, Südspanien. iidem, l. c. p. 110. — *B. bubo interpositus* **n. subsp.**, Kleinasien (Eregli). iidem, l. c. p. 111.

Gisella iheringi, in Paraguay. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 76.

Glaucidium cuculoides persimile **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 205. — *G. gnoma pinicola* **n. subsp.**, Alma, Neu-Mexiko. **Nelson**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 103.

Ninox scutulata ussuriensis **n. subsp.**, Chauca-See, Ussuriland. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 187.

Otus asio gilmani **n. subsp.**, Blackwater, Arizona. **Swarth**, Univ. Calif. Publ. Zool., VII, p. 1.

Pisorhina leucotis granti **nom. nov.** für *Scops erlangeri* Grant nec Tschusi. **Kollibay**, Orn. Monber., XVIII, p. 148—149.

Scops scops sibirica **n. subsp.**, Sibirien. **Buturlin,** Messag. Orn., I, p. 260. — *S. s. tschusii* **n. subsp.**, Korsika. **Schiebel,** Orn. Jahrb., XXI, p. 102. — *S. semitorques ussuriensis* **n. subsp.**, Ussuriland. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 119.

Strix occidentalis occidentalis, juv. beschrieben. **Swarth,** Univ. Calif. Publ. Zool., VII, p. 6—7. — *S. occidentalis huachucae* **n. subsp.**, Huachuca Mts., Arizona. idem, l. c. p. 3.

Syrnium newarense Übersicht der geographischen Formen. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 205—206. — *S. uralense* — Brutvogel in Schlesien. **Kollibay,** Orn. Monber., XVIII, p. 96—97.

Psittaci.

T. Salvadori, Psittaci: Fam. Loriidae in: P. Wytsman Gen. Avium, pt. XI, Jan. 1910, p. 1—20 Tab. 1—6. — **Derselbe,** Psittaci: Fam. Cyclopsittacidae. l. c. part XII, Jan. 1910, p. 1—6, Tab. 1, 2.

Charmo-yna josephinae, abgebildet. **Salvadori,** Genera Avium, pt. XI, Tab. 6, Fig. 1.

Cyclopsittacus edwardsi, abgebildet. **Salvadori,** Genera Av., pt. XII, Tab. 2, Fig. 4.

Eos histrio, abgebildet. **Salvadori,** Genera Avium, pt. XI, Tab. I, Fig. 1. — *E. reticulata* abgeb. idem, l. c. Tab. II, Fig. 1.

Lorius jobiensis, abgebildet. **Salvadori,** Genera Av., pt. XI Tab. 3, Fig. 1. — *L. tibialis*, abgebildet. idem, l. c. Tab. 4 Fig. 1.

Neopsittacus pullicauda abgebildet. **Salvadori,** Genera Avium, pt. XII Tab. 1, Fig. 6. — *N. iris* und *N. rubripileum*, Köpfe abgebildet. idem, l. c. Tab. 1, Fig. 1, 2. — *N. musschenbroeki*, Kopf abgebildet. idem, l. c. Tab. 1, Fig. 3.

Platycercus venustus hilli **n. subsp.**, Napier, NW.-Australien. **Mathews,** Bull. B. O. C., XXVII p. 28. — *P. xanthogenys*, in W.-Australien. **Grant,** Ibis, (9), IV, p. 163.

Poicephalus meyeri, Übersicht der geographischen Formen. **Zedlitz,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 735—738. — *P. senegalensis mesotypus* **n. subsp.**, Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 174.

Psephotus chrysopterygius blaauwi **n. subsp.**, Port Darwin, N.-Australien. **Oort,** Not. Leyden Mus., XXXII, p. 71 [= *P. cucullatus* North. 1909. — Ref.]. — *P. chrysopterygius* und *P. cucullatus*, Unterschiede der ♀♀. **D. Seth-Smith,** Avic. Mag., (3), I, p. 223—224. — *P. varius* **nom. nov.** für *P. multicolor* Kuhl (nec Gmelin). **Clark,** Auk, XXVII, p. 80.

Psittacella lorentzi **n. sp.**, Wichmann-Gebirge, Holl. Neu-Guinea. **Oort,** Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 212.

Tanygnathus freeri **n. sp.**, nahe *T. everetti*, Polillo, Philippinen. **McGregor,** Philipp. Journ. Sci., V, D, p. 108.

Trichoglossus coccineifrons, abgeb. **Salvadori,** Genera Avium, pt. XI, Tab. 5, Fig. 1. — *T. colesi* **n. sp.**, nahe *T. novae-hollandiae*, Gladstone, Queensland. **Le Souëf,** Emu, X, p. 204. — *T. cyanogrammus schoedei* **n. subsp.**, Manus, Admiralitätsinsel. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 176

Indicatoridae.

Melichneutes (n. g.) *sommerfeldi* **n. sp.**, S.-Kamerun. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 160.

Cuculidae.

Cacomantis insperatus, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. IV, Fig. 45.

Cuculus jacksoni, im Kongostaat erlegt. **Rothschild**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 14. — *C. canorus kleinschmidti* **n. subsp.**, Korsika. **Schiebel**, Orn. Jahrb., XXI, p. 103. — *C. solitarius*, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. IV, Fig. 43.

Pachycoccyx validus, am Mpandi-Fluß. **Neave**, Ibis, (9), IV, p. 116.

Rhamphococcyx curvirostris singularis = *Urococcyx erythrognathus*, juv. **Bartels**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 485—486.

Rhopodytes tristis hainanus **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 218.

Capitonidae.

Barbatula rubrigularis = *Lybius congicus* juv. **Neumann**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 196.

Dicrorhynchus **nov. gen.**, Type: *Tetragonops frantzii*. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI, p. 571.

Lybius tsanae Grant = *L. undatus* juv. **Neumann**, J. f. Orn., LVIII, p. 196. — *L. undatus*, Übersicht der geographischen Formen. **Zedlitz**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 746—747.

Trachyphonus shelleyi, verschieden von *T. erythrocephalus*. **Bannerman**, Ibis, (9), IV, p. 315. — *T. margaritatus somalicus* **n. subsp.**, Al Debar, N.-Somaliland. **Zedlitz**, Orn. Monber., XVIII, p. 57.

Tricholaema affine Shell. = *T. leucomelan* juv. **Neumann**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 197. — *T. nigrifrons* Reich. = *T. massaicum* juv. idem, l. c. p. 197.

Picidae.

Centurus superciliaris murceus **n. subsp.**, Isle of Pines, bei Cuba. **Bangs**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 173.

Chloronerpes c. chrysochloros, *C. c. braziliensis*, *C. c. paraensis* und *C. c. capistratus*, Kennzeichen und Verbreitung. **Hellmayr**, Nov. Zool., XVII, p. 381—383.

Dendrocoptes medius colchicus **n. subsp.**, Transkaukasien. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 196—198.

Dendrocopus major, Übersicht der geographischen Formen. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 200—203. — *D. m. tianshanicus* **n. subsp.**, Tianschan. idem, l. c. p. 200. — *D. m. sibiricus* **nom. nov.** für *D. m. cissa*. idem, l. c. p. 201. — *D. m. kirghizorum* **n. subsp.**, Irtysch, Kirgisen-Steppe. idem, l. c. p. 202. — *D. sardus* **n. sp.**, Sardinien. idem, l. c. p. 200 [= *D. m. harterti* Arrigoni — Ref.]. — *D. major tscherskii* **n. subsp.**, bei Wladiwostok, Ostsibirien. **Buturlin**, Nascha Ochota, Juli 1910, p. 53. — *D. syriacus transcaucasicus* **n. subsp.**, Transkaukasien. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 195.

Dendromus smithi, am Ngaro Dowasch, Brit. Ost-Afrika. **Madarász**, Arch. Zool. (Budapest), I, p. 176.

Dryobates pubescens glacialis **n. subsp.**, Prinz Williams Sund, Alaska. **Grinnell**, Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 390.

Gecinus chlorigaster longipennis **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 222.

Jyngipicus scintilliceps swinhoei **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 221.

Melanerpes formicivorus albeolus **n. subsp.**, Britisch-Honduras. **Todd**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 153. — *M. pucherani peri-*

leucus **n. subsp.,** Britisch-Honduras. idem, l. c. p. 154.

Phloeotomus pileatus picinus **n. subsp.,** Britisch Columbia. **Bangs,** Proc. New Engl. Zool. Cl., IV, p. 79.

Picumnus canus **n. sp.,** nahe *P. olivaceus,* Rio Dagua, W.-Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 72 [= *P. olivaceus granadensis* Lafr. — Ref.].

Xiphidiopicus percussus insulaepinorum **n. subsp.,** Isle of Pines bei Cuba. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 173.

Bucerotidae.

Penelopides subnigra **n. sp.,** nahe *P. manillae,* Polillo, Philippinen. **McGregor,** Philipp. Journ. Sci., V., D., p. 110.

Trogontidae.

Pharomacrus mocinno, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 46.

Musophagidae.

Musophaga rossae, abgeb. **L. Seth-Smith,** Avic. Mag. (3), II,. Tab. zu p. 53.

Alcedinidae.

Ceryle alcyon caurina **n. subsp.,** Montague Isl., Alaska. **Grinnell,** Univ. Calif. Publ. Zool. V, p. 388. — *C. rudis insignis* **n. subsp.,** Hainan. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 216. — *C. r. leucomelana* vs. *C. r. varia* auct. idem, l. c. p. 216.

Halcyon westralasianus = *H. sanctus* ptil. aest. **Grant,** Ibis, (9), IV, p. 157—158.

Ramphalcyon capensis, Übersicht der geograph. Formen. **Oort,** Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 125—127. — *R. c. innominaat* **n. subsp.,** Borneo. idem, l. c. p. 126. — *R. c. javana* vs. *R. c. gigantea.* idem, l. c. p. 125.

Meropidae.

Aerops albicollis maior, **n. subsp.,** Bagamoyo. **Parrot,** Orn. Monber. XVIII, p. 12.

Merops lamark statt *M. viridis.* **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 483. — *M. viridis* statt *M. sumatranus.* idem, l. c. p. 483. — *M. viridis,* Übersicht der geograph. Formen. **Neumann,** Orn. Monber. XVIII, p. 79—81. — *M. viridis beludschicus* **n. subsp.,** Beludschistan. **Neumann,** Orn. Monber., XVIII, p. 80. — *M. v. birmanus* **n. subsp.,** Birma. **Neumann,** Orn. Monber., XVIII, p. 80. — *M. viridis cleopatra* **n. subsp.,** Cairo, Ägypten. **Nicoll,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 11. — *M. viridis reichenowi* **n. subsp.,** Salomona. **Parrot,** Orn. Monber., XVIII, p. 13. — *M. v. reichenowi* = *M. v. viridissimus.* **Neumann,** Orn. Monber., XVIII, p. 80.

Coraciidae.

Coracias garrulus caucasicus **n. subsp.,** Transkaukasien. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 192.

Bucconidae.

Bucco t. tamatia, B. t. pulmentum und *B. t. hypnaleus,* Unterschiede und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 391—392.

Hapaloptila castanea, bei Cumpang, neu für Peru. **Menegaux,** Rev. Franç. d'Orn., II, p. 321.

Nonnula rubecula cineracea, Kennzeichen und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 393—394.

Galbulidae.

P. L. Sclater, Picariae: Fam. Galbulidae in: P. Wytsman, Gen. Avium, Part X, Jan. 1910, p. 1—7, Tab. 1.

Galbula pastazae, ♂ ♀ abgeb. **Sclater,** Genera Avium, pt. X, Tab. 1.

Irrisoridae.

Irrisor erythrorhynchos, Übersicht der geograph. Rassen. **Zedlitz,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 778—779.

Rhinopomastus cyanomelas, Ei abgeb.; **Bucknill u. Grönvold,** Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 32, Tab. II, Fig. 10.

Colidae.

Colius erythromelon, abgeb. **Finn,** Avic. Mag., (3), I, Tab. zu p. 199. — *C. indicus*, Ei abgeb. **Bucknill u. Grönvold,** Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 29, Tab. II, Fig. 4. — *C. striatus hilgerti* **n. subsp.,** Harar. **Zedlitz,** Orn. Monber., XVIII, p. 58. — *C. striatus erlangeri*, **n. subsp.,** Djam-Djam. **Zedlitz,** Orn. Monber., XVIII, p. 58. — *C. striatus leucotis, C. s. hilgerti, C. s. erlangeri*, Unterschiede, abgebildet. **Zedlitz,** Journ. f. Ornith., LVIII, p. 755—756, Tab. X.

Caprimulgidae.

Antrostomus saturatus ♀ beschrieben. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 504—505.

Caprimulgus bartelsi, vom Berge Slamat, Java, ♂ beschrieben. **Finsch,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 520—521. — *C. fossei*, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 24. — *C. hirundinaceus*, Bahia (Joazeiro) und Piauhy (Paranagua). **Reiser,** Denkschr. math.-naturw. Kl. Akad. Wiss. Wien, 76, p. 62. — *C. nigricans* = *Scotornis climacurus*. **Grant,** Bull. B. O. C., XXV, p. 73.

Eurostopus nigripennis, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 42.

Stenopsis albicauda, verschieden von *S. cayennensis*, ♀ beschrieben. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 503.

Cypselidae.

Apus kittenbergeri **n. sp.,** nahe *A. aequatorialis*, Ngare Dowash, Brit. Ostafrika. **Madarász,** Arch. Zool. (Budapest), I, p. 177.

Chaetura richmondi **n. sp.,** nahe *C. gaumeri*, Costa Rica, **Ridgway,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 53.

Cypseloides niger costaricensis **n. subsp.,** Costa Rica. idem, l. c. p. 53. — *C. n. jamaicensis* **n. subsp.,** Jamaica, idem, l. c. p. 53.

Collocalia fusciphaga capnitis **n. subsp.,** Hupeh, China. **Thayer u. Bangs,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harv. Coll., LII, p. 139. — *C. inopina* **n. sp.,** nahe *C. lowi*, Hupeh, China. iidem, l. c. p. 139.

Streptoprocne zonaris mexicana **n. subsp.,** Vera Cruz, Mexiko. **Ridgway,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 53.

Tachornis parvus griseus, **n. subsp.,** Melissai, NW.-Abyssinien. **Zedlitz,** Orn. Monber., XVIII, p. 58.

Trochilidae.

E. Simon, Catalogue général des Trochilidés observés jusqu'à ce jour dans la République de l'Ecuador; Rev. Franç. d'Orn. II., No. 17—18, p. 257—270. — *Agyrtria apicalis*, Kennzeichen und Verbreitung. **Simon,** Rev. Franç. d'Orn., No. 17, p. 262. — *A. boucardi*, an der Mündung des

Rio Grande de Térraba, Costa Rica. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 524. — *A. caeruleiceps = A. milleri × Chrysuronia oenone longirostris.* **Simon,** Rev. Franç. d'Orn., No. 12, p. 178.

Amizilis bangsi **n. sp.,** nahe *A. cinnamomea,* Miravelles, Costa Rica. **Ridgway,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 54.

Anthracothorax prevosti gracilirostris **n. subsp.,** Costa Rica. **Ridgway,** l. c. p. 55.

Eupherusa eximia nelsoni **n. subsp.,** Vera Cruz, Mexiko. **Ridgway,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 54.

Florisuga mellivora tobagensis **n. subsp.,** Tobago. **Ridgway,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 55.

Lafresnayea liriope **n. sp.,** nahe *L. saul,* Sierra Nevada de Santa Marta, Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 105.

Nesophlox **nov. gen.,** Type: *Trochilus evelynae.* **Ridgway,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 55.

Phaëthornis gounellei, ♂ (zweites bekannte Expl.) am See von Missão, Piauhy, erlegt. **Reiser,** Denkschr. math.-naturw. Kl. Akad. Wiss. Wien, 76, p. 63. — *Ph. longirostris veraecrucis* **n. subsp.,** Vera Cruz, SO.-Mexiko. **Ridgway,** l. c. p. 54. — *Ph. adolphi saturatus* **n. subsp.,** Costa Rica. **Ridgway,** l. c. p. 54.

Pinarolaema buckleyi = Petasophora iolata. **Simon,** Rev. Franç. d'Orn. No. 17, p. 264.

Polyxemus harterti, in Ecuador (San José). **Simon,** Rev. Franç. d'Orn. No. 17. p. 270.

Prasitis vitticeps **n. sp.,** nahe *P. daphne,* Rio Napo, Ost-Ecuador. **Simon,** Rev. Franç. d'Orn., II, No. 17, p. 263.

Saucerottea cyanifrons alfaroana, Notiz über. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 527—528.

Selasphorus simoni **n. sp.,** nahe *S. ardens,* Volcan de Barba, Costa Rica. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 550. — *S. underwoodi,* Kritisches über die Art, nahe verwandt mit *S. scintilla.* **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 549—550.

Eurylaemidae.

Cymborhynchus malaccensis, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 44.

Pittidae.

Pitta douglasi **n. sp.,** nahe *P. soror,* Hainan. **Grant,** Abstr. Proc. Zool. Soc., No. 81, p. 18. — *P. nipalensis douglasi,* Bemerkungen über. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 224—225. — *P. forsteni,* Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 41. — *P. nympha,* auf Tschushima. **Clark,** Proc. U. S. Mus., 38, p. 160. — *P. nympha,* in Fokien, S.-China. **Martens,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 436. — *P. piroensis* **n. sp.,** nahe *P. rubrinucha,* Ceram. **Muir** u. **Kershaw,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 65.

Formicariidae.

Formicarius castaneiceps = F. rufipectus. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 625—626. — *F. tamiesoni* **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vogels van Guyana II, p. 335 [= *F. colma* juv. — Ref.].

Formicivora melanogastra, in Piauhy. **Reiser,** Denkschr. math.-naturw. Kl. Akad. Wissensch. Wien, 76, p. 66.

Grallaria macularia diluta **n. subsp.,** Rio Negro, Brazil. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII (Dec. 15),

p. 370 [= *G. m. paraensis* Sneth., Dec. 1]. — *G. macularia paraensis* **nom. nov.** für *G. m. berlepschi* Snethl. nec Hellmayr. **Snethlage,** Orn. Monber., XVIII, p. 192 (Dec. 1).

Heterocnemis (?) *hypoleuca* = *Hypocnemis lugubris lugubris* ♀. **Hellmayr,** Rev. Franç. d'Orn., II, No. 11, p. 163.

Hypocnemis lugubris, Übersicht der geographischen Formen. **Hellmayr,** Rev. Franç. d'Orn., II, No. 11, p. 162—165. — *H. lugubris feminina* **n. subsp.,** Borba, N.-Brazil. idem, l. c. p. 164. — *H. lugubris berlepschi* **n. subsp.,** N.-Peru. idem, l. c. p. 165. — *H. myotherina sororia* **n. subsp.,** Rio Madeira, Brazil. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 358. — *H. naevia naevia* und *H. n. theresae,* Unterschiede und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 354—357. — *H. surinamensis* **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vogels van Guyana II, p. 328 [quid ? — Ref.].

Myrmotherula l. leucophthalma u. *M. l. sororia,* Unterschiede. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 347—348. — *M. spodionota,* Kritisches. idem, l. c. p. 348. — *M. m. menetriesii* u. *M. m. berlepschi,* Unterschiede und Verbreitung. idem, l. c. p. 350—351.

Thamnophilus n. nigrocinereus, T. n. huberi, T. n. cinereoniger, T. n. tschudii, Unterschiede und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 337—339. — *T. aethiops aethiops, T. a. polionotus, T. a. juruanus, T. a. punctuliger* und *T. a. incertus,* Unterschiede u. Verbreitung. idem, l. c. p. 339—341.

Dendrocolaptidae.

Campylorhamphus pusillus borealis **n. subsp.,** El Hogar, Costa Rica. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 657. — *C. trochilirostris,* Übersicht der geograph. Formen. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 331—333.

Dendrocincla anabatina saturata, **n. subsp.,** Térraba, Costa Rica. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 649. — *D. ridgwayi* vs. *D. olivacea.* **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 651.

Rhopoctites alogus **n. sp.,** nahe *R. rufobrunneus,* Pavas, W. Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 72 [= *Thripadectes sclateri* Berl. — Ref.].

Xiphorhynchus rosenbergi **n. sp.,** nahe *X. chunchotambo* (!), Guabinas, W. Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 72.

Xiphocolaptes falcirostris, in Piauhy. **Reiser,** Denkschr. math.-naturw. Kl. Akad. Wiss. Wien, 76, p. 67.

Cotingidae.

Attila citriniventris, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 39. — *A. surinamensis* **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vogels van Guyana, II, p. 163 [= *A. spadiceus* — Ref.].

Hadrostomus atricapillus surinamensis **n. subsp.,** Surinam. **Penard,** Vogels van Guyana, II, p. 152.

Pachyrhamphus niger, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 40. — *P. ornatus* = *albogriseus* ♀. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, p. 667.

Pipridae.

C. E. Hellmayr, Passeres: Fam. Pipridae in: P. Wytsman, Genera Av., pt. IX, p. 1—31, Tab. 1—3. — Vgl. p. 140.

Antilophia galeata, abgebildet. **Hellmayr** in: Wytsman, Genera Av., pt. IX, Tab. 2, Fig. 6.

Corapipo leucorrhoa heteroleuca **n. subsp.,** Chiriqui. **Hellmayr,** Bull. B. O. C., XXV, März 1910, p. 87. — *C. altera albibarbis,* **n. subsp.,** Guaitil, Costa Rica. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI, Aug. 1910, p. 679.

Heteropelma flavigula **n. sp.,** nahe *H. wallacii,* Surinam. **Penard,** Vogels von Guyana, II, p. 196 [= *Scotothorus wallacei* — Ref.]. — *H. surinamensis* **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vogels van Guyana, II, p. 197 [= *S. wallacei* — Ref.].

Manacus manacus, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 38.

Machaeropterus deliciosus, ♂ abgebildet. **Hellmayr** in Wytsman, Gen. Av., pt. IX, Tab. 3, Fig. 5.

Pipra aureola aureola, P. a. flavicollis, P. a. fasciicauda, P. a. purusiana, P. a. calamae, Unterschiede und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool, XVII, p. 303—307. — *P. aureola calamae* **n. subsp.,** Calama, R. Madeira, Brazil. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 303. — *P. fasciicauda* in Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 600. — *P. serena suavissima,* ♂ abgebildet. **Hellmayr** in Wytsman, Genera Avium, pt. IX, Tab. 3, Fig. 6.

Sapayoa aenigma, ♀ abgebildet. **Hellmayr** in: Wytsman, Genera Av., pt. IX, Tab. 1, Fig. 5.

Schiffornis rufa = S. major. **Hellmayr** in: Wytsman, Genera Av., pt. IX, p. 24.

Scotothorus turdinus, Übersicht der geographischen Formen. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 310—312.

Oxyrhamphidae.

Oxyrhamphus flammiceps paraguayensis **n. subsp.,** Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 597.

Tyrannidae.

Acrochordopus subviridis, neu für Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 583.

Cnipolegus striaticeps, in Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 575.

Culicivora stenura, neu für Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 580.

Empidochanes surinamensis **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vogels von Guyana, II, p. 258 [= *E. fuscatus fumosus* Berl. — Ref.].

Euscarthmus senex, gehört in das Genus *Todirostrum.* **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 289. — *E. striaticollis striaticollis, E. s. iohannis* u. *E. s. zosterops,* Unterschiede und Verbreitung. idem, l. c. p. 290—291.

Hapalocercus rufomarginatus, am Rio Parnarhyba, Piauhy. **Reiser,** Denkschr. math.-naturw. Kl. Akad. Wissensch. Wien, 76, p. 72.

Lophotriccus squamicristatus, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. III, Fig. 36.

Mionectes olivaceus hederaceus **n. subsp.,** Pavas, W. Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 73.

Myiobius cinnamomeus, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. III, Fig. 37.

Myiochanes cinereus pileatus, Kennzeichen. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 594—595.

Phyllomyias virescens, neu für Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 583.

Platyrhynchus platyrhynchus, neu für Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 577.

Platyrinchus senex senex, P. s. griseiceps, P. s. nattereri, Unterschiede und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 286—287.

Rhynchocyclus f. flaviventris, R. f. borbae und *R. f. viridiceps,* Unterschiede und Verbreitung. **Hell-**

mayr, Nov. Zool., XVII, p. 296—297. — *R. p. poliocephalus* u. *R. p. sclateri,* Unterschiede und Verbreitung. idem, l. c. p. 298—299. — *R. grisescens* **n. sp.,** nahe *R. sulphurescens,* Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 588 [wahrscheinlich eine melanistische Aberration. — Ref.]. — *R. sulphurescens asemus* **n. subsp.,** Pavas, W. Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 73.

Snethlagea minor, Kennzeichen und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 291.

Todirostrum surinamense **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vogels van Guyana, II, p. 214 [= *T. maculatum.* — Ref.].

Xenopsaris albinucha, am Rio S. Francisco, Bahia, und Rio Parnahyba, Piauhy, neu für Brazil. **Reiser,** Denkschr. math.-naturw. Kl. Akad. Wiss. Wien, 76, p. 70.

Hirundinidae.

Chelidon rustica transitiva **n. subsp.,** Palästina. **Hartert,** Vög. pal. Fauna, VI, p. 802. — *Ch. smithii,* Brutvogel in der Bucharei. **Sarudny,** Orn. Monber., XVIII, p. 187.

Clivicola bilkewitschi **n. sp.,** nahe *C. riparia,* Termes am Amu-darja. **Sarudny,** Orn. Monber., XVIII, p. 147.

Cotile sudanensis Alex. = *Riparia paludicola minor.* **Hartert,** Bull. B. O. C., XXV, p. 96.

Hirundo urbica meridionalis **n. subsp.** Algerien. **Hartert,** Vög. pal. Faun VI, p. 809. — *H. urbica meridionalis,* Kennzeichen. **Hartert** u. **Kleinschmidt,** Falco, VI, p. 20. — *H. urbica nigrimentalis* **n. subsp.,** Fokien, S.-China. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 810.

Petrochelidon fulva pallida, bei Kerrville, Texas. **Bishop,** Auk, XXVII p. 459.

Psalidoprocne sammetina **n. sp.,** nahe *P. fuliginosa,* Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII p. 191.

Riparia bilkevitchi **n. sp.,** nahe *R. sinensis,* Termes. **Sarudny,** Orn. Monber., XVIII, p. 187. — *R. paludicola dohertyi* **n. subsp.,** Mau, Brit. Ostafrika. **Hartert,** Bull. B. O. C., XXV, p. 95.

Campophagidae.

Graucalus macei larvivorus **n. subsp.,** Hainan. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 227.

Motacilloides **nov. gen.,** Type: *Pericrocotus cinereus.* **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 127.

Pericrocotus speciosus fohkiensis **n. subsp.,** Fohkien, S.-China. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 263.

„Prionopidae."

Prionops cristata, Übersicht der geographischen Formen; **Zedlitz,** Journ. f. Ornith. LVIII p. 795. — *P. poliocephalus adamauae,* **n. subsp.,** Adamaua; **Reichenow,** Orn. Monber. XVIII p. 95.

Pseudorhectes leucorhynchus, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat. tab. I, fig. 4.

Lanidae.

Corvinella c. corvina, C. c. togoensis C. c. affinis, Geschlechtsunterschied. **Neumann,** Orn. Monber., XVIII, p. 95—96.

Eopsaltria hilli **n. sp.,** nahe *E. griseigularis,* Hecla-Insel, Parry Golf, NW.-Australien. **Campbell,** Emu X, p. 168. — *E. hilli* = *Pachycephala melanura* ♀. **Mathews,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 41. — — *E. jacksoni* = *E. magnirostris.* **Mathews,** Emu, IX, 4, p. 246.

Falcunculus whitei **n. sp.,** nahe *F. leucogaster*, Napier Broome Bai, NW.-Australien. **Campbell,** Emu, X, p. 167.

Hyloterpe homeyeri, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 19.

Laniarius erythrogaster, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., Tab. XIX, Fig. 22. — *L. erythrogaster chrysostictus*, **n. subsp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII p. 95.

Lanius collurio jourdaini, **n. subsp.,** Korsika. **Parrot,** Orn. Monber., XVIII, p. 154. — *L. gubernator strümpelli*, **n. subsp.,** nahe *L. gubernator*, Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 8. — *L. humeralis camerunensis* **n. subsp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 191. — *L. senator badius*, in Kent erlegt, neu für die britische Fauna. **C. Ticehurst,** Brit. B., III, p. 369. — *L. senator badius*, in Kent, erster Nachweis für Großbritannien. **Ticehurst,** Bull. B. O. C., XXV, p. 76—77.

Pachycephala griseonota, Ceram als Habitat festgestellt. **Grant,** Bull. B. O. C., XXV, p. 96—97. — *P. vitiensis*, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 17.

Strepera fusca **n. sp.,** nahe *S. plumbea*, Eyre-Halbinsel, S.-Australien. **Mellor,** Emu, X, 1, p. 35.

Telephonus erythropterus, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 21, 23.

Tephrodornis hainanus **n. sp.,** nahe *T. pelvicus*, Hainan. **Grant,** Abstr. Proc. Zool. Soc., No. 81, p. 18.

Vireonidae.

Hylophilus surinamensis **n. sp.,** Surinam. **Penard,** Vog. van Guyana, II, p. 538 [= *H. luteifrons.* — Ref.]. — *H. griseiceps* **n. sp.,** Surinam. idem, l. c. p. 538 [= *H. muscicapinus.* — Ref.].

Pachysylvia rubrifrons, Kennzeichen und Verbreitung. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 267.

Vires atricapillus, Unterschiede von ♂ u. ♀. **Bunker,** Condor, XII, p. 70—72. — *V. belli*, Type Lokalität. **Cooke,** Auk, XXVII, p. 342—343.

Paradiseidae.

E. Hartert (13), On the Eggs of the Paradiseidae. Nov. Zool., XVII, p. 484—491, Tab. X. — Siehe p. 137.

Aeluroedus buccoides geislerorum, *A. maculosus*, Eier abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 14, 19.

Amblyornis subalaris germanus **n. subsp.,** Rawlinson - Gebirge, Deutsch-Neu-Guinea. **Rothschild,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 13.

Astrapia stephaniae, Ei abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 8.

Chlamydodera guttata, Biologie, Nest und Eier beschrieben u. abgeb. **Whitlock,** Emu, IX, 4, p. 212—219, Tab. XXIII—XXVI. — *Ch. lauterbachi*, am Kamura River, Holl. Neu-Guinea. **Grant,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 10.

Chlamydera n. nuchalis, *C. cerviniventris*, Eier abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 15, 16, 17.

Lophorina superba minor, Ei abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 22, 23.

Manucodia comrii, *M. atra altera*, *M. chalybata orientalis*, Eier abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 11, 12, 13.

Paradisea augustaevictoriae, *P. raggiana*, *P. rudolphi*, *P. minor minor*, *P. m. finschi*, Eier abgeb. **Hartert,**

Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 1, 3, 4, 6, 7.

Parotia carolae meeki **n. subsp.,** Oetakwa-Fluß, Holl. Neu-Guinea. **Rothschild,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 35. — *P. sexpennis lawesi,* Ei abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 20.

Phonygammus jamesi, Ei abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 10.

Prionodura newtoniana, Ei abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 21.

Ptilorhis victoriae, P. magnifica intercedens, Eier abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 5, 9.

Scenopoeetes dentirostris, Ei abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 18.

Seleucides ignotus, Ei abgeb. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. X, Fig. 2.

Corvidae.

Cornix cornix var. christophi **var. nov.,** Azowsches Meer, Südrußland. **Alphéraky,** Messager Orn., I, p. 164.

Crypsirhina varians, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. I, Fig. 3

Cyanocorax caeruleus, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. I, Fig. 1. — *C. mystacalis,* Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. I, Fig. 2. — *C. chrysops diesingii,* Kennzeichen. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 283.

Dendrocitta sinensis insulae **n. subsp.,** Hainan. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 252.

Garrulus brandti bambergi = *G. b. brandti.* **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 287. — *G. brandti ussuriensis* **n. subsp.,** Ussuriland. idem, l. c. p. 287.

Nucifraga hemispila macella **n. subsp.** Hupeh, China. **Thayer** u. **Bangs,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harv Coll., LII, p. 140. — *N. owstoni* **n. subsp.** (sic), nahe *N. hemispila,* Formosa. **Ingram,** Bull. B. O. C. XXV, p. 86. — *N. yunnanensis* **n. subsp.** (sic), nahe *N. owstoni,* Yunnan, W.-China. idem, l. c. p. 86.

Temnurus temnura nigra, Bemerkung über, Schwanz abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 251—252, Tab. V.

Urocissa whiteheadi, adult. u. Ei abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, Tab. VI.

Oriolidae.

Oriolus sagittata magnirostris **n. subsp.,** Merauke, Süd-Neu-Guinea. **Oort,** Not. Leyden Mus., XXXII, p. 82. — *O. tanganjicae* **n. sp.,** nahe *O. percivali,* westl. vom Tanganyika-See. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 161

Sturnidae.

Acridotheres cristatella brevipennis **n. subsp.,** Hainan. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 250.

Amydrus morio, Ei abgeb. **Bucknill** u. **Grönvold,** Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 28, Tab. II, Fig. 3.

Galeopsar salvadorii, Geschlechtsunterschied. **Neumann,** Orn. Monber., XVIII, p. 95.

Gracupica tertia = *G. melanoptera* juv. **Oort,** Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 158.

Spreo pulcher intermedius, **n. subsp.,** Adamaua. **Zedlitz,** Orn. Monber., XVIII, p. 9. — *S. pulcher rufiventris,* Kennzeichen. **Zedlitz,** Orn. Monber., XVIII, p. 9.

Artamidae.

Artamus mentalis, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. III, Fig. 32.

Paramythiidae.

Paramythia montium olivaceum **n. subsp.**, Oranje-Gebirge, Holl.-Neu-Guinea. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 213.

Ploceidae.

Amadina fasciata meridionalis **n. subsp.**, Nord-Rhodesia (?). **Neunzig**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 198.

Amblyospiza melanonota, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 15, 16.

Chlorestrilda = *Nesocharis*. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 295.

Coliostruthus laticauda, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 33.

Cryptospiza australis, verschieden von *C. salvadorii*. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 297. — *C. salvadorii*, abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XI, Fig. 3.

Estrilda pallidior **n. sp.**, nahe *E. nigrimentum*, Nördl. Uaso Nyiro-Distrikt., Brit. Ostafrika. **Jackson**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 6.

Euplectes sabinjo **n. sp.**, nahe *E. approximans*, Sabinjo - Vulkan. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 161.

Heterhyphantes zaphiroi und *H. emini*, Unterschiede. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 273.

Hyphantornis dimidiatus ♀ und *H. jacksoni*, ♀, Unterschiede. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 275—276. — *H. jacksoni*, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 2, 4.

Lagonosticta incerta **n. sp.**, Gondokoro, Uganda. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 6. — *L. senegalla*, Übersicht der geographischen Formen. **Zedlitz**, Orn. Monber., XVIII, p. 171—174. — *L. s. flavodorsalis* **n. subsp.**, Adamaua. idem, l. c. XVIII, p. 172. — *L. s. carlo* **n. subsp.**, N.-Somaliland. idem, l. c. XVIII, p. 172. — *L. s. pallidicrissa* **n. subsp.**, Angola. idem, l. c. XVIII, p. 173. — *L. umbrinodorsalis* **n. sp.**, Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII p. 82.

Malimbus fagani, abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. X, Fig. 1. — *M. gracilirostris* = *M. coronatus* ♀. **Reichenow**, Mitt. Zool. Mus. Berlin, V, 1, p. 83.

Munia castaneothorax assimilis **n. subsp.**, Eureka, Nord-Territorium. **Mathews**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 28.

Neisna nyansae, abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. X, Fig. 4.

Nesocharis ansorgei, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XI, Fig. 1, 2 (♂ ♀).

Ortygospiza ansorgei **n. sp.**, nahe *O. atricollis*, Portugiesisch Guinea. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 84.

Othyphantes batesi, ♂ ♀ abgebildet. **Grant**, Ibis, (9), IV, p. 435, Tab. VI.

Paludipasser locustella, abgebildet. **Neave**, Ibis, (9), IV, Tab. III.

Pseudonigrita arnaudi kapitensis **n. subsp.**, Kapiti-Ebene, Brit. Ostafrika. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 5.

Pyrenestes, Übersicht der Formen. **Neumann**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 525—530. — *P. ostrinus rothschildi* **n. subsp.**, Niger - Delta. idem, l. c. p. 528. — *P. ostrinus gabunensis* **n. subsp.**, Gabun. idem, l. c. p. 528. — *P. ostrinus centralis* **n. subsp.**, Victoria Nyansa. idem, l. c. p. 529.

Pyromelana crassirostris, abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. X, Fig. 3.

Pytelia belli, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XI, Fig. 4. — *P. melba* und Subspecies, Schlüssel von. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 292. — *P. ansorgei* gehört in die Gattung *Nesocharis*. idem, l. c. p. 295. — *P. nitidula* ♂ ♀ beschrieben u. abgebildet. **Bannerman**, Ibis, (9), IV, p. 681, Tab. XI.

Quelea cardinalis, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 34.

Sitagra aliena, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 18.

Spermospiza, Übersicht der Arten. **Neumann**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 522—525. — *S. haematina leonina* **n. subsp.**, Sierra Leone. idem, l. c. p. 523. — *S. haematina togoensis* **n. subsp.**, Togo. idem, l. c. p. 523. — *S. poliogenys*, abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. X, Fig. 2.

Sporopipes frontalis, Ei abgebildet. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 35. — *S. frontalis abyssinicus* **n. subsp.**, Abyssinien. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 7.

Sycobrotus nandensis = *S. mentalis* ♀. **Grant**, Trans. Zool. Soc. Lond., XIX, 4, p. 271.

Coerebidae.

Chlorophanes spiza, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 26.

Coereba caerulea, ♂ ♀ abgebildet. **Finn**, Avic. Mag., (3), I, Tab. zu p. 167. — *C. luteola hellmayri* **nom. nov.** für *C. trinitatis* Lowe (nec Bonaparte). **Riley**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 100.

Dacnis cayana paraguayensis **n. subsp.**, Paraguay. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 619.

Icteridae.

Agelaeus ruficapillus, ♀ beschrieben. **C. Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 114.

Agelaius gubernator californicus und *A. phoeniceus neutralis*, Bemerkungen über. **J. Mailliard**, Condor, XII, p. 63—70. — *A. tricolor*, *A. phoeniceus* und *A. gubernator*, Unterschiede. **J. W. Mailliard**, Condor, XII, p. 39—41.

Icterus auricapillus, Ei abgebildet. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 30.

Molothrus ater dwighti **n. subsp.**, Crane Lake, Saskatchewan, W.-Canada. **Bishop**, Auk, XXVII, p. 61.

Tangavius aeneus aeneus, in Tucson, Arizona, neu für United States. **Visher**, Auk, XXVII, p. 210.

Fringillidae und Tanagridae.

Buthraupis aureocincta **n. sp.**, nahe *B. edwardsi*, Tatamá-Berg, W.-Colombia. **Hellmayr**, Bull. B. O. C., XXV, p. 111. — *B. melanochlamys* **n. sp.**, nahe *B. arcaei*, La Selva, W.-Colombia. idem, l. c. p. 112. — *B. caeruleigularis*, Kritisches. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI, p. 865—866.

Calospiza emiliae = *C. l. lavinia*. **Hellmayr**, Rev. Franç. d'Orn., II, No. 11, p. 161. — *C. lavinia dalmasi* **n. subsp.**, Veragua. idem, l. c. p. 162. — *C. huberi* **n. sp.**, nahe *C. cayana*, Insel Marajó, N.-Brazil. **Hellmayr**, Bull. B O. C., XXVII, p. 34. — *C. palmeri*, Kennzeichen, abgebildet. **Hellmayr**, Ibis, (9), IV, p. 330—331, Tab. V.

Carduelis caniceps paropanisi **n. subsp.**, Narin-Tal, Turkestan. **Kollibay**, Orn. Monber., XVIII, p. 148.

Chloris chloris meridionalis, **n. subsp.**, Rumänien. **Härms**, Orn. Monber. XVIII, p. 121—122.

Chlorospingus olivaceiceps, Beschreibung und Verbreitung. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI, p. 838—839.

Cyanocompsa sterea = *C. cyanea*. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 631—632.

Emberiza calandra graeca **n. subsp.**, Süd-Griechenland. **Parrot**, Orn. Monber., XVIII, p. 153. — *E. calandra obscura*, **n. subsp.**, Korsika. **Parrot**, Orn. Monber., XVIII, p. 153. — *E. calandra insularis* **nom. nov.** für *E. c. obscura* Parr. nec Sar. **Parrot**, Orn. Monber., XVIII, p. 184. — *E. cirlus nigrostriata* **n. subsp.**, Korsika. **Schiebel**, Orn. Jahrb., XXI, p. 103. — *E. flaviventris*, Ei abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc. XIX, Tab. XIX, Fig. 1, 5. — *E. pusilla*, in Arezzo, Italien, gefangen. **Picchi**, Avicula, XIV, p. 13—16. — *E. schoeniclus minor*, Brutvogel östlich der Lena, Kennzeichen. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 42—43. — *E. schoeniclus parvirostris* **n. subsp.**, Mittellauf der Lena und des Jenissey. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 262. — *E. schoeniclus pyrrhulinus*, in Ussuriland brütend. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 124—125.

Euphonia hirundinacea gnatho, Kritisches, Verbreitung. **Carriker**, Ann. Carnegie Mus., VI, p. 867—868. — *E. hirundinacea*; Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 29. — *E. nigricollis intermedia* **n. subsp.**, Guiana; **Chubb**, Ibis (4) IX, p. 624.

Fringilla coelebs tyrrhenica **n. subsp.**, Korsika. **Schiebel**, Orn. Jahrb., XXI, p. 102. — *F. teydea polatzeki*, Notizen über. **Thanner**, Orn. Jahrb., XXI, p. 93—97.

Lamprospiza charmesi **n. sp.**, Surinam. **Penard**, Vog. van Guyana, II, p. 463] = *L. melanoleuca*. — Ref.].

Leucosticte tephrocotis tephrocotis, Brutgeschäft, Nest und Eier im östl. Eldorado, California, entdeckt. **Ray**, Condor, XII, p. 147—161.

Loxia curvirostra, in Frankreich. **Daguin, Lomont, Reboussin**, Rev. Franç. d'Orn., II, No. 9, p. 142—143 (132—133). — *L. curvirostra*, Einwanderung in England. Brit. B., III, p. 258—261, 303—306, 331—333, 373—375, 408—410; IV, p. 22, 51—53, 83, 122, 185—186. — *L. curvirostra*, brütend in England. Brit. B., III, p. 371—372, 400—408; IV, p. 20—22, 47—51, 81—82, 121, 187, 211—213; abgebildet (♂ ♀ ad., juv.). l. c. Tab. III. — *L. curvirostra* in Deutschland. Orn. Monber., XVIII, p. 11—12.

Miliaria calandra caucarica (sic), **nom. nov.**, für *M. c. minor* (Radde). **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 43.

Nemosia guira roraimae **n. subsp.**, Roraima-Gebirge, Brit. Guiana. **Hellmayr**, Bull. B. O. C., XXV, p. 88. — *N. pileata paraguayensis* **n. subsp.**, Paraguay. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 629.

Passer montanus orientalis [n. subsp.], Hakodate (Japan) und Fusan (Korea). **Clark**, Proc. U. S. Mus., 38, p. 69.

Passerculus sandwichensis nevadensis **n. subsp.**, Humboldt County, Nevada. **Grinnell**, Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 312. — *P. s. alaudinus*, Nomenklatur, Verbreitung. idem, l. c. p. 312—316.

Passerella iliaca sinuosa **n. subsp.**, Knight Isl., Prinz Williams Sund,

Alaska. **Grinnell,** Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 405.

Passerina, über den Gattungsnamen. **Oort,** Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 32, 185—186. **Hartert,** l. c. p. 184.

Phrygilus gayi, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. III, Fig. 31.

Poliospiza monticola, **n. sp.,** nahe *P. albifrons*. Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 8.

Poospiza assimilis, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 50.

Pyrrhocoma ruficeps, Ei abgebildet. **Nehrkorn,** Kat., Tab. III, Fig. 28.

Pyrrhula murina, Ei beschrieben. **Jourdain,** Bull. B. O. C., XXV, p. 118—119.

Rhodospiza obsoleta, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. IV, Fig. 49.

Serinus kilimensis und *S. albifrons*, Unterschiede. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 306—307.

Spindalis pretrei, abgebildet. **Bonhote,** Avic. Mag., (3), I, Tab. zu p. 343.

Sporophila pileata paraguayensis **n. subsp.,** Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 634 [= *S. pileata, ptil. aestiv.* — Ref.].

Tachyphonus cristatus madeirae **n. subsp.,** Rio Madeira, Brazil. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 277.

Mniotiltidae.

Basileuterus bivittatus, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. III, Fig. 27.

Oporornis agilis, am R. Madeira, Brazil. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 264.

Motacillidae.

Anthus leggei, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Thb. XIII, Fig. 4.

Limonidromus indicus auf Java. **Bartels,** Orn. Monber., XVIII, p. 79.

Motacilla flava rayi, Brutvogel auf Helgoland. **Weigold,** Orn. Monber., XVIII, p. 157—158.

Tmetothylacus tenellus, häufig am Tsavo-Sumpf, Brit. Ost-Afrika. **Bannerman,** Ibis, (9), IV, p. 685.

Alaudidae.

Calandrella minor aharonii **n. subsp.,** Karyatein, Syrische Wüste. **Hartert,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 13.

Galerida cristata eritreae, **n. subsp.,** Ghédem. **Zedlitz,** Orn. Monber., XVIII, p. 59.

Lullula arborea familiaris **n. subsp.,** Korsika. **Parrot,** Orn. Monber., XVIII, p. 153.

Mirafra strümpelli **n. sp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII p. 191.

Pycnonotidae.

Andropadus ansorgei, in Spanisch-Guinea. **Reichenow,** Mitt. Zool. Mus. Berlin, V, 1, p. 85. — *A. efulenensis* = *A. latirostris juv.* **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 386.

Bleda woosnami, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVII, Fig. 2.

Criniger chloris, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. I, Fig. 8.

Hypsipetes perniger = *H. leucocephalus* adult. **Mertens,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 254—256.

Irena puella, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. I, Fig. 8.

Phyllanthus czarnikowi, abgebildet. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVII, Fig. 1.

Phyllastrephus dowashanus **n. sp.,** nahe *P. sucosus*, Ngare Dowash, Brit. Ostafrika. **Madarász,** Archiv. Zool. (Budapest), I, p. 176. — *P. falkensteini*, in Span. Guinea. **Reichenow,** Mitt. Zool. Mus. Berlin, V, 1, p. 85. — *P.*

flavicollis adamauae **n. subsp.**, Ngendero-Gebirge. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 94. — *P. icterinus sethsmithi* **n. subsp.**, Unyoro. **Hartert u. Neumann**, Orn. Monber., XVIII, p. 81. — *P. olivaceus* in Liberia. **Neumann**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 196. — *P. placidus grotei* **n. subsp.**, nahe *Ph. placidus*, Mikindani. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 8.

Pycnonotus sinensis, neu für Hainan. **Grant**, Proc. Zool. Soc. Lond., 1910, pt. II, p. 576. — *P. sinensis formosae* **n. subsp.**, Formosa. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 230.

Xenocichla kikuyuensis, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 20.

Meliphagidae.

Lacustroica (**nov. gen.**) *whitei* **n. sp.**, Lake Way, Murchison Distr., W.-Australien. **North**, Vict. Nat., XXVI, No. 9, Jan. 1910, p. 138. — *L. inconspicua* **nom. nov.** idem, l. c. p. 139. — *L. whitei*, abgebildet. **Whitlock**, Emu, IX, 4, Tab. XV; Lebensweise, Nest u. Ei beschrieben. idem, l. c. p. 209—210.

Meliornis diemenensis **n. subsp.** (sic), nahe *M. novaehollandiae*, Tasmania. **Mathews**, Bull. B. O. C., XXV, p. 100. — *M. novaehollandiae diemenensis*, Eier beschrieben. **Mathews**, Nov. Zool., XVII, p. 504.

Meliphaga phrygia, aus Tasmanien, Notiz über. **Mathews**, Bull. B. O. C., XXV, p. 100.

Melirrhophetes nouhuysi **n. sp.**, Oranje-Gebirge, Holl. Neu-Guinea. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 215.

Melithreptus alisteri **n. subsp.** (sic), nahe *M. affinis*, King Isl. bei Tasmania. **Mathews**, Bull. B. O. C., XXV, p. 85.

Oreornis (**nov. gen.**) *chrysogenys* **n. sp.**, Oranje-Gebirge, Holl. Neu-Guinea. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 215.

Ptilotis analoga, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 24. — *P. planasi* **n. sp.**, nahe *P. plumula*, Napier Broome Bai, NW.-Australien. **Campbell**, Emu, X, p. 168.

Stigmatops blasii, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 22.

Tropidorhynchus novae-guineae, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 23.

Zosteropidae.

Tephras stalkeri **n. sp.**, Ceram. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 90.

Zosterops chlorocephalus **n. sp.**, nahe *Z. westernensis*, Capricorn-Inseln, Queensland. **Campbell u. White**, Emu, X, p. 196. — *Z. genderuensis* **n. sp.**, nahe *Z. strümpelli*, Genderugebirge. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 192. — *Z. phyllicus* **n. sp.**, nahe *Z. virens*, Kufum, N.-Kamerun. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII p. 192. — *Z. stalkeri* **n. sp.**, nahe *Z. atrifrons*, Ceram. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 96. — *Z. strümpelli* **n. sp.**, nahe *Z. senegalensis*, Kangala. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 191.

Nectariniidae.

Anthotreptes celebensis, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 21.

Anthreptes collaris elachior **n. subsp.**, Mombasa, Britisch Ostafrika. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 5.

Arachnothera longirostra, geographische Variation. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 194—196. —

A. l. rothschildi **n. subsp.**, Natuna-Inseln. idem, l. c. p. 195. — *A. l. niasensis* **n. subsp.**, Nias. idem, l. c. p. 195. — *A. l. büttikoferi* **n. subsp.**, Borneo. idem, l. c. p. 195. — *A. robusta*, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. II, Fig. 18.

Chalcomitra verticalis niassae, **n. subsp.**, Kondeland, nördlich d. Niassa-Sees. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 174.

Cinnyris afer, Ei abgeb. **Bucknill** u. **Grönvold**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 30, Tab. II, Fig. 6. — *C. chloropygius lühderi* = *C. c. chloropygius*. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 329. — *C. cupreus*, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 7. — *C. genderuensis*, **n. sp.**, nahe *C. preussi*, Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 8. — *C. hawkeri*, ♂ juv. beschrieben. **Babin**, Rev. Franç. d'Orn., II, No. 10, p. 146, 325. — *C. kempi* **n. sp.**, nahe *C. chloropygius*, Sierra Leone. **Grant**, Trans. Zool. Soc. Lond., XIX, 4, p. 329. — *C. mediocris keniensis* **n. subsp.**, West-Kenia. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 4. — *C. melanoceneon* **n. sp.**, nahe *C. venustus* Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 192. — *C. sheppardi* **n. sp.**, nahe *C. microrhyncha*, Lamu, Brit. Ostafrika. **Jackson**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 6. — *C. zenobia buruensis* **n. subsp.**, Buru. **Hartert**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 12.

Cyanomitra changamwensis **n. sp.**, nahe *C. olivacea ragazzii*, Mombasa, Brit. Ostafrika. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 4.

Hedydipna platura adiabonensis, **n. subsp.**, Melissai, NW.-Abyssinien. **Zedlitz**, Orn. Monber., XVIII, p. 58.

Hermotinia sangirensis, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. II, Fig. 20.

Nectarinia congensis **n. sp.**, vom unteren Kongo. **Oort**, Orn. Monber., XVIII, p. 54. — *N. dartmouthi*, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XII, Fig. 1 (♂ ♀). — *N. johnstoni idius* **n. subsp.**, Kenia. **Mearns**, Smiths. Misc. Coll., 56, No. 14, p. 3. — *N. kilimensis*, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 9.

Dicaeidae.

Pholidornis denti, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIII, Fig. 1.

Drepanididae.

Acrulocercus apicalis, über ein sechstes Exemplar. **Bangs**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 67.

Ciridops anna, ♀ beschrieben. **Bangs**, Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 68—69.

Certhiidae.

Climacteris rufa obscura **n. subsp.**, SW.-Australien. **Mathews**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 16.

Sittidae.

Daphoenositta miranda frontalis **n. subsp.**, Hellwig-Berge, Neu-Guinea. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 214.

Sitta whiteheadi, ♂ juv. beschrieben. **Schiebel**, Orn. Jahrb., XXI, p. 103.

Paridae.

Aegithalus caudatus italiae **n. subsp.**, Cremona. **Jourdain**, Bull. B. O. C. XXVII, p. 39. — *A. caudatus*

tyrrhenicus **n. subsp.,** Korsika. **Parrot,** Ornith. Jahrb., XXI, p. 155.

Anthoscopus colomanni **n. sp.,** Ngare Dowash, Brit. Ostafrika. **Madarász,** Arch. Zool. (Budapest), I, p. 177, Tab. IV (Nest) [= *A. sylviella* Reich. — Ref.]. — *A. roccatii,* abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIII, Fig. 2.

Aphelocephala nigricincta, im Northern Territory, Australia. **Mathews,** Ibis, (9), IV, p. 761.

Clitonyx ochrocephala, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 15.

Parus atricapillus rhenanus, Vorkommen im Rheinland. **Jordans,** Falco, VI, p. 8—9. **Geyr,** l. c. p. 13—16. **Jordans** u. **Kurella,** l. c. p. 21—23. — *P. borealis,* aus Ostpreußen. **Kleinschmidt,** Falco, IV, p. 17—18. — *P. hibernicus* **n. sp.,** nahe *P. ater britannicus,* Irland. **Grant,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 37. — *P. major artatus* **n. subsp.,** Ichang, Hupeh, China. **Thayer** u. **Bangs,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harv. Coll., LII, p. 140. — *P. major terraesanctae* **n. subsp.,** Jerusalem. **Hartert,** Vög. pal. Fauna, VI, p. XXXII. — *P. s. salicarius,* in Westpreußen. **Dobbrick,** Falco, VI, p. 23—24.

Penthestes rufescens vivax **n. subsp.,** Latouche Isl., Prinz Williams Sund, Alaska. **Grinnell,** Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 414.

Penthornis tessacourbe vs. *P. luzoniensis.* **McGregor,** Manual Philipp.-Birds, pt. II, p. 608.

Troglodytidae.

Anorthura fumigata ussuriensis **n. subsp.,** Ussuri-Land. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 118.

Henicorhina leucosticta eucharis **n. subsp.,** Pavas, W.-Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 74. — *H. p. prostheleuca* und *H. p. pittieri,* Verbreitung und Unterschiede. **Carriker,** Ann. Carnegie Mus., VI p. 762—764.

Leucolepia modulator griseolateralis, am Madeira, Kritisches. **Hellmayr,** Nov. Zool., XVII, p. 262.

Pheugopedius mystacalis saltuensis **n. subsp.,** Bitaco-Tal, W.-Colombia. **Bangs,** Proc. Biol. Soc. Wash., XXIII, p. 74. — *P. spadix* **n. sp.,** nahe *P. atrogularis,* Rio Dagua, W.-Colombia. idem, l. c. p. 74.

Spelaeornis, Übersicht u. Bestimmungsschlüssel der Arten. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 480—482. — *S. caudata, S. oatesi, S. souliei,* abgebildet. idem, l. c. Tab. VII, Fig. 2, 3, 1.

Sphenocichla humei, Notiz über, abgebildet. **Hartert,** Nov. Zool., XVII, p. 482, Tab. VII, Fig. 4.

Troglodytes troglodytes kabylorum **n. subsp.,** Algier. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 780. — *T. troglodytes koenigi* **n. subsp.,** Korsika. **Schiebel,** Orn. Jahrb., XXI, p. 102. — *Tr. troglodytes ogawae* **n. subsp.,** Jakuschima J., Japan. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 784. — *T. troglodytes szetschuanus* **n. subsp.,** Tsinling etc., W.-China. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 783. — *T. troglodytes taivanus* **n. subsp.,** Arizan, Formosa. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 776. — *T. troglodytes zetlandicus* **n. subsp.,** Dunrossness, Shetlandsinseln. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 777.

Thryomanes bewicki marinensis **n. subsp.,** Nicasio, California. **Grinnell,** Univ. Calif. Publ. Zool., V, p. 307. — *T. bewicki catalinae*

n. subsp., Catalina-Insel, California. idem, l. c. p. 308.

Ptilogonatidae.

Phainopepla nitens, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. III, Fig. 25.

Cinclidae.

Cinclus cinclus hibernicus **n. subsp.**, Cork, Irland. **Hartert**, Vög. pal. Faun., VI, p. 790.

Muscicapidae.

Alseonax murinus albiventris n. **subsp.**, Ngendero - Gebirge. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 95.

Batis diops, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVIII, Fig. 2.

Bradornis pallidus nigeriae, **n. subsp.**, Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 95.

Chloropeta gracilirostris, abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVIII, Fig. 3.

Cryptolopha alpina, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XII Fig. 2. — *C. alpina*, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 12. — *C. ceramensis* **n. sp.**, nahe *C. everetti*, Ceram. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 90.

Cyanoptila cumatilis **n. sp.**, nahe *C. bella*, Hupeh, China. **Thayer** u. **Bangs**, Bull. Mus. Comp. Zool. Harv. Coll., LII, p. 141.

Cyornis malayensis, wahrscheinlich = *Niltava sumatrana*. **Robinson**, Bull. B. O. C., XXV, p. 110. — *C. tickelliae glaucicomans* **n. subsp.**, Hupeh, China. **Thayer** u. **Bangs**, Bull. Mus. Comp. Zool. Harv. Coll., LII, p. 141.

Erythrocercus congicus abgebildet. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIV, Fig. 1.

Erythromyias ceramensis **n. sp.**, nahe *E. buruensis*, Ceram. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 90.

Hyliota rhodesiae **n. sp.**, nahe *H. australis*, Matoppos, Rhodesia. **Haagner**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, No. 1, p. 14.

Hypothymis occipitalis, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. I, Fig. 6.

Metabolus rugensis, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. I, Fig. 5.

Microeca brunneicauda, ergänzende Beschreibung, NW.-Australien. **Campbell**, Emu, X, p. 169.

Muscicapa ansorgei **n. sp.**, nahe *M. brevicauda*, Ogowé R., Gabun. **Hartert**, Bull. B. O. C., XXV, p. 95.

Muscicapa striata tyrrhenica **n. subsp.**, Korsika. **Schiebel**, Orn. Jahrb., XXI, p. 102.

Niltava lychnis **n. sp.**, nahe *N. sundara*, Hupeh, China. **Thayer** u. **Bangs**, Bull. Mus. Comp. Zool. Harv. Coll., LII, p. 141.

Oreicola ferrea haringtoni **n. subsp.**, Fu-tschau, China. **Hartert**, Vög. pal. Faun., VI, p. 711.

Piezorhynchus nigrimentum, Ei abgeb. **Nehrkorn**, Kat., Tab. II, Fig. 11.

Poecilodryas caniceps pectoralis **n. subsp.**, Hellwig-Berge, Holl. Neu-Guinea. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 213. — *P. pulverulentus*, Nest u. Ei beschrieben. **White**, Emu, X, p. 132—133. — *P. quadrimaculatus* **n. sp.**, Hellwig-Berge, Holl. Neu-Guinea. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 213.

Rhipidura phasiana, abgebildet u. beschrieben. **Mathews**, Emu, X, 1, p. 1, Tab. I.

Smithornis zenkeri = *S. sharpei*. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 402.

Stizorhina grandis **n. sp.**, nahe *S.*

vulpina, Shimba Hills bei Mombasa. **Grant,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 30.

Tarsiger ruwenzori, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVIII, Fig. 4. — *T. ruwenzori*, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 19. — *T. stellatus*, Ei abgeb. **Bucknill** u. **Grönvold,** Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 30, Tab. II, Fig. 7.

Terpsiphone atrocaudata vs. *T. princeps* auct. **Jouy,** Proc. U. S. Mus., 37, p. 652. — *T. owstoni* **n. sp.,** nahe *T. atrocaudata*, Fujiyama, Hondo. idem, l. c. p. 654. — *T. suahelica*, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 13.

Trochocercus bedfordi, abgebildet, **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX Tab. XVIII, Fig. 1. — *T. vivax*, abgebildet. **Neave,** Ibis, (9), IV, Tab. II.

Zeocephus cyanescens, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 9.

Sylviidae, Turdidae, Timeliidae.

Acanthiza archibaldi **nom. nov.** für *A. magnirostris* Campbell (nec Gould). **Mathews,** Nov. Zool., XVII, p. 501. — *A. flaviventris* **n. sp.,** nahe *A. chrysorrhoa*, Lake Fromo, Inneres Süd-Australien. **Ashby,** Emu, IX, 3, p. 137. — *A. nana mathewsi* **n. subsp.,** Victoria. **Hartert,** Bull. B. O. C., XXV, p. 82. — *A. tenuirostris* Zietz, Nest u. Ei beschrieben. **Jackson,** Emu, IX, 3, p. 136.

Accentor modularis occidentalis **n. subsp.,** Tring, England. **Hartert,** Brit. B., III, p. 313. — *A. rufilatus turcestanicus* = *A. r. rufilatus*. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 188—189.

Acrocephalus sorgophilus = *A. bistrigiceps*. **Martens,** Journ. f. Orn., LVIII, p. 245—246.

Actinodura radcliffei **n. sp.,** nahe *A. ramsayi*, Ruby Mines Distrikt, Ober-Burma. **Harington,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 9.

Aëdon familiaris, in Sussex erlegt. **Griffith,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 29.

Alethe carruthersi, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XV, Fig. 2. — *A. kikuyuensis* **n. sp.,** nahe *A. carruthersi*, Kikuyu, Brit. Ost-Afrika. **Jackson,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 7. — *A. woosnami*, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XV, Fig. 1.

Amytis macrura, Nest u. Ei beschrieben u. abgebildet. **North,** Vict. Nat., XXVI, No. 10, Febr. 1910, p. 158—160, Tab. 4.

Amytornis gigantura, Nest u. Ei beschrieben. **S. W. Jackson,** Emu, IX, 3, p. 136—137.

Apalis affinis, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIV, Fig. 2. — *A. claudei* **n. sp.,** nahe *A. thoracica*, Knysna, Kapland. **W. Sclater,** Bull. B. O. C., XXVII p. 15. — *A. denti*, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIV, Fig. 3. — *A. florisuga*, Ei abgeb. **Bucknill** u. **Grönvold,** Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 29, Tab. II, Fig. 5. — *A. pulchra polionota* **n. subsp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 7. — *A. ruwenzori*, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIV, Fig. 4.

Argya keniana **n. sp.,** nahe *A. aylmeri*, Kenia-Distrikt. **Jackson,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 7.

Bathmedonia jacksoni, verschieden von *B. rufa*. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 381—382.

Bradypterus alfredi, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVI, Fig. 1. — *B. barakae*, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVI, Fig. 3. — *B. cinnamomeus*, Anatomie. **Pycraft,** Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 454—459. — *B. macrorhynchus* **n. sp.,** nahe *B. nyassae*, Leikipia, Brit. Ost-Afrika. **Jackson,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 8.

Calamonastes stigmosus, **n. sp.,** nahe *C. fasciolatus*, Windhuk, D. SW.-Afrika. **Reichenow,** Orn. Monber. XVIII, p. 8.

Camaroptera griseoviridis, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 10.

Cettia cetti reiseri, **n. subsp.,** Hercegovina. **Parrot,** Orn. Monber., XVIII, p. 155.

Cichladusa guttata, Nest u. Ei beschrieben. **L. v. Boxberger,** Zeitschr. Ool. Orn., XIX, p. 166—167. — *C. guttata*, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 12. [Laut Anmerkung sind die Eier falsch.]

Cinclosoma alisteri **n. sp.,** West-Australien. **Mathews,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 16.

Cisticola adamauae **n. sp.,** nahe *C. chubbi*, Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 175. — *C. adametzi* **n. sp.,** nahe *C. nigriloris*, Bamenda, Kamerun. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 175. — *C. ambigua* = *C. nuchalis*. **Bannerman,** Ibis, (9), IV, p. 693. — *C. camerunensis* **n. sp.,** nahe *C. natalensis*, Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 191. — *C. chubbi*, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 14. — *C. erythrops*, Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 11. — *C. floweri* **n. sp.,** Sennaar. **Hartert,** Bull. B. O. C., XXVII, p. 12. — *C. garuensis*, **n. sp.,** nahe *C. isabellina*, Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 7. — *C. kalahari* **n. sp.,** nahe *C. lavendulae*. Brit. Betschuanaland. **Grant,** Bull. B. O. C., XXV, p. 121—122. — *C. woosnami* = *C. emini*. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 349. —

Cossypha archeri, abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XVI, Fig. 2. — *C. albicapilla genderuensis* **n. subsp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII p. 176. — *C. nigriceps* **n. sp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 7.

Crateropus plebeius gularis **n. subsp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber. XVIII p. 7. — *C. reichenowi* **n. sp.,** nahe *C. tanganyicae*, Ngaro Dowash, Brit. Ost-Afrika. **Madarász,** Archiv Zool. (Budapest) I p. 177.

Cyanecula leucocyana turkestanica **n. subsp.,** Turkestan. **Sarudny,** Orn. Monber. XVIII p. 122.

Dryodromas pearsoni abgebildet. **Neave,** Ibis (9) IV Tab. II.

Enicurus leschenaulti indicus **n. subsp.,** Margherita, Ober-Assam. **Hartert,** Vög. pal. Fauna VI p. 760.

Eremomela flaviventris u. *E. poliоxantha*, Unterschiede und Verbreitung. **Grant,** Bull. B. O. C. XXV p. 120—121. — *E. flaviventris sharpei* = *E. flaviventris*. idem l. c. p. 121. — *E. saturatior* **n. sp.,** Kapland. idem l. c. p. 121.

Erithacus Arboreus aberr. *natorpi* **nov. var.,** Schlesien etc. **Kleinschmidt,** Berajah: Erithacus Arboreus p. 13 Tab. IV. — *E. rubecula witherbyi* **n. subsp.,**

Nordalgerien. **Hartert,** Vög. pal. Faun. VI p. 753.

Erythropygia ruficauda, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat. Tab. II Fig. 13.

Euprinodes golzi = *E. flavocincta.* **Bannerman,** Ibis (9) IV p. 692.

Geocichla piaggae Ei abgeb. **Grant,** Trans. Zool. Soc. XIX Tab. XIX Fig. 3. — *G. sibirica* ♀ in der Nähe von Padua, Italien, erlegt. **Arrigoni,** Atti Re. Istit, Veneto Sci. Lett. ed Arti LXX. 2 p. 55—64.

Hemipteryx minuta, Biologisches. **Vaughan-Kirby,** Journ. S. Afr. Orn. Un. VI No. 1 p. 15—17.

Ianthocincla elliotii honoripeta **nom. nov.** für *I. e. bonvaloti* (Oust.). **Hartert,** Vög. pal. Fauna VI p. XLIV.

Kittacincla parvimaculata **n. sp.,** nahe *K. luzoniensis,* Polillo, Philippinen. **McGregor,** Philipp. Journ. Sci. V. D p. 112.

Laiscopus collaris kwenlunensis **n. subsp.,** westl. Kwen Lun. **Buturlin,** Mess. Orn. I p. 189.

Larvivora davidi, L. ruficeps und *L. obscura.* Bemerkungen über. **Kleinschmidt,** Ornis XIII, 4, p. 198—200.

Locustella lanceolata, auf Helgoland, neu für Deutschland. **Weigold,** Journ. f. Orn. 1910 Sonderheft p. 140. — *L. lanceolata* in Lincolnshire, erster Nachweis für Großbritannien. **C. Haigh,** Brit. B. III, p. 353—355. — *L. naevia straminea,* Ei beschrieben. **Jourdain,** Bull. B. O. C., XXV, p. 72.

Luscinia megarhyncha corsa **n. subsp.,** Korsika. **Parrot,** Orn. Monber., XVIII, p. 155. — *L. pectoralis confusa* **n. subsp.,** Sikkim. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 740.

Macronus mindanensis, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 16.

Macrosphenus leoninus = *M. flavicans* juv. **Grant,** Bull. B. O. C., XXV, p. 85.

Malurus dulcis, Nest und Ei beschrieben. **White,** Emu, X, p. 133—134.

Megalurus ruficeps, Ei abgebildet. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 10.

Melocichla mentalis adamauae, **n. subsp.,** Adamaua. **Reichenow,** Orn. Monber., XVIII, p. 175.

Merula albicollis paraguayensis **n. subsp.,** Paraguay. **Chubb,** Ibis, (9), IV, p. 608. — *M. baraka* = *Turdus abyssinicus.* **Grant,** Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 368—369.

Microcichla scouleri fortis **n. subsp.,** Tapposha, Formosa. **Hartert,** Vög. pal. Faun., VI, p. 761.

Monticola saxatilis, in den Orkneys erbeutet. **E. W. Clarke,** Ann. Scott. N. H., 1910, p. 148—149.

Myiophoneus crassirostris **n. sp.,** nahe *M. dicrorhynchus,* Trang., Malakka-Halbinsel. **Robinson,** Bull. B. O. C., XXV, p. 99.

Neocichla kelleni, im Luangwa-Tal. **Neave,** Ibis, (9), IV, p. 137.

Ortygocichla rubiginosa, Ei abgeb. **Nehrkorn,** Kat., Tab. II, Fig. 14.

Philomela, Übersicht der Arten mit Bestimmungsschlüssel. **Buturlin,** Mess. Orn., I, p. 131—140. — *P. transcaucasica* **n. sp.,** nahe *P. golzi,* Transkaukasien. idem, l. c. p. 140.

Phoenicurus hodgsoni ♀ und *P. rufiventris pleskei* ♀, Unterschiede. **Kleinschmidt,** Ornis, XIII, 4, p. 197—198. — *Ph. mesoleuca bucharensis* **n. subsp.,** Buchara. **Sarudny,** Orn. Monber., XVIII, p. 189. — *Ph. mesoleuca incognita* **n. subsp.,** Persien. **Sarudny,** Orn. Monber., XVIII, p. 189. — *Ph. phoenicurus turkestanicus,* **n. subsp.,** Turkestan. **Sarudny,** Orn. Mon.-Ber., XVIII, p. 189.

Phyllanthus czarnikowi, abgebildet; **Grant**, Trans. Zool. Soc., Tab. XVII, Fig. 1.

Phylloscopus goodsoni **n. sp.**, nahe *P. trochiloides*, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 240.

Polioptila lactea, in Paraguay. **Chubb**, Ibis, (9), IV, p. 607.

Pomatorhinus ripponi **n. sp.**, nahe *P. olivaceus*, Schan-Staaten, Burma. **Harington**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 9.

Pratincola torquata insularis **n. subsp.**, Korsika. **Parrot**, Orn. Monber., XVIII, p. 155. — *P. torquata*, Übersicht der geographischen Formen. **Hartert**, Journ. f. Orn., LVIII, p. 172—178. — *P. t. torquata*, *P. t. salax*, *P. t. pallidigula*, *P. t. axillaris* und *P. t. sibilla*, Unterschiede und Verbreitung. idem, l. c. p. 175—178. — *P. t. hibernans* **n. subsp.**, England. idem, l. c. p. 173. — *P. rubetra dalmatica* = *P. r. spatzi*. idem, l. c. p. 179. — *P. caprata*, Übersicht der geographischen Formen. idem, l. c. p. 180—181. — *P. caprata rossorum* **n. subsp.**, Transkaspien. idem, l. c. p. 180.

Prinia blythi, Beschreibung u. Unterschiede. **Oort**, Not. Leyd. Mus., XXXII, p. 148. — *P. intermedia* **n. sp.**, nahe *P. mystacea* u. *P. somalica*, Nördl. Uaso Nyiro-Distrikt, Brit. Ost-Afrika. **Jackson**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 7.

Proparus brunnea argutus **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 231. — *P. nipalensis rufescentior* **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 231.

Prunella collaris ripponi **n. subsp.**, Berge von Tali, West-Jünnan, China. **Hartert**, Vög. pal. Faun., p. 766. — *P. collaris tschusii* **n. subsp.**, Korsika. **Schiebel**, Orn. Jahrb., XXI, p. 102. — *P. fulvescens dresseri*, **nom. nov.** für *Accentor f.* var. *pallidus* Dress., Ost-Turkestan. **Hartert**, Vög. pal. Faun., VI, p. 770.

Pseudaëdon **nov. subgen.**, Type *Erithacus sibilans*. **Buturlin**, Mess. Orn., I, p. 139.

Regulus ignicapillus minor **n. subsp.**, Korsika. **Parrot**, Orn. Jahrb., XXI, p. 156.

Saxicola campicolina **n. sp.**, nahe *S. pileata*, Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII, p. 175. — *S. deserti*, auf der Insel Capri erlegt. **Picchi**, Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI, p. 24—37. eadem, Ibis, (9), IV, p. 219. — *S. d. deserti* und *S. d. atrogularis*, Unterschiede. **Hartert**, Nov. Zool. XVII, p. 478—479. — *S. evreinowi*, **n. sp.**, nahe *S. apistholeuca*, auf den Bergen Koitautan u. Baba-tagh, Bucharei. **Sarudny**, Orn. Monber., XVIII, p. 147. — *S. oenanthe leucorhoa* auf Spitzbergen. **Collett**, Orn. Monber., XVIII, p. 6. — *S. leucura*, in Sussex erlegt, neu für Großbritannien. **N. F. Ticehurst**, Brit. B., III, p. 289—292. — *S. melanoleuca* statt *S. barnesi*. **Hartert**, Vögel pal. Faun., VI, p. 690. — *S. hispanica xanthomelaena* statt *S. melanoleuca*. **Hartert**, l. c. p. 687. — *S. monticola*, Kleider. **Davis**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 33—37. — *S. pleschanka*, ♀ auf der Insel May, Schottland, erlegt, erster Nachweis für Großbritannien, abgbildet. **Baxter u. Rintoul**, Ann. Scott. N. H., 1910, p. 2—4, Tab. 1 — *S. stapazina*, auf Helgoland, neu für Deutschland. **Weigold**, Journ. f. Orn., LVIII, Sonderheft, p. 150.

Scricornis, Bestimmungsschlüssel für die australischen Arten. **Campbell**, Emu, X, p. 36—37. — *S. frontalis* und *S. osculans*, Unterschiede. idem, l. c. p. 35—36.

Sibia wrayi **n. sp.**, nahe *S. simillima*, Gebirge der Malakka-Halbinsel. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV p. 98.

Stiphrornis mabirae **n. sp.**, nahe *S. xanthogaster*, Mabira, Uganda. **Jackson**, Bull. B. O. C., XXV, p. 85.

Sylvia sarda affinis, **n. subsp.**, Korsika. **Parrot**, Orn. Monber., XVIII, p. 156.

Sylviella barakae, Ei abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIX, Fig. 6. — *S. batesi* = *S. denti*. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 364. — *S. chubbi* **n. sp.**, nahe *S. ruficapilla*, NW.-Rhodesia. **Grant**, Bull. B. O. C., XXVII, p. 10. — *S. denti*, abgeb. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, Tab. XIII, Fig. 3. — *S. distinguenda* **n. sp.**, nahe *S. jacksoni*, Ngare Dowash, Brit. Ostafrika. **Madarász**, Archiv. Zool. (Budapest), I, p. 177. — *S. gaikwari*, Burao, Somaliland, Beschreibung. **Bannerman**, Ibis, (9), IV, p. 306—307.

Sylvietta epipolia, **n. sp.**, Adamaua. **Reichenow**, Orn. Monber., XVIII p. 7.

Trachalopteron lineatum bilkevitchi **n. subsp.**, Kuljab. **Sarudny**, Orn. Monber., XVIII, p. 188.

Turdinulus davisoni **n. sp.**, nahe *T. exsul*, Tenasserim. **Grant**, Bull. B. O. C., XXV, p. 97. — *T. humei* = *T. granti*. idem, l. c. p. 98. — *T. roberti hainanus* **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool., XVII, p. 230.

Turdinus fulvescens, Synonymie. **Grant**, Trans. Zool. Soc., XIX, 4, p. 379. — *T. reichenowi* = *T. cerviniventris*. idem, l. c. p. 380.

Turdus atrigularis, ♂ ad. bei Lisden, Livland, geschossen. **Loudon**, Orn. Monber., XVIII, p. 40. — *T. dauma aureus* vs. *T. varius*. **Hartert**, Brit. B., IV, p. 129—130. — *T. cabanisi*, Ei abgeb. **Bucknill** u. **Grönvold**, Journ. S. Afr. Orn. Un., VI, p. 27, Tab. II, Fig. 1. — *T. cardis lateus* **n. subsp.**, Hupeh, China. **Thayer** u. **Bangs**, Bull. Mus. Comp. Zool. Harv., Coll., LII, p. 140. — *T. citrinus aurimacula* **n. subsp.**, Hainan. **Hartert**, Nov. Zool. XVII, p. 236. — *T. iliacus* auct. auf Spitzbergen. **Collett**, Orn. Monber., XVIII, p. 5. — *T. pilaris*, Brutvogel in Salzburg. **Plaz**, Orn. Jahrb., XXI, p. 166—170. — *T. sibiricus*, ♂ imm. in Monte Antico, Provinz Grosseto, Italien, gefangen. **Beaux**, Boll. Soc. Zool. Ital., (2), XI. p. 329—332.

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE.

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND.

SIEBENUNDSIEBZIGSTER JAHRGANG.

1911.

II. Band. 2. Heft.

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

KÖNIGL. ZOOLOG. MUSEUM ZU BERLIN.

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

Berlin.

Inhaltsverzeichnis.

Jahresberichte für 1910.

		Seite
Reptilia und Amphibia	*Werner*	1—65
Publikationen und Referate		1
Übersicht nach dem Stoff		45
Faunistik		50
Systematik		
Amphibia		54
Reptilia		58
Pisces	*Törlitz*	66—107
Publikationen		66
Übersicht nach dem Stoff		93
Faunistik		98
Systematik		
Verzeichnis der Novitäten		99
„ „ behandelten früher beschriebenen Formen		102

Reptilia und Amphibia für 1910.

Von

Prof. Dr. Franz Werner.

Publikationen und Referate.

Agar, W. E. The Nesting Habits of the Tree-Frog Phyllomedusa Sauvagii. Proc. Zool. Soc. London 1909 p. 893—896, Taf. 84. — Die Eiablage geschieht in der Weise, dass zuerst und am Schlusse leere Eikapseln abgelegt werden, so dass die vollen seitlich durch die Blätter der Pflanze, oben und unten durch die leeren vor dem Einflusse der Sonne und der Luft geschützt sind. Wie bei *Rhacophorus* liefern später die sich verflüssigenden Eikapseln eine gallertige Masse, in welcher die Larven einen Teil ihrer Entwicklung durchmachen. Die Eier sind vollkommen unpigmentiert.

Alexieff, A. Les Flagellés parasites de l'intestin des Batraciens indigènes. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 (199—201).

Allard, H. A. (1). Notes on some salamanders and lizards of North Georgia. Science New York N. Y. **30** 1909 (122—124). — Biologische Beobachtungen über *Plethodon glutinosus, Spelerpes ruber* u. *guttolineatus, Desmognathus fusca, Eumeces fasciatus* und *Sceloporus undulatus.*

— **(2).** Notes on two common turtles of Eastern United States. (Clemmys guttatus and C. insculptus.) Science New York N. Y. **30** 1909 (453—454). — *Clemmys guttata* lebt vorwiegend von Insekten, frisst aber auch Frösche, ist eine aquatische Art, dagegen nährt sich *Clemmys insculpta* von Pflanzenstoffen und führt eine terrestrische Lebensweise.

Altmüller, P. Über die Fütterung junger Ringelnattern. Wochenschr. Aquarienkunde 1910, Lacerta No. 4 p. 16.

Anderson, R. J. The epiphyses of long bones chiefly in Sauropsids. Rep. Brit. Ass. London **1908** 1909 (745—746).

Andersson, L. G. (1). Über einige der Hylambates-Formen Kameruns. Jahrb. Ver. f. Naturk. Wiesbaden 62. Jahrg. 1909 p. 103—110 fig. 1—4.

— **(2).** A new Leptodactylus and a new Nototrema from Brazil, Arkiv för Zoologi, Band 7 1910, No. 17 fig. 1, Taf. I—II.

— **(3).** Reptiles and Batrachians from the North-West of Madagascar; collected by V. Kaudern. 1906—1907. Arkiv för Zoologi, Band 7 1900 No. 7 p. 1—15. — Systematische und biologische Notizen über verschiedene Reptilien und Batrachier von Madagaskar. Bemerkenswert Copula bei *Brookesia ebenaui* am 29. XI. beobachtet; *Brookesia superciliaris* lebt auf dem Boden. Ref. in Zool. Zentralbl. XVIII. 1911 p. 597.

— **(4).** A new species of Hemidactylus from Harrar. Jahrb. Ver. f. Naturk. Wiesbaden 63. Jahrg. 1910 p. 200—205. — Ausser

einer n. sp. (s. *Geckonidae*) verzeichnet Verf. noch *Hemidactylus isolepis*, *Tarentola annularis*, *Eremias spekii* var. *sextaeniata*, *Typhlops blanfordi*, *Boodon lineatus*, *Dasypeltis scabra*, *Leptodira hotamboeia*, *Rana delalandii*, *Bufo regularis*.

Argaud. Sur la valvule pylorique des Ophidiens. Bibl. Anat. Paris, Tome 21, p. 15—17, fig. — Die Pylorusklappe ragt bei *Vipera*, *Tropidonotus*, *Zamenis* und *Coronella* als cylindrisch-konisches Rohr in den ampullär aufgetriebenen Anfang des Duodenums hinein. Ein eigentlicher Sphincter fehlt. Während ihre Innenfläche mit Magenschleimhaut bedeckt ist, geht sie am freien Rande unvermittelt und in die drüsenlose Duodenalschleimhaut der Aussenfläche über. An der Pylorusschleimhaut und inneren Wand des Pylorusrohres sind höchstens niedrige Längsfalten, an der Aussenwand wie an der übrigen Wand des Duodenums Längs- und Querfalten entwickelt, allerdings etwas geringer an dieser.

†**Arldt, Th.** Die Stegocephalen und ihre Stellung unter den Wirbeltieren. Natw. Rdsch. Braunschweig **24** 1909 (353—355).

Athanasiu, J. und **Dragoiu, J.** (**1**). Die Wanderung des Fettes im Froschkörper im Verhältnis zur Jahreszeit. Arch. ges. Physiol. 132. Bd. p. 296—306, Taf. 10. — Bei *Rana* wird das Fett in der Leber vielleicht erzeugt, im Darme und vielleicht im Magen aus der Nahrung resorbiert, in die Muskelfasern, Harnkanälchen, in die Zellen der Samenkanälchen gelangt es aus dem Blute. Im Winter dient es als Brennstoff.

— (**2**). Sur la migration de la graisse dans le corps de la Grenoville pendant les quatre saisons. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 (135–137).

Assheton, R. Tropidonotus and the „Archenteric Knot" of Ornithorhynchus. Quart. Journ. Micr. Soc. (2) 54 p. 631 — 636, Taf. 33. — Übereinstimmung des Primitivknotens von *Ornithorhynchus* mit einer Stelle am unteren Eipol von *Tropidonotus*; die Verhältnisse sind bei Säugetieren und Sauropsiden ähnlich, aber verschieden von denen der niederen Wirbeltiere.

†**Auer, Erwin.** Über einige Krokodile der Juraformation. Palaeontographica Stuttgart **55** 1909 (217—294) 5 Taf.

Babak, Edward (**1**). Über die Ontogenie des Atemzentrums der Anuren und seine automatische Tätigkeit. Unter Mitwirkung von R. Vinar. Arch. ges. Physiol. Bonn **127** 1909 (481—506).

— (**2**). Beiträge zur allgemeinen Physiologie der Nerventätigkeit, erworben bei der Prüfung der chromatischen Hautfunktion der Amphibien. Cas. Lékar. Cesk. Prag **1909** (1388—1390).

— (**3**). Zur chromatischen Hautfunktion der Amphibien. Ein Beitrag zur allgemeinen Physiologie der Nerventätigkeit. Arch. ges. Physiol. 131. Bd. p. 87 — 118. — Farbenwechsel bei Larven von *Amblystoma* je nach Beleuchtung; werden (mit Ausnahme der jüngsten Larve) nach längerem Aufenthalt im Lichte heller, im Dunklen dunkler, im ersteren Falle kann es bis zum Verschwinden der dunklen Fleckenzeichnung kommen. Regulation durch Netzhautreflex, geblendete Tiere verhalten sich entgegengesetzt. Larven und junge

Tiere von *Rana* reagieren ähnlich, Ergebnisse bei *Bombinator* und *Hyla* zweifelhaft. Unabhängigkeit der chromatischen Hautfunktion von den Augen bei den Anuren sekundär erworben. Ausf. Referat im Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 100.

Babak, E. und **Kühnowa, M.** Über den Atemrhythmus und die Ontogenie der Atembewegungen bei den Urodelen. Arch. ges. Physiol. Bonn **130** 1909 p. 444—476.

Barbour, Th. (1). Some West African Amphibians. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. Cambridge Mass., 1911, Vol. LIV No. 2 p. 129—136, Taf. I—II. — Systematische Angaben namentlich über *Scotobleps gabonicus*, *Gampsosteonyx batesi*, *Astylosternus diadematus*, mit dem *Trichobatrachus robustus* Boulenger auch der Art nach identifiziert wird, *Dilobates platycephalus* (neu für Kamerun). — Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 599.

— **(2).** Notes on the Herpetology of Jamaica. Bull. Mus. Comp. Zool. Harward Coll., Cambridge, Mass. 1910 Vol. LII. No. 15 p. 273—301, Taf. I—II. — Durch die Einführung des Mungos (*Herpestes griseus*) auf Jamaica ist die eigentümliche Reptilienfauna der Insel arg bedroht und manche der grösseren Arten, wie *Cyclura lophoma* und *Epicrates subflavus* sind nahezu ausgerottet und haben sich fast nur auf Goat Island erhalten. Von den sicher nachgewiesenen 34 Arten sind 25 für die Insel eigentümlich; *Bufo marinus* und *Eleutherodactylus martinicensis*, vermutlich auch *Gonatodes albigularis* sind durch den Menschen eingeschleppt; *Aristelliger praesignis* und *Tropidophis maculatus* könnten auch noch für Jamaica eigentümlich sein. Giftschlangen fehlen gänzlich; *Crocodilus americanus* scheint stellenweise noch häufig zu sein. 2 nn. spp. (*Geckonidae*, *Cystignathidae*) Ref. im Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 597.

— **(3).** New Lizards and a new Toad from the Dutch East Indies, with Notes on other species. Proc. Biol. Soc. Washington Vol. XXIII. 1910 p. 15—22.

— **(4).** A new Genus of Amphibia salientia from Dutch New Guinea. Proc. Biol. Soc., Washington Vol. XXIII. 1910 p. 89—90, Taf. 1. — Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 599.

— **(5).** A note regarding the brown Anolis from the Northern Bahamas. — Eleutherodactylus ricordii in Florida. Proc. Biol. Soc. Washington Vol. XXIII. 1910 p. 99—100.

— **(6).** A new Colubrine Snake from Java. Proc. Biol. Soc. Washington Vol. XXIII. 1910 p. 169—170.

Bächler, Emil. Giftschlangen in der Schweiz. St. Gallen. Jahrb. Natw. Ges. **1906** 1907 p. 35—40.

Barbier, Henri (1). Sur la faune erpétologique de Pacy-sur-Eure. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 236.

— **(2).** A propos de Bombinator pachypus var. brevipes Ch. Bonap. et Blasius. Feuille jeunes natural. Paris 39 1909 p. 162.

Bataillon, E. (1). Contribution à l'analyse expérimentale des processus de fécondation chez les Amphibiens. Paris C. R. Acad. sci **148** 1909 p. 1551—1553.

— (2). L'embryogenèse complète provoquée chez les Amphibiens par piqûre de l'oeuf vierge, larves parthénogénésiques de Rana fusca. CR. Acad. Sc. Paris Tome 150 p. 996—998. — Durch Anstechen von Uterus-Eiern von *Rana fusca* excentrisch am animalen Pole wurden im Ganzen 12 freischwimmende parthenogenetische Larven erhalten. Der Beginn der Furchung ist 4 Stunden nach dem Anstich, $^1/_3$ der Eier macht die Furchung normal durch; nur bei 1—2 % schlüpfen die Embryonen aus.

Baumeister, L. Zur Anatomie der vegetativen Organe der Rhinophiden. Zool. Jahrb. Anat. 30. Bd. p. 659—688, 12 Textfigg. Taf. 39. — Aus der genauen Beschreibung der Eingeweide von *Rhinophis planiceps* und *trevelyanus* mögen nur folgende besonders bemerkenswerte Eigentümlichkeiten hervorgehoben werden: Mundhöhle nicht erweiterbar, Gebiss schwach, nur 7 Zähne in jeder Kieferhälfte; Oesophagus über die Hälfte der Gesamtlänge des Darmkanals; ein kleines Coecum vorhanden; Dünndarm mit kleinen lappenförmigen Schleimhauterhebungen, Enddarmschleimhaut glatt; bei jungen Tieren Dünndarm gewunden, bei Erwachsenen gestreckt. Milz sehr klein. Erste Trachealringe geschlossen. In der Jugend beide Lungen angelegt, linke kleiner, ohne Lungenarterie, aber mit Lungenvene; Herz beim Jungen weiter vorne als beim Erwachsenen. Öffnung in der Vorhofsscheidewand; Kammerscheidewand fast vollständig. Bei jungen Tieren Pronephros als keulenförmige Ausstülpungen des Peritoneums ohne Gang, zwischen Leber und Pancreas vorhanden; zwischen diesen und der Niere Urniere in Gestalt scheibenförmiger Drüsenpackete mit Schläuchen und Glomerulis erhalten. Nebenhoden bei Erwachsenen sehr klein. Ovidukte asymmetrisch ausgebildet. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 205.

Beddard, F. E. Some Notes upon Boa occidentalis and Boa (Pelophilus) madagascariensis. Proc. Zool. Soc London 1909 p. 918—929 Fig. 281—285. — Bau der Lungen, Anordnung der Intercostalarterien; verschieden bei beiden Arten, ganz entsprechend dem Verhältnis der neotropischen *Corallus*-Arten und der madagassischen Art dieser Gattung. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 225.

Bedriaga, J. In: Wissenschaftliche Resultate der von N. M. Przewalski nach Centralasien unternommenen Reisen. Herausgegeben von der Kais. Akademie der Wissenschaften. Zoologischer Teil, Bd. III Abt. 1. Lief. 3 (Lacertilia). St. Petersburg 1909 p. 279—502 mit Taf. V—VII (Russ. u. Deutsch.).

Belogolowy, G. Une branchie préspiraculaire chez le Triton. Sur la question de l'origine de la bouche des Vertébrés. Biol. Zeitschr. Moskau. 1. Bd. p. 68—89, 7 figg. — Vorkommen einer präspiraculären Kiemenspalte bei *Triton cristatus*, auf die die Placode des Ganglion mandibulare des Trigeminus zurückzuführen ist. Die praesp. Kieme ist dem Kopfhöhlensystem anderer Autoren gleichzusetzen. Der Mund ist eine umgewandelte Kiemenspalte, das Palatoquadratum ein wirklicher Kiemenbogen, kein Derivat des Mandibularbogens. Das Wasser muß ursprünglich durch die Kiemenspalten aufgenommen

worden sein, wie die Placoden beweisen, da Sinnesorgane zur Prüfung des ausströmenden Wassers nutzlos wären. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1900 p. 125.

Bianchi, V. Aperçu sur les Reptiles et les Amphibiens du gouvernement de St. Pétersbourg. St. Peterburg, Ann. mus. zool. **14** 1909 p. 131—135.

Billard, G. Immunité naturelle du Lérot commun (Eliomys nitela Wagner) contre le venin de la Vipère. Paris, C. R. soc. biol. **67** 1907 p. 90—91.

Blanc, Marius. Sur les reptiles de Provence. Feuille jeunes natural. Paris **39** 1909 p. 192.

Boettger, O. Die Aeskulapschlange (Coluber longissimus Laur.) im Böhmerwald und die Zornnatter (Zamenis gemonensis Laur.) im Böhmerwald, in den Kleinen Karpathen, Süd-Steiermark und Kärnten. Zool. Beob. Frankfurt a. M. 50 1909 p. 341—342. (Referat über Kammerer [3], Ber. f. 1909 p. 22.)

Boldt, Martin. Das Rückenschild der Ceratophrys dorsata Wied. Zool. Jahrb. Anat. XXXII 1911 p. 107—134, Fig. A—L, Taf. VIII. — Die Arbeit behandelt Form und Zusammensetzung des Rückenschildes, der aus 4 grossen Teilstücken besteht, die selbst wieder aus mehreren verschieden grossen Teilstücken zusammengesetzt sind, die Grössenverhältnisse des Schildes und seine Anordnung in der Rückenhaut, die Struktur und die ihn umgebenden Rückenhaut, sowie der Verbindungsstellen, den Einfluß der Verknöcherung auf die Umgebung sowie auf das Endoskelett (Dornfortsätze des 1. bis 3. Wirbels deutlich abgeplattet).

†(**Bogoliubov, N. N.**) (Über die Portland-Ichthyosaurier.) Moskoa Dnevn. XII. Sjezda russ. jest. vrac. 1909—1910 (Prot.) 1909 p. 143—144 (russisch).

Bolkay, Istran (1). Über die Regenerationskraft der Froschlarven. Termt. Közl. Budapest **41** 1909 p. 616—617.

— **(2).** Der systematische Wert von Rana chinensis. Allat. Közlem. Budapest **8** 1909 p. 53—68. Taf. VIII.

Bouet, G. (1). Sur deux hémocytozoaires pigmentés des reptiles. Paris C. R. soc. biol. **66** 1909 p. 43—45.

— **(2).** Sur quelques trypanosomes des Vertébrés à sang froid de l'Afrique occidentale francaise. Paris C. R. soc. biol. **66** 1909 p. 609—611.

Boulenger, G. A. (1). Descriptions of new Reptiles from the Andes of South American preserved in the British Museum. Ann. Mag. Nat. Hist. (8) VII 1911 p. 19—25.

— **(2).** Descriptions of Three new Tree-Frogs discovered by Mr. A. E. Pratt in Dutch New Guinea. Ann. Mag. N. H. (8) VIII. 1911 p. 55—56.

— **(3).** Description of Three new Snakes discovered by Mr. G. L. Bates in South Cameroon. Ann. Mag. N. H. (8) VIII 1911 p. 370—371.

— **(4).** On the Peloponnesian Lizard (Lacerta peloponnesiaca Bibr.). Proc. Zool. Soc. London 1911, p. 37—40, Taf. I.

— (**5**). Description of a new frog, discovered by Signor Nello Beccari in Erythraea. Ann. Mus. Genova. Serie 3ª, Vol. V (XLV) 1911 p. 160.

— (**6**). On a Third Collection of Reptiles and Batrachians made by Dr. E. Bayon in Uganda. In: Collezioni zoologiche fatte nell' Uganda dal Dot. E. Bayon. Ann. Mus. Genova Serie 3a Vol. V (XLV) 1911 p. 161—169. — Aus dem gesammelten Material wären von grösserem Interesse die folgenden Arten: *Chamaesaura annectens*, *Lygosoma aloysii-sabaudiae*, *Glauconia emini*, *Simocephalus butleri*, *Dromophis lineatus*, *Calamelaps unicolor*, *Miodon christyi* u. a. Höchst bemerkenswert ist es, wie gross die Zahl der einst als echt westafrikanische Formen betrachteten Arten in dieser Ausbeute ist: *Bothrophthalmus lineatus*, *Simocephalus poensis*, *Gastropyxis smaragdina*, *Hapsidophrys lineata*, *Dipsadomorphus blandingi*, *Naia melanoleuca*, *Dendraspis jamesonii*, durchwegs echte „Kameruner".

— (**7**). A Revised List of the South African Reptiles and Batrachians, with Synoptic Tables, special reference to the Specimens in the South African Museum and Descriptions of New Species. Ann. S. Afr. Mus. v. 1910, Part IX. p. 455—538. — Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 217.

— (**8**). List of the Batrachians and Reptiles obtained by Prof. Stanley Gardiner on his second Expedition to the Seychelles and Aldabra. In: The Percy Sladen Trust Expedition to the Indian Ocean in 1905 under the Leadership of Mr. J. Stanley Gardiner. Vol. III. No. XVII. Trans. Linn. Soc. London, 2. Ser. Zool. Vol. XIV Part 3, 1911 p. 375—378, 2 figg. — Von den 3 neuen Batrachiern (s. *Bufonidae*, *Apoda*) sind zwei Vertreter von Gattungen, die bisher von den ostafrikanischen Inseln noch nicht bekannt waren. Die übrigen 7 Batrachier und 9 Reptilien sind von den Seychellen wenigstens durch die erste Reise Gardiners bekannt, ebenso vier von Aldabra verzeichnete Reptilien.

Boulenger, C. L. Zoological Record, p. 1—35 (1910) XVI Reptilia u. Batrachia.

Boulenger, E. G. A Contribution to the Study of the Variations of the Spotted Salamander (Salamandra maculosa). Proc. Zool. Soc. London 1911 p. 323—347, Figg. 99—102, Taf. XV. — Gute Beschreibung der drei hauptsächlichsten Formen des Feuersalamanders mit besonderer Berücksichtigung der Färbungsmerkmale und ihrer geographischen Verbreitung; Abbildung interessanter Zeichnungsvarietäten der typischen Form u. der var. *taeniata*; die varr. *corsica* und *algira* können nicht aufrecht gehalten werden. Verf. ist gegen Kammerer der Ansicht, daß die Beschaffenheit des Bodengrundes keinen Einfluß auf die Färbung des Feuersalamanders ausübe, Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 599.

Brachet, A. (**1**). La polyspermie expérimentale comme moyen d'analyse de la fécondation. Archiv Entwicklungsmech. 30. Bd. 1. Teil p. 261—303, 9 figg.

— (**2**). Recherches sur l'influence de la polyspermie expérimentale

dans le developpement de l'oeuf. Arch. Zool. Exp. (5) Tome 6 p. 1—100, Taf. 1—4. — Bedeutung der künstlichen Polyspermie bei *Rana fusca*. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 52.

Brandis, B. Hyla carolinensis, ein Vetter des deutschen Laubfrosches. Bl. f. Aquarienkunde. XXI. 1910 p. 798—799, 811—812, 3 figg. — Schilderung des Gefangenlebens, photograph. Abbildung.

Bresca, Giovanni. Experimentelle Untersuchungen über die sekundären Sexualcharaktere der Tritonen. Arch. Entwicklungsmech. 29. Bd. p. 403—431, 3 Figg. — Bei *Triton cristatus* u. var. *carnifex* werden durch Kastration geschlechtsreifer ♂ die sekundären Sexualcharaktere (Rücken- und Schwanzkamm, weiße Schwanzbinde, Marmorierung des Kopfes) in 1 Jahre bis auf Spuren oder gänzlich rückgebildet, während sie beim ♀ durch Kastration nicht beeinflußt werden. Die untere Schwanzkante des ♂ bleibt auch beim kastrierten Tiere schwarz, regeneriert aber hypotypisch (bleibt gelb). Sekundäre Geschlechtsmerkmale des einen Geschlechtes auf das andere übertragen bilden sich zurück oder werden zum Aufbau des dem Träger zukommenden Sexualcharakters verwendet. Der helle weibliche Rückenhautstreifen wird zum Kamme; andere Hautpartien des ♀ zeigen diese Fähigkeit nicht. Die Oberlippensäume sind nicht auf das ♂ beschränkt, sondern kommen auch oft beim ♀ vor. Der weiße Schwanzseitenstreifen und die untere Schwanzkante des ♂ regenerieren typisch, letztere durchläuft dabei die drei bei der Ontogenese auftretenden Stadien.

†**Brodrick, Harold.** Note on casts of Dinosaurian footprints in the Lower Oolite at Wentby. Rep. Brit. Ass. London 1908/1909 p. 707—708.

†**Broili, F. (1).** Systematische und biologische Bemerkungen zu der permischen Gattung Lysorophus. Anat. Anz. Jena **33** 1908 p. 290—298.

†— **(2).** Neue Ichthyosaurierreste aus der Kreide Norddeutschlands und das Hypophysenloch bei Ichthyosauriern. Palaeontographica Stuttgart **55** 1909 p. 295—305, 1 Taf.

†— **(3).** Ein Dicynodontierrest aus der Karooformation. N. Jahrb. Min. Stuttgart **1908** I p. 1—15 1 Taf.

†— **(4).** Über die rhachitomen Wirbel der Stegocephalen. Monatsber. D. Geol. Ges. **1908** p. 235—240, Fig., Taf.

†**Broom, R. (1).** Exhibition of the skulls of two S. African fossil reptiles — Lycosuchus vanderrieti and Bauria cynops. London Proc. Zool. Soc. **1909** p. 679.

†— **(2).** On the skull of Tapinocephalus. Geol. Mag. London **6** 1909 p. 400—402.

Bryan, B. Notes on the habits of the Blindworm and Common Lizard. Trans. N. Staffs. F. C. **42** 1908 p. 74—81.

Bukowska, Jadwiga. Ein Beitrag zur geschlechtlichen Differenzierung bei Urodelen. (Amblystoma mexicanum.) Diss. Berlin (Druck v. E. Ebering) 1909 (31) 1 Taf.

Burkhard, H. Wie ich zum Feuersalamanderzüchter wurde.

Wochenschr. Aquarienkunde VII 1910, Lacerta No. 2 p. 6—8 fig. (phot.).

Burne, R. H. Exhibition of, and remarks upon, certain elastic mechanisms in fishes and reptiles. London Proc. Zool. Soc. 1909 p. 201—204.

Calmette, A. (1). Les Serpents venimeux et leurs venins. Rev. sci. Paris sér. 5 **11** 1909 p. 705—712.

— **(2).** L'hémolysine des venins des serpents. Bul. Inst. Pasteur Paris **5** 1907 p. 193—200.

Carini, A. (1). Sur une hémogrégarine du Leptodactylus pentadactylus. Paris Bul. soc. path. exot. **2** 1909 p. 460—469—471.

— **(2).** Sur une hémogrégarine du Caiman latirostris Daud. Paris Bul. soc. path. exot. **2** 1909 p. 471—472.

Carruccio, Antonio. Exemplari di Vipera ammodytes del Montenegro donati al Museo zoologico di Roma da S. M. la Regina Elena. Roma. Boll. Soc. zool. ital. **10** 1909 p. 278—286.

Catouillard, G. (1). Sur un trypanosome du gecko commun de Tunisie. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 p. 804—805.

— **(2).** Sur une hémogrégarine d'Acanthodactylus boskianus. Arch. Inst. Pasteur Tunis **4** 1909 p. 145—146.

Cecconi, Giacomo. Intorno al nutrimento dell' Agama stellio L. Torino Boll. Musei zool. anat. **24** 1909 No. 598 p. 1—2.

Champy, C. La réduction chromatique chez les Batraciens anoures. Paris C. R. soc. biol. **66** 1909 p. 303—305.

Chatin, J. Sur les variations de structure de la sclérotique chez les Vertébrés. C. R. Acad. Sc. Paris Tome 151, p. 185—186. — Hyaliner Knochenring in der Sclera bei *Platydactylus* u. *Gymnadactylus*.

Chubb, E. C. The Batrachians and Reptiles of Matabeleland. Proc. Zool. Soc. London 1900 p. 590—597. — Dieses Verzeichnis ist auf das im Rhodesia-Museum in Buluwayo aufbewahrte Material gegründet und umfaßt 11 Froschlurche, 3 Schildkröten, *Crocodilus niloticus*, 24 Eidechsen, 2 Chamäleons und 25 Schlangen, die aus Höhen von 2000—4500' stammen. Die Eidechsenfauna auf Granit und Schiefer ist völlig verschieden, wie sich aus nahcstehender Nebeneinanderstellung ergibt:

Granit:	Schiefer:
Homopholis wahlbergi	—
Pachydactylus affinis	*Pachydactylus bibroni*
Agama kirki	*Agama distanti*
—	*Agama atricollis*
Platysaurus guttatus	—
Gerrhosaurus validus	*Gerrhosaurus flavigularis*
Mabuia quinquetaeniata	*Mabuia striata*
Mabuia varia	—

Überall sind genaue Fundortangaben, ebenso die einheimischen Namen mitgeteilt, soweit die einzelnen Arten von den Eingeborenen unterschieden werden. Bei *Chiromantis xerampelina* wird Farben-

wechselvermögen beobachtet; *Homopholis wahlbergi* lebt wahrscheinlich auf Bäumen. *Pachydatylus bibroni* ist die gemeinste Art und wird auch in Häusern und Hütten gefunden. Bei *Agama aculeata* und den anderen Arten ist Farbwechselvermögen vorhanden. *Varanus albigularis* lebt auf den Granit-Kopjes, aber auch auf Bäumen, *V. niloticus* vorwiegend aquatisch. Das Speien der *Naia nigricollis* wurde mehrmals beobachtet.

Cohn, L. Zur Kenntnis der Munddrüsen einiger Anuren. Zool. Jahrb. Suppl. 12 p. 719—734, 9 Figg. — Rachendrüse und Zwischenkieferdrüse sind die Reste eines ursprünglich über das ganze Munddach ausgedehnten einheitlichen Drüsenfeldes, wie es noch bei *Microhyla* existiert. Die Intermaxillardrüse fehlt bei *Xenopus*. Die Gaumendrüsen der Lacertilier entsprechen den Rachendrüsen der Anuren, nicht der Intermaxillardrüse; Rachendrüsen sind die Drüsen am Choanenrand bei *Lygosoma*, die inneren Lippendrüsen der Agamiden und die Gaumendrüse von *Anguis*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 217 u. Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 533.

Coker, R. E. Diversity in the scutes of Chelonia. Journ. Morphol. Philad. Vol. 21 p. 1—75, Taf. 1—14. — Unter 250 ausgewachsenen Exemplaren von *Malaclemys centrata* zeigten 50 % Abnormitäten in der Beschilderung, in Zahl, Anordnung, Asymmetrie, Verschmelzung. Unter Embryonen und Jungen von *Thalassochelys*, die unter künstlichen Bedingungen entwickelt worden waren, war fast $^1/_3$ abnorm; ein Embryo hatte einen aus nur 3 Schildern bestehenden Carapax; Asymmetrie sehr häufig. Überzählige Schilder haben keine phylogenetische Bedeutung.

Cox, L. H. Exhibition of a living specimen of the Amblystome. London Proc. Zool. Soc. 1909 p. 599.

Cumia, H. Sur l'aspect général des capsules surrénales de Rana temporaria L. C. R. Soc. Biol. Paris Tome 68 p. 1089—1090. — Die Form der Nebenniere ist nicht konstant.

Czermak, M. (1). Schlangensonderlinge. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 11. — Aeskulapschlange, die mit dem Körper durch Andrücken an Boden oder Wand des Käfigs Mäuse tötet; Leopardennatter, die Maus im Sprunge erhascht; Ringelnatter, die im Zustande der Häutung Nahrung (rohes Fleisch) annahm. Alle drei Beobachtungen sind auch vom Ref. mehrmals gemacht worden.

— **(2).** Verschiedene Beobachtungen bei Kröten, Fröschen und Salamandern (Sal. maculosa). Ebenda p. 75. — Wechselkröte und Erdsalamander warteten die ganze Nacht auf Futter, das ihnen sonst gewöhnlich Abends gegeben wurde; Frösche und Unken kamen zum Futternapf, obwohl sie weder Napf noch Futter sehen konnten.

— **(3).** Meine Wasserfrösche. Ebenda p. 421—423, 438—439, 525—526; 3 Figg. — Schilderung des Gefangenlebens, Abbildung (photogr.) der drei europäischen Formen (*lessonai, ridibunda* und einer riesigen *typica*).

— **(4).** Meine Würfelnattern. Ebenda p. 692—693, 742—743. — Frei- und Gefangenleben von *Tropidonotus tessellatus*.

— (5). Nochmals Gehörempfindung der Laubfrösche. Ebenda p. 698. Quacken männlicher erwachsener Laubfrösche als Reaktion auf ähnliche Geräusche, Sägen, Hämmern, Feilen, Auf- und Zuschieben einer leeren, Schütteln einer mit wenigen Hölzchen gefüllten Streichholzschachtel.

Dahms, Paul (1). Über das Vorkommen der Sumpfschildkröte in Westpreußen. Wanderer Ostpr. Elbing **6** 1909 p. 70—72.

— (2). Weitere Mitteilungen über das Vorkommen der Sumpfschildkröte, Emys europaea Schweigg., in Westpreußen. Danzig Ber. bot.-zool. Ver. **31** 1909 p. 143—162.

Dantschakoff, W. Über die Entwicklung der embryonalen Blutbildung bei Reptilien. Verh. anat. Ges. 24. Vers. p. 70—74. — Blutbildung bei *Coluber*; Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 229.

Degen, Edward. Notes on the little known lizard Lacerta jacksoni Blgr.; with Special reference to its cranial characters. Proc. Zool. Soc. London 1910 p. 19—36, 7 Figg.

De Giacomo, G. Contributo alla conoscenza delle cosi dette ghiandole intra epiteliali plusicellulari. Anat. Anz. 36. Bol. p. 370—383, 6 Figg. — Höchstens die Gebilde in der Riechschleimhaut von *Rana* und *Triton* verdienen die Bezeichnung als mehrzellige intraepitheliale Drüsen.

Dehant, G. Note sur l'Euproctus montanus, Urodèle apneumone caractéristique de la faune corse. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 p. 413—414.

Dehorne, A. Le nombre des chromosomes chez les Batraciens et chez les larves parthénogénétiques de Grénouille. C. R. Acad. Sc. Paris Tome 150 p. 1451—1453. — In den somatischen Zellen der Amphibien beträgt die Zahl der Chromosomen nicht 24, sondern 12; parthenogenetische Larven von *Rana* hatten 6 Chromosomen. Bei den Salamanderlarven enthält jeder Tochterstern eines Dyasters einer Epidermiszelle 12 Schleifen; Verdoppelung erst in der Telophase durch Längsteilung. Reifes Ei und Spermatide enthalten je 6 Chromosomen. Näheres im Ref. in Jahresber. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 58.

Dendy, A. On the Structure, Development and Morphological Interpretation of the Pineal Organs and Adjacent Parts of the Brain in the Tuatara (Sphenodon punctatus). Phil. Trans. B. Vol. 201 p. 227—331, 20 figg., Taf. 19—31, vorl. Mitt. in Anat. Anz. 37. Bd. p. 453—462 und Proc. Roy. Soc. London B. Vol. 82. p. 629—637. — Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 174 (s. auch p. 94).

†**Deniker, J.** et **Laffitte, J. P.** Autour du Diplodocus. Nature Paris **37** 2e sem. 1909 p. 221—223.

(**Dinnik, N. Ja.**) Bemerkungen über den Fund von Bombinatur igneus und Pelobates fuscus im Kaukasus. Tiflis Mitt. Kauk. Mus. **4** 1909 p. 259—261 + deutsch. Rés. 262). — Vorkommen von *Bombinator igneus* an den Seen Kraotsovo, Vrivoje, Singelewskoje bei Stavropol, von *Pelobates* bei Stavropol selbst, von *Testudo ibera* bei Novorossisk, Gelendžik, Kabadink und Soči.

***Divine, Julia.** Über die Atmung der Herzen von Kröten und Fröschen. Bern. Med. Diss. 1905—06 (46). p. 810.

Donaldson, H. H. Further Observations on the nervous system of the American Leopard Frog (Rana pipiens) compared with that of the European Frogs. (Rana esculenta and Rana temporaris). Journ. Comp. Neur. Philadelphia Vol. 20 p. 1—18, 2 figg. — Bestätigung früherer Resultate über Länge, Gewicht, Faserlänge etc. S. Ber. f. 1908 p. 13).

***Eycleshymer, A. C.** u. **Wilson, J. M.** Normal Plates of the Development of Necturus maculosus. Jena 1910 50 pagg. 3 Taf.

English, T. M. Savage. Some Notes on Tasmanian frogs. Proc. Zool. Soc. London 1910 p. 627—634, Taf. LI. Fig. 1—9. — Ausführliche biologische Mitteilungen über *Limnodynastes tasmaniensis* und *dorsalis*, *Crinia signifera* und *laevis*, *Pseudophryne bibroni*, *Hyla ewingi* u. *aurea*.

Fahr, Aenny (1). Das Panther-Chamäleon und das gemeine Chamäleon in Gefangenschaft. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 825—827, 847—849, 4 Figg. — Schilderung des Gefangenlebens von *Chamaeleon pardalis* u. *vulgaris*, gute photogr. Abbildungen.

— **(2).** Trachysaurus rugosus, die Stutzechse. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 674—675, 691—692, 2 Figg. — Lebensweise in Gefangenschaft; gute Abbildungen (photogr.)

— **(3).** Krankheitserscheinungen bei gezüchteten Feuersalamandern (Salamandra maculosa Laur.). Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 564, Fig. — Hautkrankheit bei gezüchteten Salamandern.

— **(4).** Chamaeleon basiliscus. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 Lacerta No. 16, p. 62—63, Fig.

Fejervary, G. J. v. Zwei, durch das in die Verdauungsorgane geratene Gift der Viper (V. aspis L.) verursachte Todesfälle bei Menschen. Lacerta 1911.

Fleck, Oskar. Die Entwicklungsgeschichte des Urogenitalsystems beim Gecko. (Platydactylus annul.) Anat. Hefte 1. Abt. 41. Bd. p. 433—493, Fig., Taf. 23—28. — Das Schwanzbläschen erreicht bei *Pl.* als Schwanzdarmampulle eine ansehnliche Größe und geht erst sehr spät zu Grunde, während sich der Canalis neuroentericus früh schließt. Verf. behandelt namentlich Bau und Entwicklung der Kloake. Der Phallus ist nach Innervation und Wachstumsrichtung eher von der caudalen als von der oralen Afterlippe abzuleiten. Ein Faltenapparat an der Mündung der Harnblase in die Kloake sperrt beim ♂ den Darm während der Begattung gegen die wie ein Sinus urogenitalis fungierende Kloake ab. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 256.

Fletcher, T. Bainbrigge. Notes on snakes from Diyatalawa, Ceylon. Spolia Zeylana Colombo **5** pt. 18 (1908) p. 98—101.

Fowler, Henry W. (1). The amphibians and reptiles of New Jersey. Annual Report of the New Jersey State Museum Trenton **1906** 1907 p. 23—250 pl.

— **(2).** A supplementary account of New Jersey amphibians

and Reptiles. Annual Report of the New Jersey State Museum Trenton **1907** 1908 p. 190—202 pl.

†**Fraas, E.** Rana hauffiana n. sp. aus den Dysodilschiefern des Randekker Maares. Stuttgart, Jahreshefte Ver. Natk. **65** 1909 p. 1—7.

França, Carlos (**1**). Sur une hemogrégarine de Lacerta ocellata en Tunisie. Arch. Inst. Pasteur Tunis **4** p. 139—142.

— (**2**). Sur un hematozoaire nouveau de Psammodromus algirus. Paris Bol. soc. path. exot. **1** 1908 p. 595—596.

François-Franck, Ch. A. (**1**). Etudes de mécanique respiratoire comparée. Les mouvements et pressions respiratoires des Batraciens. I. Etat général de la question. Données de technique graphique et chronophotographique. Paris C. R. soc. biol. **65** 1908 p. 663—666.

— (**2**). Etudes critique et expérimentales sur la mécanique respiratoire comparée des Reptiles. II. Lacertiliens fissilingues (Lézard ocellé). Arch. zool. Paris sér. 4 **10** 1909 p. 547—615.

Fraser, T. R. and **Gunn, J. A.** (**1**). The action of the venom of Sepedon haemachates of South Africa. Phil. Trans. R. Soc. London **200** B 1909 p. 241—269.

— (**2**). The action of the venom of Sepedon haemachates of South Africa. London Proc. R. Soc. B **81** 1909 p. 80—81.

Freidsohn, A. Zur Morphologie des Amphibienblutes. Zugleich ein Beitrag zur Lehre von der Differenzierung der Lymphocyten. Mit einem Vorwort von Franz Weidenreich. Arch. Mikr. Anat. 75. Bd. p. 435—472, Taf. 18. — Herzblut und Knochenmark von *Bufo*, *Rana*, *Triton* und *Salamandra* an Ausstrichpräparaten untersucht, ergaben die gemeinschaftliche Entstehung der polymorphkernigen Leucocyten, Mastleucocyten und vielleicht auch der Pigmentleucocyten aus einer identischen, kleinen, runden Zelle mit großem, rundem Kern und sehr schmalem, basophilen Protoplasmasaum; eine gleiche Ausgangsform ist auch für die roten Blutkörperchen vorhanden. Lymphocyten können sich daher zu anderen Blutzellen differenzieren und sind phylo- und ontogenetisch älter als die Leucocyten. (Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 231).

Fuchs, H. Über das Pterygoid, Palatinum und Parasphenoid der Quadrupeden, insbesondere der Reptilien und Säugetiere, nebst einigen Betrachtungen über die Beziehungen zwischen Nerven und Skeletteilen. Anat. Anz. 36. Bd. p. 33—95, 47 Figg. — Verf. vergleicht ausführlich das Parasphenoid und Pterygoid bei Reptilien und Säugern, deutet den von G a u p p dem Pterygoid der Reptilien verglichenen Knochen von *Echidna* als Pars perpendicularis des Palatinums (wird von G a u p p neuerdings bestritten. Ref.) und das von V e r s l u y s gefundene Parasphenoid von *Desmochelys* als einen Teil des Basisphenoid (Deutung als Parasphenoid wird von V e r s l u y s gleichfalls aufrechterhalten.)

Fuhrmann, O. (**1**). Quelques cas d'hermaphroditisme chez Bufo vulgaris. (C. R. Soc. helv. Sci. nat.) Arch. Phys. Genève **28** 1909 p. 499—500.

— (**2**). Démonstration de quelques cas d'hermaphroditisme chez

Bufo vulgaris. CR. 92. Sess. Soc. Helvét. Sc. N. p. 94. — Unter 91 ♂ befanden sich 11 Hermaphroditen, einer davon „Hermaphrodite effectif autogame".

Gadow, Hans. The Effect of Altitude upon the Distribution of Mexican Amphibians and Reptiles. Zool. Jahrb. Syst. XXIX. 1910 p. 689—714, 6 Figg.

Gay, G. Sulla coda mostruosa delle lacertole. Monitore zool. ital. Firenze **20** 1909 p. 84.

Geyer, Hans (1). Die Umwandlung des Axolotl in die landbewohnende Form. Bl. Aquarienkunde Stuttgart **20** 1909 p. 370—373, p. 413—415.

— **(2).** Über Molge viridescens Rafinesque. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 7, p. 25—26, No. 8 p. 29—30 4 Figg. — Beschreibung der Art, Fortpflanzung; hervorzuheben ist, daß das junge Tier nach der Verwandlung ans Land geht, hier zur *miniatus*-Form wird, etwa zwei Jahre ziemlich weitab vom Wasser zubringt; im Herbst des dritten oder Frühling des vierten Jahres tritt die Geschlechtsreife ein (also mit $2^1/_2$—3 Jahren) und die Tiere nehmen *viridescens*-Färbung an; dann ist eine Rückkehr zur roten Färbung nicht mehr möglich, die ausschließlich dem jungen unreifen Tiere eigen ist. Weitere Bemerkungen beziehen sich auf die Herbstbrunst, Einbürgerungsfähigkeit in Mitteleuropa, Beschreibung der var. *vittata* Garm.

— **(3).** Etwas über Phrynosoma cornutum Harlan und eine verwandte Art. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 2 p. 5—6.

†**Gilmore, Charles W.** A new rhynchocephalian reptile from the Jurassic of Wyoming with notes on the fauna of „Quarry 9". Washington D. C. Smithsonian Inst. U. S. Nation. Mus. Proc. 37 No. 1698 1909 p. 35—42 Taf. XI.

Glaeser, K. Untersuchungen über die Herkunft des Knorpels an regenerierenden Amphibienextremitäten. Arch. Mikr. Anat. 75. Bd. p. 11—39, 16 Figg., Taf. 1. — Nach Amputationen wird zunächst wieder ein knorpeliges Skelet vorgebildet; der Knorpel entsteht bei *Triton* aus Zellen des Periosts und dem jungen embryonalen Regenerationsgewebe, wie bei der Ontogenese, gelegentlich auch aus Knochenmark. Bei *Rana* nach der Metamorphose, ähnlich wie bei *Amblystoma* tritt nur eine beschränkte Knorpelbildung aus dem Periost ein.

Godlewski, E. Plasma und Kernsubstanz bei der Regeneration der Amphibien. Arch. Entwicklungsmech. 30. Bd. 2. Teil p. 81—100, 5 Figg., Taf. 12. — Kernplasmarelation im Epithel des Schwanzes der *Salamandra*-Larve und am erwachsenen *Triton* während der Regeneration. Ref. Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 66.

Godon, J. Contributions à la faune des Vertébrés de la region du Nord. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 83—84, 142.

Goggio, Empedocle. Studi sperimentali sopra larve di Anfibi anuri (Sviluppo indipendente di due porzioni separate per mezzo di

un taglio) Parte 3a. Pisa Atti Soc. Tosc. sc. nat. Memorie **25** 1909 p. 21—58.

Gothard, A. v. (1). Meine Strahlenschildkröte. Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 43, 1910, Lacerta No. 21, p. 83 — 84. (*Testudo radiata*).

— **(2).** Einige Beobachtungen über Siren lacertina L. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 610—611, 956—626.

Graber, R. (1). Die Hornviper (Cerastes vipera L.) Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 295—296.

— **(2).** Ein Rippenmolch von der Wassersucht geheilt. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 598.

Green, E. E. (1). Note on the death of a cooly from snake-bite. Spolia Zeylan. Colomba **5** pt. 18 1908 p. 103.

— **(2).** The bite of the „Brahminy lizard". Spolia Zeylan. Colombo **5** pt. 18 1908 p. 104.

— **(3).** Another fatality from snake-bite. Spolia Zeylan. Colombo **5** pt. 18 1908 p. 104.

— **(4).** Arboreal habit of the „Kabarragoya". (Varanus salvator, Laur.). Spolia Zeylan. Colombo **6** Taf. XXIII 1909 p. 131.

— **(5).** Action of cobra venom on its own body. Spolia Zeylan Colombo **6** pt. XXIII 1909 (134).

Griggs, Leland, Early stages in the development of the central nervous system of Amblystoma punctatum. Journ. Morphol. Philad. Vol. 21 p. 425—483, 12 Figg., Taf. — Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 155.

***Gross, O.** Transplantations-Versuche an Hartgebilden des Integuments und der Mundschleimhaut bei Teleostiern und Amphibien. Basel Phil. Diss. 1905—06 p. 88 8 vo.

Gruber, Aug. Gehörempfindungen des Laubfrosches. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 367. — Reaktion auch auf solche Geräusche (Sägen, lautes Sprechen, Pfeifen) die ihn im Freien nicht treffen. (Vergl. Czermak 5.)

Halban, Jos. (1). Grössenzunahme der Eier und Neugeborenen mit der Alterszunahme der Mutter. Verh. Ges. D. Naturf. Ärzte 81. Vers. 2. Teil 1. Hälfte p. 172—173. (Bezieht sich u. a. auf *Rana, Salamandra* u. „Schildkröte").

— **(2).** Die Größenzunahme der Eier und Neugeborenen mit dem fortschreitenden Alter der Mutter. Arch. Entwicklungsmech. 29. Bd. p. 439—455. — Bei *Rana, Salamandra, Emys, Clemmys, Testudo* (u. *Perca*) werden wie bei *Homo* die „Früchte" mit zunehmendem Alter der Mutter immer größer. Bei *Salamandra* nimmt nicht die Größe, sondern auch die Gesamtzahl der Larven zu, die Zahl der verkümmerten Jungen nimmt immer mehr ab. (Dasselbe ist bei *Coronella, Epicrates, Boa* und *Anguis* zu bemerken. — Ref.)

Harms, W. Über funktionelle Anpassung bei Regenerationsvorgängen. Regeneration des Schwanzes bei jungen und erwachsenen Urodelen und die Larven von Anuren. Arch. ges. Physiol. 132. Bd. p. 353—432, 8 Figg., Taf. 11—13. — Bei *Triton, Rana* und *Bufo*

wird der quer abgeschnittene Schwanz, wenn man die Tiere zu unausgesetztem Schwimmen zwingt, doppelt so rasch erneuert, wie sonst. Nach schräger Durchschneidung wächst das Regenerat nur dann senkrecht zur Schnittfläche aus, wenn die Tiere ungestört bleiben, während sich, wenn sie schwimmen müssen, in Anpassung an die Funktion die schräge Wunde allmählich in eine gerade Kante umwandelt, worauf sich das Regenerat bildet. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 66.

Harrison, R. G. (1). The outgrowth of the nerve fiber as a mode of protoplasmatic movement. Journ. Exper. Zool. Philad. Vol. 9, p. 787—896, 3 figg., 3 Taf. (Histogenese der Nervenfasern bei *Rana* und *Bufo*).

— **(2).** The development of Peripheral nerve Fibers in Altered Surroundings. Archiv Entwicklungsmech. 30. Bd. 2. Teil p. 15—33, 4 figg. Taf. 11 (bei *Rana*).

Hartman, Frank A. Description of a Little Known Rattlesnake, Crotalus villardi, from Arizona. Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 39, Februar 15, p. 569—570, Fig. 1—4.

Hatai, Shink. On the length of the internodes in the sciatic nerve of Rana temporaria (fusca) and Rana pipiens, being a re-examination by biometric methods of the data studied by Boycott ('04) and Takahasti ('08). Journ. Comp. Neurol. Philad. Vol. 20 p. 19—47, 2 Figg., Taf. — Bestätigung der Ergebnisse der obgenannten Autoren über die Länge der Nervenfasersegmente bei *Rana*.

†***Hay, O. P. (1).** On the Manner of Locomotion of the Dinosaurs, Especially Diplodocus, with Remarks on the Origin of Birds. Proc. Washington Acad. Sc. Vol. 12, p. 1—25, 7 Figg., Taf. 1.

†— **(2).** Dr. Williston on „The fossil turtles of North America". Science New York N. Y. **29** 1909 p. 341—342.

Heiderich, Fr. Sichtbare Centrosomen in überlebenden Zellen. Anat. Anz. 36. Bd. p. 614—618. — Centrosomen in überlebenden Stücken des Oberflächenepithels des *Rana*-Magens.

***Heine, Leopold.** Akkomodation des Schildkrötenauges. Münch. med. Wochenschr. 56. 1909 (45).

Hennemann, W. Über die Bergeidechse (Lacerta vivipara Jacq.) im Sauerlande. Münster Jahresber. Prov. Ver. Wiss. 57. (1908—09) 1909 p. 39—41.

Hérelle, F. d' et Seidelin. Sur deux microfilaires du sang des Serpents. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 p. 409—411.

†**Heritsch, Franz.** Jungtertiäre Trionyxreste aus Mittelsteiermark. Wien. Jahrb. Geol. Rchsanst. **59** 1909 p. 333—382. 2 Taf.

Herrick, C. J. (1). The Morphology of the forebrain in Amphibia and Reptilia. Journ. Comp. Neurol. Philad. Vol. 20 p. 413—547, 84 Figg. — Bau des Vorderhirns bei *Amblystoma*, *Necturus* und *Rana*. Ausf. Ref. in Jahresber. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 158.

— **(2).** The Morphology of the Cerebral Hemispheres in Amphibia. Anat. Anz. 36. Bd. p. 645—652, 3 figg.

Hess, C. Untersuchungen über den Lichtsinn bei Reptilien und Amphibien. Arch. Ges. Physiol. 132. Bd. p. 255—295. — Farbensehen bei *Emys, Clemmys, Chelodina, Chelydra, Chrysemys, Testudo, Cinosternum, Cistudo, Hydromedusa, Nicoria, Cyclemys* und *Damonia*. Nach dem Verf. sehen diese Schildkröten die Welt der Farben ungefähr so wie wir, wenn wir unser Auge mit einem passenden rotgelben Glase bewaffnen, das von den grünen und blaugrünen Strahlen nur sehr wenig durchläßt. Im hinteren oberen Abschnitt der Netzhaut, der für das Sehen beim Fressen wesentlich in Betracht kommt, fand Verf. im Vergleich zu *Gallus* bei *Chelodina* relativ zahlreichere rote, viele orangefarbene, weniger gelbe und sehr wenige blaß blaugrünliche Ölkugeln. In Bezug auf die Verteilung dieser Ölkugeln sind die einzelnen Schildkrötenarten verschieden. Der Schildkrötennetzhaut fehlt der Sehpurpur, doch können sich die Augen an Dunkel sehr wohl adaptieren. Bei *Diemyctylus, Bufo* und *Xenopus* reicht nach den Untersuchungen des Verf.s das Spectrum an beiden Enden merklich genau so weit wie für uns. — Anschließend Überblick über Lichtsinn in der Wirbeltierreihe. Ref. im Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 197.

Hewitt, J. (1). Description of a new Snake, Prosymna transvaaliensis, from the Transvaal. Ann. Transvaal Mus. Vol. II No. 3, 1910 p. 73.

— **(2).** A Key to the South African species of Geckonidae, Scincidae, Gerrhosauridae and Lacertidae, together with some Notes on the Specific Characters and a Brief Summary of the known Facts of their Distribution. Am. Transvaal Mus. Vol. II. No. 3, 1910 p. 77—114.

— **(3).** A Key to the species of the South African Batrachia together with some notes on the specific characters and a Synopsis of the Known fact of their distribution. Rec. Albany. Mus. Vol. 2, Pt. 3 p. 181—228.

†**Hickling, G.** British Permian footprints. Manchester Mem. Proc. Lit. Phil. Soc. **53** 1909 No. 22 p. 1—24, Taf. I—IV.

Hilzheimer, M. Herpetologisches aus dem Elsaß. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 579—580. — Freileben und Paarung von *Lacerta agilis*; Vorkommen von *Rana esculenta, Triton vulgaris* u. *cristatus, Lacerta vivipara*.

Hirzel, Heinrich (1). Zur Kenntnis der intrauterinen Entwicklung von Salamandra atra. Jenaische Zs. Natw. **45** 1909 p. 1556, 3 Taf.

— **(2).** Zur Kenntnis der intrauterinen Entwicklung von Salamandra atra. Zürich Phil. Diss. II. S. Jena 1909 S. A. aus der Jena. Zeits. Naturwisenschaft **45** N. F. 38 (1909) p. 2 + 56), 3 Taf.

Holland, W. J. (1). A review of some recent criticisms of the restorations of some Sauropod Dinosaurs existing in the Museums of the United States with special reference to that of Diplodocus carnegiei in the Carnegie Museum. Amer. Naturhist. Vol. 44 p. 259—283, 20 figg. Taf. 1. — Gegen T o r n i e r; Verf. konnte die Extremitäten am Skelett von *D.* nach T.s Schema nicht ohne Verrenkung anbringen und bleibt bei seiner Ansicht, daß *D.* digitigrad ist. Die Krallen

werden als Hilfsmittel zum Zerreissen der Rinde von Cycadeen, deren Mark dem *D.* zur Nahrung dienen konnte, betrachtet.

†— (2). Deinosuchus hatcheri, a new genus and species of crocodile from the Judith river beds of Montana. Pittsburg Pa. Ann. Carnegie Mus. **6** 1909 p. 281—294.

Honigmann, H. Die Krankheiten der Süßwasserschildkröten. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 148—151, 166—169, 203—204, 4 figg.

Hooker, Davenport. The development and function of the heart in embryos without nerves. Proc. Soc. Esp. Biol. New York Vol. 7 p. 154. — Fungiert bei Embryonen von *Rana* ohne Centralnervensystem ganz normal.

†**Huene, F. v.** Skizze zu einer Systematik und Stammesgeschichte der Dinosaurier. Centralbl. Min. Stuttgart **1909** p. 12—22.

Hulanicka, R. (1). Recherches sur les terminaisons nerveuses dans la peau de Rana escul. Krakow Rozpr. Akad. Um. **9. B.** 1909 p. 215—226.

— (2). Recherches sur le terminaisons nerveuses dans la peau de Rana esculenta. Krakow Bull. Intern. Acad. **1909** 2e Sem. p. 687—689.

Hurter, Julius and Strecker, John K. jun. The amphibians and reptiles of Arkansas. St. Louis Ms. Trans. Acad. Sci. **18** 1909 p. 11—27.

Itkonen, Toivo. Nördliche Funde von Pelias berus L. Luonnon Ystävä Helsingfors **13** 1909 p. 115. (finnisch).

Jacob, E. (1). Batrachoseps attenuatus. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910. p. 280—282, 298—300, 329—330, fig. — Lebensweise in Gefangenschaft.

— (2). Zur Pathologie der Urodelen und Anuren. Zool. Anz. Leipzig **34** 1909 p. 628—638.

†**Jaekel, O. (1).** Über die ältesten Gliedmaßen von Tetrapoden. S.B. Ges. naturf. Fr. Berlin f. 1909 p. 587—615, 20 Figg. — Überwiegen des ulnaren und fibularen Strahles über den radialen und tibialen. Die vordere Extremität hat anfangs nur 4, die hintere sofort 5 Zehen. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. f. 1910 p. 134.

†— (2). Über einen neuen Belodonten aus dem Buntsandstein von Bernburg. Ebenda f. 1910 p. 197—229, 20 Figg. — Bei Beschreibung des neuen Belodonten *Mesorhinus Fraasi* wird auch die systematische Stellung der *Parasuchia*, die als Stammformen der Krokodile anzusehen sind, erörtert. *Aëtosaurus* verbindet anscheinend Krokodile und Dinosaurier.

†— (3). Über das System der Reptilien. Zool. Anz. 35. Bd. p. 324—341, 5 Figg. — Beschreibung des Schädels des Nothosauriden *Anarosaurus pumili*; Jochbogen der Nothos. entspricht dem oberen Jochbogen der Diapsiden; der scheinbar synapside Jochbogen der Plesiosaurier wird als pseudosynapsid bezeichnet. Als Reptilien werden 15 fast durchweg diaapside Ordnungen angesehen, die in 4 Unterklassen (*Proterosauria, Enaliosauria, Lyognatha* und *Hyperosauria*) verteilt werden. Die erste Unterklasse umfaßt die *Protorosauri, Naosauri, Procolophonii, Sphenodonti* und *Champsosauri*, die zweite die *Mesosauri, Ichthyosauri, Sauropterygii* und *Placodonti*, die dritte die

Lacerti, Ophidii, Mosasauri, die vierte die *Dinosauri, Loricati* und *Pterosauri.*

†— (**4**). Über die Paratheria, eine neue Klasse von Wirbeltieren. Zool. Anz. 36. Bd. p. 113—124, 5 figg. — Die *Testudinata* werden mit den *Cotylosauria, Theriodonta, Anomodonta,* und *Monotremen* aus den Reptilien ausgeschieden und als besondere Klasse *Paratheria* zwischen Reptilien und Säugern betrachtet.

Janssens, F. A. Spermatogénèse dans les Batraciens. 5. La théorie de la chiasmatype, nouvelle interprétation des cinèses de maturation. La Cellule, Tome 25, 1909 p. 387—411, 27 Figg., 2 Taf. — Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 47. Bezieht sich auf die Mitosen der Reifungsteilung der männlichen Genitalzellen von *Batrachoseps attenuatus* und *Triton.*

Jennison, G. (**1**). Exhibition of, and remarks upon some fertilized eggs from a pair of Seba pythons. London Proc. Zool. Soc. **1909** p. 392. — Das Weibchen brütete vom 21. Dezember bis 4. Februar und verließ die Eier nur morgens und abends auf kurze Zeit, um zu trinken und alle vierzehn Tage, um zu fressen, zu welchem Behufe ihm getötete Kaninchen gegeben wurden. Während der Brutzeit erwies es sich als bösartig und schnappte nach vorbeigehenden Besuchern, duldete aber die Anwesenheit von etwa einem Dutzend anderer Schlangen, die in den kalten Januartagen in seinen Käfig gekrochen kamen, aber sich so weit als möglich, mindestens 5 ′ weit vom ihm entfernt hielten. Nur das Männchen lag an seiner Seite.

— (**2**). On the breeding of the Pine Snakes in the Zoological Gardens, Bellevue, Manchester. London Proc. Zool. Soc. 1910 p. 539. — *Coluber melanoleucus* gräbt sehr gern. In relativer Freiheit gehaltene Schlangen dieser Art pflanzen sich fort und am 18. Oktober wurde eine junge 13 Zoll lange Schlange gefunden, am 7. März hatten die Jungen bereits eine Länge von $16^1/_2$ Zoll; in Gefangenschaft gehaltene gleichalterige Junge waren nicht so groß und kräftig.

Jhering, R. v. (**1**). Os Amphibios do Brazil I. Ordem Gymnophiona. Rev. Mus. Paulista Vol. VII 2de Junho de 1910 p. 89—111, 7 Figg.

— (**2**). A Cobras do Brazil I a Parte. Rev. Mus. Paulista Vol. VIII 1910 p. 273—378, 25 Figg.

Jokisch, H. R. Einiges über unsere deutschen Amphibien. Bl. Aquarienkunde Stuttgart **20** 1909 p. 153—166.

Jörgensen, Max. Zur Entwicklungsgeschichte des Eierstockeies von Proteus anguineus. (Grottenolm). (Die Wachstumsperiode.) Festschr. R. Hertwig. Jena 1. Bd. p. 437—634, Taf. 33—45. — Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 43.

Jones, F. W. The fauna of Cocos-Keeling Atoll collected by F. Wood Jones. London Proc. Zool. Soc. **1909** p. 132—160. — Es werden nur *Lepidodactylus lugubris, Gehyra mutilata* und *Typhlops braminus* als Bewohner des Atolls verzeichnet; große Schlangen gelegentlich angeschwemmt, meist tot oder verendend; auch zwei Krokodile wurden gefunden, von denen eines vom Gouverneur geschossen wurde, das andere aber nach einem Cyclon wieder verschwand.

Jurinskij, T. Übersicht der phänologischen Frühjahrserscheinungen in Ostsibirien in den Jahren 1905 und 1906. Irkutsk Izv. Vost.-Sib. otd. russ. geogr. Obšč. **38** 1907 (1909) p. 32—33 (russisch).

Kammerer, Paul (1). Vererbung erzwungener Fortpflanzungsanpassungen. III. Mitt.: Die Nachkommen der nicht brutpflegenden Alytes obstetricans. Arch. Entw.-Mech. Leipzig **28** 1909 p. 447—545 mit 2 Taf.

— **(2).** Vererbung erzwungener Farbveränderungen. I. u. II. Mitteilung: Induktion vom weiblichen Dimorphismus bei Lacerta muralis, vom männlichen Dimorphismus bei Lacerta fiumana. Arch. Entw.-Mech. XXIX. 1910. p. 456—498, Taf. XIV.

— **(3).** Die Rolle der Wassernattern (Tropidonotus) an Teichufern. Fischereiztg. Neudamm **12** 1909 p. 605—608.

— **(4).** Mabujen. Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 49, 1910 Lacerta No. 24, p. 93—95. (2 Figg.).

Kascenko, N. Th. (1). Les reptiles et amphibiens pris dans les expéditions 1902—6, 1908 du Prof. V. V. Sapožnikov dans l'Asie centrale. St. Petersburg Ann. mus. zool. **14** 1909 p. 119—130 (russisch).

— **(2).** Die giftigen Schlangen von West-Sibirien und Turkestan. Jestestv. i geogr. Moskva **14** 1909 3 p. 38—44 (russisch).

Kemp S. W. Lacerta vivipara on Scariff Island. Co. Kerry. Irish Nat. Dublin **18** 1909 (26).

Kielland, Alex. Das Klappern der Klapperschlange. Bergen Naturen **33** 1909 p. 190—191.

King, Helen D. (1). Some anomalies in the genital organs of Bufo lentiginosus and their probable significance. Amer. Journ. Anat. Vol. 10 p. 159—176, 3 Taf. — Anomalien der Genitalorgane bei erwachsenen Exemplaren selten, bei jungen 2 % der untersuchten Tiere; gewöhnlich das Biddersche Organ betreffend. Das Geschlecht ist schon ab ovo bestimmt. Hermaphroditismus-Fall bei erwachsenem ♂. Verf. ist der Ansicht, daß die Amphibien früher zwittrig waren. Da die Spermien höher differenziert sind, können sich die primordialen Genitalzellen der ♂ eher in Eier umwandeln, als die der ♀ in Spermien, es sind auch die Zwitter vorwiegend männlichen Geschlechts. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 265.

— **(2).** Temperature as a factor in the determination of sex in Amphibia. Biol. Bull. Woods Hole, Mass. Vol. 18 p. 131—137. — Einfluß der Temperatur des Wassers, in welchem die Befruchtung des erfolgte, auf das Zahlenverhältnis der Geschlechter; Ergebnis unbestimmt, doch ergaben Temperaturen von 13 ° und darunter immerhin weniger ♀ als höhere.

Klingelhöffer. Ergänzendes zu „Beitrag zur Giftigkeit von Salamandra maculosa". Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 37, Lacerta No. 18. p. 72. — Tod einer *Rana clamata*, die einen Salamander gefressen hatte; *Rana agilis* verschlingt eine Mauereidechse, die noch gerettet werden konnte.

Kolmer, W. Über Strukturen im Epithel der Sinnesorgane. Anat. Anz. 36. Bd. p. 281—299, 3 figg., Taf. — Hautsinnesknospen von

Siredon, sowie bei *Triton*, *Proteus*, *Salamandra*; erstere bestehen aus 12—20 hellen zentralen Sinneszellen und über 100 dunkleren Stützzellen.

†**König, Fritz.** Modell des reconstruirten Diplodocus. Verh. Zool. bot. Ges. Wien 60. Bd. p. (146)—(150).

Korschelt, E. u. C. Fritsch. Über eine Mißbildung der Larve von Salamandra maculosa. Arch. Entwicklungsmech. 30. Bd. 2. Teil p. 291—316, 14 Figg. — Larve mit Verlagerung der Augen, Deformation des Kopfes und abweichender Pigmentverteilung.

Knauer, Fr. (1). Der Karolina-Laubfrosch (Hyla carolinensis Pennant). Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 9 p. 35—36, Fig.

— **(2).** Noch etwas von den Hornvipern. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910. p. 296—297, 2 Figg.

Kothe, Konrad. Entwicklungsgeschichtliche Untersuchungen über das Zungenbein und die Ohrknöchelchen der Anuren. Arch. Naturg. 76. Jahrg. p. 29—66, 2 figg., Taf. 1—2. — Veränderungen des Hyobranchialskelettes während und nach der Metamorphose bei *Rana esculenta*, *Pelobates* und *Bombinator*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 125.

Kraft, Udo. Etwas von meinem Krallenfrosch (Xenopus sp.) Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910. p. 642—643, 656—657. — Lebensweise in Gefangenschaft.

Krauss, Friedrich. Über die interzellularen Verbindungen im Chorda-Gewebe. Erwiderung auf eine von F. K. Studnička veröffentlichte Abhandlung: „Die Natur des Chordagewebes." (Anat. Anz. Bd. 34 No. 3 u. 4 1909). Arch. mikr. Anat. Bonn 74 1909 p. 139—142.

Krefft, P. (1). Zur Frage des Fortpflanzungsgeschäfts afrikanischer Frösche. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910. p. 463. — Lebendiggebären von *Nectophryne Tornieri* Roux.

— **(2).** Reiseerlebnisse in Deutsch-Ostafrika. I., Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 No. 35, Lacerta No. 17, p. 65—66. II. No. 41, Lacerta No. 20 p. 77—79.

— **(3).** Ostafrikanische Reisebriefe. IV. p. 237, 254, V. p. 427, 444, 460, VI. p. 745, 765, Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910. — Schilderungen des Freilebens verschiedener Tiere, namentlich Reptilien von Madagaskar mit Abbildungen (*Phelsuma laticauda, madagascariense, breviceps, Hemidactylus mabuia, Crocodilus niloticus, Chamaeleon oustaleti, pardalis, Geckolepis maculata, Corallus madagascariensis, Ithycyphus miniatus, Dromicodryas quadrilineatus, Polyodontophis torquatus, Eteirodipsas colubrina, Lioheterodon madagascariensis, Rhacophorus crossleyi* und *tephraeomystax, Rana mascareniensis, Montidactylus granulatus, Cophyla phyllodactyla*; *Uroplates fimbriatus, Mantella betsileo, Zonosaurus rufipes, Rhombophryne testudo*).

Kreyenberg, M. (1). Briefe aus China. III. Amyda sinensis. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 7, 3 figg.

— **(2).** Briefe aus China. IV. Coluber dione. Bl. XXI. 1910 p. 543, 561, Fig.

Krüger, B. Über einen großen, maulbrütenden Frosch aus Süd-Kamerun. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910. p. 431. — Bericht über die Mitteilung von Boulenger, betreffend Brutpflege von *Hylambates brevirostris* Werner, bei welcher Art das ♀ die Eier im Munde herumträgt.

Külbs u. W. Lange. Anatomische und experimentelle Untersuchungen über das Reizleitungssystem im Eidechsenherzen. Zeit. Exp. Path. Ther. 8. Bd. p. 313—322, 2 Figg. Taf. 7. — Reizleitungssystem bei *Lacerta viridis* und *muralis*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 234.

Kunitomo, Kanae. Über die Entwicklungsgeschichte des Hynobius nebulosus. Anat. Hefte, 1. Abt. 40. Bd. p. 193—283, 22 Figg., Taf. 13—16. — Eier werden in Nagasaki zwischen 10. März und 3. April in spindelförmigen Gallertsträngen abgelegt, die mit einem Ende an der Unterlage befestigt sind. (Vergl. Shitkow, Isodactylium, diese Ber. 19— p. 000). Äußere Schicht des Stranges derb; jedes Ei noch von einer zarten Membran und einer Dotterhaut umgeben. Es gibt kleinere (2,3—2,5 mm) und größere (3,0—3,2 mm) Durchmesser Eier. Keine innere Befruchtung. Entwicklung s. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 73.

Kuroiwa, H. Terrestrial snakes of Loochoo Islands. Dobuts. Z. Tokyo 21 1909 p. 84—88.

Kurz, Oskar. Regeneration transplantirter und vollständig entfernter Gliedmassen entwickelter Wirbeltiere. Verh. Ges. D. Naturf. Ärzte 81. Vers. 2. Teil 1. Hälfte p. 176—178. (*Triton.*)

Kuschakewitsch, S. Die Entwicklungsgeschichte der Keimdrüsen von Rana esculenta. Ein Beitrag zum Sexualitätsproblem. Festschr. R. Hertwig Jena 2. Bd. p. 61, 224, 13 Figg., Taf. 3—13. Ausf. Ref. im Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 75.

Laister, A. (1). Coluber leopardinus im (nördlichen) Kaukasus. Jestedtv. i geogr. Moskva **14** 1909 2 p. 67—68.

— **(2).** Über einige neue herpetologische Funde im Terek-Gebiet. Tiflis Mitt. Kaukas. Mus. **4** 1909 p. 209—213 + deutsch p. 214—217. — Verf. nennt *Eryx jaculus* aus Grozny im Terek-Gebiet, Ciskaukasien, ebendaher auch *Coluber leopardinus* var. *quadrilineatus*, *Rana agilis* und *camerani*. *Vipera berus* kommt auch in Cis-, *Vipera renardi* auch in Transkaukasien vor.

— **(3).** Zur Frage über die geographische Verbreitung von Vipera renardi Christoph und Vipera berus L. im Bereiche des Kaukasus. Charikov Trav. Soc. nat. **42** 1907—1908 (1909) p. 65—69

Lampert, Kurt. Über einen Fund der Sumpfschildkröte in Württemberg. Stuttgart Jahreshefte Ver. Natk. 1909 p. 270—274.

Lane, H. H. Alligator mississippiensis in Oklahoma. Science New York N. Y. 30 1909 p. 923—924.

Langley, J. N. e L. A. Orbeli. Observations on the sympathetic and sacral anatomic system of the Frog. Journ. Phys. Cambridge Vol. 41 p. 450—482, 4 Figg. — Hypoglossus ohne sympathische Fasern; vom

2. und 3. (vielleicht auch 4.) Spinalnerv solche zur Iris, 2., 3., 4. zum Herzen, 2. bis 5. zum Ösophagus und oberen Colon, vom 3. bis 7. zu Genitalorganen, Niere und Fettkörper, vom 6. bis 7. zum unteren Colon, zur Blase vom 6. bis 7. Ursprung der Nervenfasern variiert individuell. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 189.

Lapicque, L. u. **J. Petetin.** Sur la respiration d'un Batracien sans poumons, Euproctus montanus. C. R. Soc. Biol. Paris Tome 69, p. 84—86. — Das wesentlichste und unentbehrlichste Atmungsorgan ist die Haut; die Mundhöhlenatmung reicht für sich allein nicht aus.

Lagner, Ernst. Über Teilbildungen aus dem Froschei und ihre Postgeneration. Arch. Entw.Mech. Leipzig **28** 1909 p. 327—67, 3 Taf.

Laveran, A. et **Pettit, A.** (**1**). Sur une hémogrégarine de Pituophis melanoleucus. Paris C. R. Acad. sci. 149 1909 p. 94—97.

— (**2**). Sur une hémogrégarine du Python sebai. Paris C. R. Acad. sci. **148** 1909 p. 1142—1146.

— (**3**). Contribution à l'étude de hémogrégarines de Lacerta ocellata Daud. Paris Bul. soc. path. exot. **2** 1909 p. 295—298.

— (**4**). Contribution à l'étude de hémogrégarines de quelques sauriens d'Afrique. Nouveau procedé de récherche des Kystes de multiplication des hémogrégarines. Paris Bul. soc. path. exot. **2** 1909 p. 506—514.

Laveran et **Salimbeni.** Sur une hémogregarine de Tupinambis teguixin L. Paris C. R. Acad. sci **148** 1909 p. 132—134.

Lécaillon, A. Sur quelques faits relatifs à l'éthologie et à la physiologie de Batraciens, en particulier du triton crêté (Triton cristatus Laur.). Bul. inst. psych. internat. Paris **8** 1908 p. 142—144. Discussion: MM. Perrier, Pieron.

Le Cerf, F. Sur la mue de Trogonophis wiegmanni Kaup. Ann. Ass. nat. Levallois-Perret **14** 1909 p. 33—34.

Lehrs, Ph. Über eine Lacerta aus dem hohen Libanon (L. fraasii n. sp.) und andere Montanformen unter den Eidechsen. Festschrift R. Hertwig Bd. II. 1910. p. 227—238, Taf. XIV.

Lesage, J. et **Solanet, E.** Sur les caractères et la fréquence de Haemogregarine leptodactyli dans le sang des grenouilles de l'Argentine. Paris C. R. soc. biol. 65 1908 p. 295—296.

Lewis, W. H. (**1**). The relation of the Myotomes to the ventrolateral musculature and to the anterior limbs in Amblystoma. Anat. Rec. Philad. Vol. 4 p. 183—190, 8 figg. — Die Extremitätenmuskulatur entwickelt sich nicht von den Myotomen aus, sondern an Ort und Stelle. Nach Exstirpation von vorderen Myotomen junger *Amblystoma*-Embryonen zeigten nur Teile der ventralen Halsmuskulatur Defekte.

— (**2**). Localization and regeneration in the neural plate of Amphibian embryos. Ebenda p. 191—198, 11 figg. — Bei *Rana* und *Amblystoma* hat die Anlage des Medullarrohres die Fähigkeit der Selbstdifferenzierung, die Fähigkeit isolierter Stücke des M., einen Neuralkanal, bezw. Ventrikel zu bilden, beweist, daß diese Gebilde nicht durch mechanische Ursachen zustande kommen müssen. Stücke einer Seite

regenerieren die andere Seite, so daß größere Stücke entstehen, als sie in normaler Lage gebildet hätten. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 151.

Lindsay-Johnson. Ein Versuch zur Klassifizierung der Säugetiere, Reptilien und Amphibien in Familien und Ordnungen nach den ophthalmoskopischen Erscheinungen des Augenhintergrundes und dem während des Lebens auftretenden Grade der Exophorie. Berlin Sitz. Ber. Ges. nat. Freunde **1909** p. 249—265, 3 Taf.

Lissitzky, Eugen. Durch experimentelle Eingriffe hervorgerufene überzählige Extremitäten bei Amphibien. Arch. mikr. Anat. 75. Bd. p. 587—633, 3 Figg., Taf. 22—24. — Superregeneration bei Larven von *Rana temporaria* und *esculenta* durch Spaltung der Anlage der Hinterextremität; das hintere Stück verwächst mit dem Schwanzende und bildet ein überzähliges Becken nebst Gliedmassen, das vordere regeneriert die abgeschnittene Beckenanlage und bildet die normalen Gliedmaßen. Bei älteren *Triton*-Larven und erwachsenen Tritonen konnte durch Spaltung des Acetabulums parallel zur Längsachse des Körpers durch Regeneration des abgeschnittenen Teiles und spätere Verwachsung ein asymmetrisches Becken, 2 Hüftgelenkpfannen und 2 meist mit einander verwachsene Extremitäten hervorgerufen werden. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 67.

Lönnberg, E. Two new Snakes from Lower Congo. Archiv för Zoologi Bd. 7 1910 No. 6 p. 1—8, Fig. 1—3.

Loeper, H. N. v. (1). Beobachtungen betreffs der „Überlegung" einiger Terrarientiere. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 8, p. 31—32, No. 9 p. 34—35. — Verhalten von *Lacerta agilis* gegen *Coronella austriaca* in Gefangenschaft, ebenso gegen *Lacerta vivipara*, wütende Angriffe von Wassermolchen auf andere; beharrliche Beibehaltung der einmal eingeschlagenen Bewegungsrichtung bei Schildkröten und verschiedenen Amphibien; Verhalten von Reptilien und Amphibien die auf einen Tisch gesetzt werden.

— **(2).** Ein interessanter Kampf. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 76. — Zwischen *Coronella austriaca* und *Lacerta agilis*.

— **(3).** Meine Blindschleichen. Wochenschr. Aquarienkunde No. 45, 1910, Lacerta No. 22 p. 87—88.

Lohmann, C. Ein wütender Waran (Varanus griseus). Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 527, 2 figg.

†**Loomis, F, B.** Turtles from the Upper Harrison beds. Amer. J. Sci. New Haven Conn. Ser. 4 **28** 1909 p. 17—26.

Lühe, Max (1). Sumpfschildkröte in Ostpreußen. Königsberg Schr. physik. Ges. **49** (1908) 1909 p. 386—387.

— **(2).** Die Kreuzotter auf der Kurischen Nehrung und die Verschleppung von Tieren durch pflanzliche Materialien. Königsberg Schr. physik. Ges. **50** 1909 p. 54—55.

†**Lull, R. S. (1).** Dinosaurian Distribution. Amer. Journ. Sc. (4) Vol. 29 p. 1—39.

†— **(2).** Armor of Stegosaurus. Ebenda p. 201—210, 11 Figg.

†— **(3).** Stegosaurus ungulatus Marsh, recently mounted at the

Peabody Museum of Yale University. Ebenda Vol. 30 p. 361—377, 10 figg., Taf.

Manceaux, L. Hémogrégarines de Zamenis hippocrepis et Zamenis algirus. Arch. Inst. Pasteur Tunis **3** 1908 p. 186—189.

Mannu, Andrea. Sopra la disposizione e lo sviluppo dei rami gastrointestinali dell' aorta in alcuni Sauri (Anguis fragilis, Gongylus ocellatus). Arch. Ital. Anat. Embr. Firenze Vol. 8 p. 441—483, 23 Figg. — Bei beiden Arten, (auch im Embryonalzustande), sowie bei *Seps chalcides* untersuchte Verf. die gastrointestinalen Arterien. *Anguis* hat meist 2, *Gongylus* meist 1 A. gastrica; letzterer Art fehlt der Truncus coeliacus. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 237.

Marchesini, Rin. Sulla natura e funzione dei cromatofori della Rana. Boll. Soc. Zool. Ital. Roma (2) Vol. 10 p. 286—299, Taf. — Abhängigkeit der Chromatophoren vom Gefäßsystem; der nervöse perivasculäre Plexus scheint die chromatomotorischen Nerven zu enthalten. Die Chromatophoren haben eine innersekretorische Funktion. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 101.

Marcus, H. (1). Über den Sympathicus. SB. Ges. Morph. Phys. München 25. Bd. p. 119—131, 2 Figg. — Anlage des Sympathicus bei Gymnophionen. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 187.

— **(2).** Beiträge zur Kenntnis der Gymnophionen. 4. Zur Entwicklungsgeschichte des Kopfes. 2. Teil. Festschr. R. Hertwig Jena 2. Bd. p. 373—462, 39 Figg., Tat. 24—25. — Entwicklung des Kopfes von *Hypogeophis*. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 90.

Massaglia. Sur les moyens naturels de défense de certains Vertébrés à sang froid contre le Trypanosome du Surra (Trypanosoma evansi). Paris C. R. Acad. sci. **149** 1909 p. 516—518.

†**Mathew, W. D.** The pose of sauropodous Dinosaurs. Amer. Naturalist Vol. 44 p. 547—560. — Gegen T o r n i e r und H a y ist Verf. der Ansicht, daß die Sauropoden watende Wassertiere waren, die den Körper über den Boden erhoben trugen. Die Sauropoden haben gemeinsame Vorfahren mit den Theropoden.

Mathis, C. et **Léger, M.** Sur un nouveau trypanosome des Serpents du Tonkin. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 p. 572—574.

Mc. Clendon, J. F. (1). The development of isolated blastomeres of the Frog's egg. Amer. Journ. Anat. Vol. 10 p. 425—430, 2 Figg. — Durch Anstich einer der beiden Blastomeren des Eies von *Chorophilus* nach Vollendung der 1. Furche wurde ein ganzer Embryo von halber Größe erzielt. Ref. in Jahrb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 55.

— **(2).** On the Effect of Centrifugal Force in the Frog's egg. Arch. Zellforsch. Leipzig, 5. Bd. p. 385—393, 9 figg. — Wirkung der Centrifugalkraft auf die Eier und Furchungsstadien von Rana pipiens. Ref. ebenda p. 56.

Maximow, A. Über embryonale Entwicklung der Blutzellen bei Selachiern und Amphibien. Verh. Anat. Ges. 24. Vers. p. 64—70. — Übereinstimmung in der embryonalen Blutbildung bei *Rana* und *Acanthias*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 229.

Meek, A. The Olfactory Organ of the Crocodile and the Homologies of the Ethmoid Region. Proc. Univ. Durham Phil. Soc. Vol. 3, **1908** p. 1—2, 3 Figg.

Mehely, L. v. Systematisch- phylogenetische Studien an Viperiden. Ann. Mus. Nat. Hungar. IX 1911 p. 186—243, 6 Textfigg., Taf. III—V. — In dieser Arbeit ist die alte Merrem'sche Gattung *Pelias* als Untergattung von *Vipera* wieder aufgenommen und ausführlich charakterisiert; ebenso die Gruppe der *Vipera ursinii-renardi-macrops* der *berus*-Gruppe (der auch die neue *V. kaznakowi* Nik. anzugehören scheint) gegenübergestellt und die drei Arten eingehend beschrieben, wobei auch das Kopfskelett und die sehr merkwürdige Ethologie dieser Schlangen, von denen die neue *V. macrops* anscheinend ausschließlich von Heuschrecken lebt und fast gar nicht bissig ist, in Betracht gezogen wird. Die Arbeit ist ein wichtiger Beitrag zur Kenntnis der europäischen Viperiden. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII 1911 p. 604.

Melsheimer, M. (1). Zur Entwicklung des Feuersalamanders, Salamandra maculosa Saur. Münster Jahresber. Prov. Ver. Wiss. **37** (1908—09) 1909 p. 37—38.

— **(2).** Zum Biß der Kreuzotter, Pelias berus (L.) Münster Jahresber. Prov. Ver. Wiss. **37** (1908—09) 1909 p. 38—39.

†**Merriam, John C.** Notes on the Osteology of the Thalattosaurian Genus Nectosaurus. Univ. California Publ. Geol. Vol. 5, **1908** p. 217—322, 3 Taf.

Meyer, Ernst. Über die Entwicklung der Blindschleiche (Anguis fragilis L.) vom Auftreten des Proamnion bis zum Schlusse des Amnion. Zeitschr. Wiss. Zool. 94. Bd. p. 447—487, 8 Figg., Taf. 15—16. — Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 78.

Michailow, Sergius. Das intracardiale Nervensystem des Frosches und die Methode von Ramon y Cayal. Intern. Monatschr. Anat. Leipzig **25** 1908 p. 351—372; 1 Taf.

Minke, C. H. (1). Geckolepis maculatus. Bl. f. Aquarienkunde, XXI. 1910 p. 530.

— **(2).** Freßleistungen großer Froschlurche. Ebenda p. 781. — *Rana catesbyana* verzehrte 23 Maikäfer, darauf 2 mittelgroße *R. temporaria*, schließlich ein Wyandotte-Küken, einen jungen flüggen Sperling und eine mittelgroße Maus — alles in 24 Stunden; Länge des Frosches $19^1/_2$ cm, Gewicht nicht ganz 2 Pfund; *Bufo marinus* verzehrte in einem Tage 8 Mäuse (5 große, 3 kleine); *Rana tigrina* eine mittelgroße *Lacerta ocellata* und eine große *L. viridis major*. Mäuse frißt auch *Leptodactylus ocellatus* und *Hyla coerulea*; *Rana catesbyana* schluckt jeden Bissen unter Wasser und sucht dieses mit jedem auf dem Lande gefangenen Opfer auf, während *Bufo* und *Leptodactylus* auch außer Wasser damit fertig werden; *Lept.* frißt keine weißen Mäuse.

— **(3).** Beitrag zur Giftigkeit von Salamandra maculosa. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 16, p. 64. — Tötung eines *Bufo marinus* durch einen verzehrten Salamander. (Ein *B. marinus* des Ref. verschlang aber drei Salamander innerhalb eines Winters, ohne im geringsten Schaden zu leiden).

Mietens, H. Entstehung der weißen Blutkörperchen und der Milz bei Bufo vulgaris. Jena. Zeitschr. Naturwiss., 46. Bd. p. 301—362, 4 Figg., Taf. 13—14. — Entstehung der Leucocyten, der Thymus und Milz bei Larven von *Bufo*. Ref. im Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 229.

Moitié. Pronéphros chez les Batraciens. Paris C. R. Ass. franc. avanc. sci. (Résumés) Lille **1909** p. 125.

Moens, Isebree. Abdominal porien bij Schildpadden en Krokodilen. Tijd. Nederl. Dierk. Ver. (2) Deel 11, Versl. p. 69—70.

†**Moodie, R. L. (1).** The Microsauria Ancestors of Reptilia. Geol. Mag. London (2) **6** 1909 p. 216—220.

†— **(2).** New or little Known forms of Carboniferous Amphibia in the American museum of natural history. New York N. Y. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. **26** 1909 p. 347—357, Taf. LVIII—LXV.

†— **(3).** Carboniferous airbreathing vertebrates of the United States National Museum Washington D. C. Smithsonian Inst. Proc. U. S. Nation. Mus. **37** No. 1696 1909 p. 11—28, Taf. IV—X.

†— **(4).** A contribution to a monograph of the extinct Amphibia of North America. New forms from the Carboniferous. J. Geol. Chicago. III. **17** 1909 p. 38—82.

—† **(5).** The alimentary canal of a carboniferous Salamander. Amer. Natural. Vol. 44, p. 367—375, 2 Figg. — Darmkanal des Branchiosauriers *Eumicrerpeton parvum*; Ösophagus, Magen, Duodenalschlinge, Dünndarm, Dickdarm und Anus sind deutlich unterscheidbar, ebenso anscheinend ein Abdruck der Leber, und der Schwanzflossensaum. Die Anordnung der Teile des Darmkanals wird derjenigen des jugendlichen *Diemyctylus torosus* verglichen.

Mourgue, M. (1). Observations sur Pelobates cultripes dans Vaucluse. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 163—164.

— **(2).** Catalogue raisonné de la faune erpétologique des environs de Sainte-Cécile Serignan, Orange, Vaucluse. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 178—182.

— **(3).** Notes additionelles sur les Reptiles de Vaucluse. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 215.

— **(4).** Sur la ponte du Lacerta viridis et L. ocellata. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 237.

— **(5).** Sur Coronella austriaca. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 237.

— **(6).** Note d'un cas de tératologie sur un tetard d'Alytes obstetricans. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 237.

— **(7).** Les vipères du Ventoux. Feuille jeunes natural. Paris **39** 1909 p. 70—71.

— **(8).** Observations sur Bombinator pachypus var. brevipes Ch. Bonap. et Blasius. Feuille jeunes natural. Paris **39** 1909 p. 139—141.

— **(9).** Capture de Chelone imbricata en rade de Marseille. Feuille jeunes natural. Paris **39** 1909 p. 144.

— (**10**). Coluber elegans. Feuille jeunes natural. Paris **39** 1909 p. 144.

— (**11**). Variétés du Lezard des murailles. Feuille jeunes natural. Paris **39** 1909 p. 250.

— (**12**). Phyllodactyle d'Europe aux environs de Marseille. Feuille jeunes natural. Paris 39 1909 p. 250.

Müller, Lorenz. Zwei neue Schlangen aus dem Katangadistrikt, Kongostaat. Zool. Anz. XXXVIII No. 14(15 1911. p. 357—360.

Müller, R. Über die Nervenversorgung des Magendarmkanals beim Frosch durch Nervennetze. Arch. ges. Physiol. Bonn **123** 1908 p. 387—405 1 Taf.

Namiye, M. Taiwan-san dokuja. [Eine Giftschlange von Formosa (Trimeresurus gramineus)]. Dobuts. Z. Tokyo **21** 1909 p. 266—267.

Nieden, Fritz (**1**). Reptilia und Amphibia für 1904 und 1905. (Jahresberichte.) Arch. Natg. Berlin **72** Bd. 2 H. 1 1906 (1909) III p. 1—80, 1—90.

— (**2**). Über westafrikanische Hylambates-Arten nebst Beschreibung einer neuen Art. Arch. Natg. Berlin **75** Bd. I 1909 p. 361—366.

— (**3**). Neue ostafrikanische Frösche. S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910 No. 10 p. 436—441.

— (**4**). Verzeichnis der bei Amani in Deutschostafrika vorkommenden Reptilien und Amphibien. S. B. naturf. Fr. Berlin 1910 No. 10 p. 441—452. — Von den 44 als bei Amani vorkommend erwähnten Arten werden die Schlangen nur aufgezählt, auch die Liste der Eidechsen nur von einigen Angaben über das Vorkommen begleitet. Wichtiger sind die Mitteilungen über die spezifische Verschiedenheit von *Chamaeleon matschiei* Wern. und *fischeri* Reichw., sowie die Beschreibung der sehr interessanten Batrachierfauna, die 2 neue Gattungen und 6 neue Arten (s. *Ranidae*, *Engystomatidae*, *Bufonidae*) umfaßt. Die Angaben des Sammlers Krefft über Lebensweise und Fortpflanzung sind teilweise von großem Interesse, namentlich der Nachweis der Viviparität bei *Nectophryne tornieri* Roux. Ref. in Zool. Centralbl. VIII 1911 p. 598.

Nikoliskij, A. M. (**1**). Eine neue Vipern-Art aus dem Kaukasus: Vipera Kaznakovi n. sp. (Vorläufige Mitteilung.) Tiflis Mitt. Kaukas. Mus. **4** 1909 p. 173; deutsch p. 174.

— (**2**). De nova gen. Viperae specie e Caucaso, Vipera Kaznakowi. Tiflis. Mitt. Kaukas. Mus. 5. 1910 p.

— (**3**). Novae species reptilium e Caucaso. Tiflis Mitt. Kaukas. Mus. **4** 1909 p. 301—306.

— (**4**). Die Kaukasischen Arten der Gattung Eryx (Boidae). Tiflis Mitt. Kaukas. Mus. 5. 1910 p. 94—100.

Nowikoff, M. (**1**). Untersuchungen über den Bau, die Entwicklung und die Bedeutung des Parietalauges von Sauriern. Zeitschr. wiss. Zool. 96. Bd. p. 118—207, 10 Figg., Taf. 3—9. — Bau des Parietal-

auges bei *Lacerta*. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 171 u. Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 472.

— (**2**). Zur Frage über die Paarigkeit der Epiphyse und des Parietalauges der Saurier. (Vorläufige Mitteilung). Biol. Zeitschr. Moskau 1. Bd. 1910 p. 167—166, 2 Fig.

Nussbaum, M. Über die Beziehungen der Keimdrüsen zu den sekundären Geschlechtscharakteren (Bemerkungen zu J. Meisenheimer's „Experimentelle Studien zur Soma- und Geschlechts-Differenzierung".) Arch. ges. Physiol. Bonn **129** 1909 p. 110—112.

O'Donoghue, Chas. H. (**1**). The Persistence of Posterior Cardinal Veins in the Frog together with Some Remarks on the Significance of the Renal Portal System. Anat. Anz. 36. Bd. p. 355—369, 5 Figg. — Persistenz des hinteren Cardinalvenen bei *Rana* und *Limnodynastes*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 242.

— (**2**). Instances of polymely in two Frogs. Together with notes on the absence of a right pre-caval vein in two Frogs. Zool. Anz. 35. Bd. p. 759—767, 5 Figg. — (Bezieht sich auf *Hyla* und *Rana*).

Okajima, K. (**1**). Contribution à l'étude de l'organe de l'ouie chez les Urodèles. Arch. Biol. Tome 25, p. 77—89, Taf. 4. — Eintrittsverhältnisse des Acusticus in das Ohr bei *Megalobatrachus*, *Onychodactylus*, *Hynobius*, *Triton*, *Siredon* und *Salamandra*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 196.

— (**2**). Über das Hyobranchialskelett von Onychodactylus. Anat. Anz. Jena **34** 1909 p. 182—185.

Olivier, Kathleen, K. The Structure of the Truncus Arteriosus in Species of the genera Hyla, Limnodynastes, Chiroleptes, Heleioporus, Pseudophryne und Notaden. Proc. Roy. Soc. Victoria Melbourne (2) Vol. 22 p. 198—208, Taf. 37—39. — Zwischen dem Ventrikel und dem (proximalen) Pylangium liegen die beiden pylangialen, zwischen diesen und dem (distalen) Synangium die beiden synangialen Klappen. Das Pylangium wird der Länge nach von dem dorsal befestigten, ventral aber freien Spiralfalte durchzogen. Klappen und Spiralfalte sind in den einzelnen Familien der australischen Anuren verschieden in Bau und Entwicklung. Eine Erhebung der rechten Wand des Pylangiums, die in eine Vertiefung der Spiralfalte paßt und den Verschluß des rechten Teils des Pylangiums bewirken kann, ist allen gemeinsam.

***Osawa, Gakutaro.** Beitrag zur Lehre von den Eingeweideorganen des japanischen Riesensalamanders. Mitth. Medic. Facult. Univ. Tokyo, 8. Bd., **1908** p. 19—93, 15 Taf.

†Palmer, William. Description of a new species of leatherback turtles from the Miocene of Maryland. Washington D. C. Smithsonian Inst. U. S. Nation. Mus. Proc. **36** No. 1669 1909 p. 369—373 Taf. XXXI.

Paris, P. Les reptiles du centre de la France et principalement de la Côte-d'Or. Monit. horticult. Paris **31** 1907 p. 226—227.

Pearless, S. H. Snakes of Badulla. Spolia Zeylan. Colombo **6** Taf. XXI 1909 p. 54—55.

Pellegrin, Jacques (**1**). Description de cinq Lézards nouveaux

des hauts plateaux du Pérou et de la Bolivie, appartenant au genre Liolaemus. Bul. Muséum Paris **1909** p. 324—329.

— (**2**). Reptiles et Batrachiens récoltés par M. Ch. Alluaud en Egypte et au Soudan égyptien. Paris Bul. soc. zool. **34** 1909 p. 203—205. — Nur die sudanesischen Arten, obwohl durchweg vom Sudan bereits bekannt, sind ihres Fundortes wegen von Interesse. *Agama Hartmanni* wird p. 204 von Roseires, *Acanthodactylus boskianus* von Wadi Halfa, *Mabuia quinquetaeniata* vom Rahad u. El Messid (Blau. Nil), *Chamaeleon basiliscus* von Roseires, *Scaphiophis albopunctatus* von Kôr Ofat (ob. Blauer Nil, nahe der abessynischen Grenze), *Rana mascareniensis* p. 205 von Singa und Agadi, *Hemisus sudanense* von Abu Naâma am Blauen Nil erwähnt.

— (**3**). Reptiles du Soudan récoltés par la Mission Tilho-Gaillard. Description d'une espèce nouvelle. Bul. Muséum Paris **1909** p. 413—415.

— (**4**). Sur une collection de Lézards de l'Australie occidentale. Paris Bul. soc. zool. **34** 1909 p. 241—245.

Phisalix, M. M. (**1**). Immunité naturelle des serpents contre les venins de Batraciens et en particulier contre la salamandrine. Paris C. R. Acad. sci **148** 1909 p. 857—860.

— (**2**). Action physiologique du venin muqueux des Batraciens et en particulier des Discoglossidae. Bul. Muséum Paris **1908** p. 306—310.

Phisalix, M. M. et **Dehaut, D.** (**1**). Action physiologique du venin muqueux d'un Batracien, le Discoglossus pictus. Bul. Muséum Paris **1908** p. 302—304.

— (**2**). Action physiologique du venin muqueux d'un Batracien anoure, le Pelobates fuscus. Paris C. R. soc. biol. **67** 1909 p. 285—287.

Piersol, W. H. Spawn and larva of Ambystoma jeffersonianum. Amer. Naturalist, Vol. 44, p. 732—738, 4 Figg.

Pitzorno, M. Su alcune particolarità delle cellule del cordone simpatico dei Cheloni. Monit. Zool. Ital. Anno 21 p. 111—116, Taf. 7—8. — Bau der Zellen in den Ganglien des sympathischen Grenzstranges bei *Testudo* u. *Thalassochelys*. Verf. unterscheidet solche mit und ohne Lappen, den meisten der ersteren fehlen Dendrite. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 191.

Plimmer, H. G. Exhibition of the stomach of a Boa suffering from gastritis, and of the stomach and intestines of a Cobra suffering from gastroenteritis. London Proc. Zool. Soc. 1909 p. 1.

Policard, A. (**1**). Notes histophysiologiques sur la cellule hépatique. I. Les formations filamenteuses de la cellule hépatique de la Grenouille. Modification pendant la digestion. Paris C. R. soc. biol. 66 1909 p. 352—352.

— (**2**). Contribution à l'étude du mécanisme de la sécrétion urinaire. Le fonctionement du rein de la Grénouille. Arch. Anat. Mikr. Paris Tome 12, p. 177—288, 18 Figg., Taf. 4. — Morphologie und Physiologie der Niere von *Rana temporaria*. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 252.

— (3). Faits et hypothèses concernant la physiologie de la cellule intestinale. C. R. Soc. Biol. Paris Tome 68 p. 8—10. — Mitochondrien der Darmzellen bei hungrigen und gefütterten *Rana temporaria*. Ref. ebenda p. 62.

Police, Gesualdo (1). Caso di melanismo in una Vipera nel mezzogiorno d'Italia. Napoli Annuario Musco zool. n. s. 3 No. 6 1909 p. 1—3.

— (2). Di un caso di morte per il morso di una vipera melanica (Vipera berus) nelle provincie napoletane. Napoli Boll. Soc. nat. **22** (1908) 1909 p. 110—118.

Poll, Heinrich. Mischlinge von Triton cristatus Laur. und Triton vulgaris L. Biol. Centralbl. Leipzig **29** 1909 p. 30—31.

Rabanus, Karl. Über das Skelett von Voeltzkowia mira Bttgr. Ein Beitrag zur Osteologie der Eidechsen. In: Voeltzkow, Reise in Ostafrika in den Jahren 1903—1905, Bd. IV, 1911, p. 279—330, Taf. 20—23.

Rabaud, Et. A propos d'un têtard monstrueux d'Alytes obstetricans. Feuille jeunes natural. Paris **38** 1908 p. 258—259.

Rabl, C. Bausteine zu einer Theorie der Extremitäten der Wirbeltiere. 1. Teil. Leipzig. 45 + 290 pagg., 49 Figg., 11 Taf.

***Ramon y Cajal, Pedro (1).** Aparato olfactorio de los Batráceos. C. R. 14. Congrès International Méd. **1904** Anat. p. 129—133.

— (2). El encéfalo de los Batráceos. Mem. Soc. Espań. Hist. Nat. Tomo 3, 1905 p. 165—188, 7 Taf.

Reese, A. M. Development of the brain of the American Alligator: The paraphysis and the hypophysis. Smithson. Misc. Coll. Washington, Vol. 54, 20 pagg., Taf. 1—5. — Die Paraphyse tritt bei 7 mm langen Embryonen als weite Ausstülpung des Vorderhirndaches dicht vor dem Velum auf, schnürt sich dann teilweise ab und wird zu einer runden, auch einen weiten Stiel mit dem Diencephalon verbundenen Hohlkörper und verlängert sich dann zu einer fast glattwandigen Röhre, die sich über das Dach des Diencephalon legt. Die Anlage des Hypophyse geschieht etwa gleichzeitig mit der des Par. als mediane Ausstülpung des Munddaches unter dem Boden des Infundibulums, die der stark nach hinten verzweigte Stiel der weitverzweigten, hohlen Hypophyse wird. Wie die Hypophyse selbst, verliert auch der Stiel seine Höhlung und er löst seine Verbindung mit dem Munddach-Epithel.

Regaud, Cl. Participation du chondrosome à la formation des grains de segrégation dans les cellules des tubes contournés du rein (chez les Ophidiens et les Amphibiens). Paris C. R. soc. biol. **66** 1909 p. 1034—1036.

Rembold, Robert. Einige Beobachtungen hinsichtlich Cinosternum pensilvanicum Gmelin u. C. bauri Garman. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 102, 2 Figg. — Aquatische Lebensweise von *Cinosternum*; Begattung von *C. pensilvanicum* ♂ und *bauri* ♀; Eiablage am 16., 17., 18. II. 1909 (4 Eier).

†Riabinin, A. (Zwei Plesiosaurier aus dem Jura- und Kreide-

ablagerungen Rußlands.) St. Peterburg. Mém. com. géol. N. Ser. 43 1909 p. 1—36 + deutsch p. 39—49, 5 Taf.

Robertson, Muriel. Haematozoa from some Ceylon reptiles. Rep. Brit. Ass. London **1908** 1909 p. 743—744.

Rollinat, Raymond. Note sur deux Serpents albinos. Paris Mém. soc. zool. **22** 1909 p. 143—145.

Rossdorf, A. (1). Etwas von meinen Terrarien. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 363—365, 373—375, 389—390, 3 Figg.

— **(2).** Zur Richtigstellung. Ebenda p. 75. (Ophisaurus kann einer Eidechse keinen Fuß abbeißen, nur abdrehen).

— **(3).** Der Teju (Tupinambis teguixin). Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 16 p. 64, No. 27 p. 66—67.

Roule, Louis (1). Sur les Amphibiens du genre Euproctus Géné. Paris C. R. Acad. sci **149** 1909 p. 1092—1094.

— **(2).** Sur la structure des protuberances épidemiques de certains Amphibiens et sur leurs affinités morphologiques avec les poils. C. R. Acad. Sc. Paris Tome 150, p. 121—123. — Vorsprünge der Epidermis von *Euproctus*, mit äußerer verhornter Lage pigmentierter, flacher Zellen und einem Zentrum von polyëdrischen, pigment- und kernlosen Zellen; werden den Haaren der Säuger verglichen, von denen sie sich durch das Fehlen eines Follikels unterscheiden.

Roux, Jean (1). Reptilien und Amphibien. Elbert Sunda-Expedition des Frankfurter Vereins für Geographie und Statistik. Zool. Jahrb. Syst. XXX. 1911 p. 495—508. — Von den 29 auf verschiedenen der kleinen Sundainseln von Elbert gesammelten Reptilien und 11 Amphibien erwiesen sich mehrere (s. *Typhlopidae*, *Ilysiidae*, *Ranidae*) als neu für die Wissenschaft. *Draco volans* L. ist neu für Lombok, *Varanus salvator* Laur. für Wetar, *Lygosoma tropidonotus* Blngr. für Buton *L. florense* M. Weber für Wetar, ebenso *L. smaragdinum* Less., *L. bowingi* Gthr. u. *temmincki* D. B. für Buton, *Lycodon aulicus* Boie für Wetar, *L. subcinctus* Boie für Sumbawa, *Coluber oxycephalus* Boie u. *C. subradiatus* Schleg für Lombok, *Dendrophis pictus* Gmel. für Sumbawa und Buton, *Cerberus rhynchops* für Wetar, *Naja tripudians* Merr. für Sumbawa u. Lombok, *Rana limnocharis* Wiegm. für Sumbawa, *Rhacophorus leucomystax* Gravh. für Kabaena. Den Schluß der Arbeit macht eine Übersicht der Verbreitung der aufgefundenen Arten über die obgenannten Inseln. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 598.

— **(2).** Reptilien und Amphibien der Aru- und Kei-Inseln. Abh. Senckenberg naturf. Ges. XXXIII. 1910 p. 211—247, Taf. 13—14. — Von den Aru-Inseln wurden 21 für dort noch nicht bekannte Arten (17 Reptilien, 4 Amphibien) mitgebracht, darunter je eine neue Schlange und Eidechse (s. *Scincidae* u. *Colubridae proteroglyphae*) und zwei neue Frösche (s. *Engystomatidae*). Die Verwandtschaft der aruanischen Reptilien- und Amphibienfauna ist eine vorwiegend östliche (papuasisch-australische) indem 24 Arten von Reptilien, 5 Amphibien (von 40, bezw. 8 Arten) auch in Neuguinea oder Australien vorkommen. Als endemisch sind die neuen Batrachier

und das neue *Lygosoma*, sowie *L. rufum* zu betrachten. Aus dem Kei-Archipel wurden 27 Arten von Reptilien und zwei von Amphibien mitgebracht, von ihnen nur eine Eidechsenvarietät neu, dagegen 6 Eidechsen und 1 Frosch neu für den Archipel; ebenso wie zwei von Kuehne gesammelte Eidechsen und zwei vom Ref. für die Kei-Inseln erwähnte *Draco*-Arten. Auch hier ist wieder die östliche Verwandtschaft größer als die westliche, da von 31 Reptilien des Gebietes 15, ebenso die beiden Batrachier des Gebietes (*Hyla dolichopus*, *Cornufer corrugatus*) auf Australien oder Neuguinea hinweisen, eine Schlange, 2 Arten und 2 Varietäten von Eidechsen als endemische Formen des Archipels anzusehen sind. Wahrscheinlich haben sich die Kei-Inseln etwas vor dem Aru-Archipel von der gemeinsamen Neuguinea-Australien-Landmasse abgelöst. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 218.

— (**3**). Distribution géographique de amphibiens dans l'Archipel Indo-Australien. (C. R. Soc. hélv. Sci. nat.) Arch. Sci. phys. Genève **28** 1909 p. 494—495; Verh. Schweiz. Natf. Ges. Aarau **92** verb. **1909** Bd. 1 p. 223—224.

— (**4**). Eine neue Helicops-Art aus Brasilien. (H. Hagmanni). Zool. Anz. XXXVI No. 25 1910 p. 439—440.

Ruge, G. Verbindungen des Platysma mit der tieferen Muskulatur des Halses beim Menschen. Morph. Jahrb. 41. Bd. p. 708—724, 9 Figg. — Abbildung der Muskeln der Kopf- und Kiemenregion von *Cryptobranchus*, *Menopoma*, *Hatteria*.

Sabrazés, J. et **Muratet, L.** (**1**). Le sang de l'axolotl. Granulations de cytoplasma; origine nucléaire. Bordeaux Actes soc. linn. **72** 1909 p. 407—410.

— (**2**). Le sang de l'axolotl. Granulations du cytoplasme: origine nucléolaire. Folia haematologica Leipzig 6 1908 p. 171—173.

Schmacker, B. Nachtrag zu Prof. Dr. O. Boettger's Arbeit „Neue Frösche und Schlangen von den Liukiu-Inseln." (Vergl. 36. Jahresbericht des Offenbacher Vereines f. Natk. 1895 pag. 101 ff.) Offenbach Ber. Ver. Natk. **43—50** (1901—1909) 1909 p. 237—238.

Samssonow, N. Über die Beziehungen der Filarmasse Flemmings zu den Fäden und Körnern Altmanns nach Beobachtungen an Knorpel-, Bindegewebs- und Epidermiszellen. Arch. Mikr. Anat. 75. Bd. p. 635—641, Taf. 25. — Nachweis, daß die Altmann'schen Granula und Fäden mit Mitochondrien und Chondrioconten identisch sind; durch Untersuchung (an der Larve von *Salamandra*) derselben Objekte, wie sie Flemming an frischen Zellen vorgenommen hatte; die Fäden sind auch in fixierten Präparaten sowohl nach der Chondriosomenmethode als nach der Altmann'schen Methode sichtbar; das Protoplasma bilden in gewissen Zellen Körner, in anderen Fäden, ein Gegensatz der Filar- und Granulartheorie des Protoplasma's besteht demnach nicht, da beide sich auf dieselbe Substanz beziehen.

Sauvage, H. E. (**1**). Le ganglion d'Andersh chez le Phrynosome cornu. C. R. Acad. Sc. Paris Tome 150, p. 734.

— (2). La partie thoracique du grand sympathique chez les Sauriens. Ebenda p. 799—800.

— (3). La partie abdominale du grand sympathique chez les Sauriens. Ebenda p. 1077—1078. — (Vorläufige Mitteilungen.)

Schäfer, E. A. The structure of the protoplasma of the white blood-cell. Quart. Journ. Exp. Phys. London Vol. 3 p. 285—288, 2 Taf. — Feinere Struktur der Leucocyten bei *Triton* u. *Salamandra*.

Schelkovnikov, A. B. Beobachtungen an Reptilien des Kreises Ares, Gouv. Elisabethpol. Tiflis, Mitt. Kaukas. Mus. 5. 1911 p. 217—240 (russisch); deutsches Resumé p. 241—242. — *Coluber dione* ist von *C. sauromates* der Art nach wohl verschieden, erstere erreicht auch nur 700—800, letztere bis 1800 mm Länge. *Tropidonotus tessellatus* ahmt durch Ausbreiten des Halses *Vipera lobetina* nach (in diesem Sinne wohl nicht richtig; beide Arten gehören Gattungen an, in denen die Ausbreitung der Halsgegend im gereizten oder geängstigten Zustande eine sehr häufige Erscheinung ist). *V. lobetina* ist die einzige Giftschlange des Kreises, wird bis 1240 mm lang.

Schmalhausen, J. J. (1). Die Entwicklung des Extremitätenskelettes von Salamandrella Keyserlingi. Vorläufige Mitteilung. Anat. Anz. 37. Bd. p. 431—446, 7 Figg., Taf. — Entwicklung des Tarsus und Carpus; starke individuelle Variation; im günstigsten Falle 5 Centralia und 7 Tarsalia distalia angelegt, darunter Prachallux und Postminimus; Centralia in 2 Reihen angeordnet. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 134.

— (2). (Über die Entwicklung der Skeletts der Extremitäten von Salamandrella Keyserlingii.) Moskva Ducon. XII. Sjezda russ. jest vrač. 1909—1910 (Prot.) 1910 p. 289—290.

Schmalz, P. (1). Meine Vivarien. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 23—26, 85—88, Figg.

— (2). Frosch und Schwalbe. Ebenda p. 548. — Wasserfrosch, der eine erwachsene Schwalbe gefressen hatte, tot im Wasser aufgefunden.

— (3). Der Fang von Kreuzottern. Ebenda p. 239, 2 Figg.

— (4). Eine Exkursion nach Karthago. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 412 (*Lacerta pater*, *Discoglossus pictus*, *Bufo mauritanicus*).

— (5). Fransenfinger. Ebenda p. 88.

— (6). Zoologische Streifzüge in der Oase Gabes. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 No. 28 p. 363—364. — Vorkommen von *Mabuia vittata*, *Chalcides ocellatus*, *Chamaeleon*, *Clemmys leprosa*, *Tropidonotus viperinus*, *Acanthodactylus* (sp.)

Schmidt, W. J. (1). Das Integument von Voeltzkowia mira Bttgr. Ein Beitrag zur Morphologie und Histologie der Eidechsenhaut. Zeitschr. Wiss. Zool. 94. Bd. p. 506—720, 24 Figg., Taf. 22—24. — Aus der eingehenden Beschreibung soll nur hervorgehoben werden, daß die präformierten Bruchstellen des Schwanzes durch scharfe quere Linien im Corium angedeutet sind, die der Lage nach den vertebralen Bruchstellen entsprechen, nur daß die Hautsinnesorgane zahlreicher sind, als bei irgendeinem anderen Reptil. Im übrigen möge

auf das ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 103 verwiesen werden.

— (2). Beobachtungen an der Haut von Geckolepis und einigen anderen Geckoniden. Aus: Voeltzkow, Reise in Ostafrika in den Jahren 1903—1905, Bd. IV. 1911 p. 331—351, Taf. 24—25.

Schmidt, V. Zur Entwicklung des Kehlkopfes und der Luftröhre bei den Wirbeltieren. Anat. Anz. 35. Bd. p. 473—478, 2 Figg. — Nach den Ergebnissen einer Beobachtung bei *Emys lutaria taurica* ist das vordere Ende des Kehlkopfes bei den Amnioten phylogenetisch neu erworben.

Schneider, K. C. Histologische Mitteilungen. 3. Chromosomengenese. Festschr. R. Hertwig. Jena 1. Bd. p. 213—232, Taf. 14—16 (bei *Salamandra*).

Schreitmüller, Wilhelm (1). Geglückte Bastardierung verschiedener Molcharten. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 215—217. — Triton vulgaris L. typ. ♂ × italicus Per. ♀; alpestris Laur. ♂ × vulgaris L. typ. ♀.

— (2). Über die Zucht von Triton pyrrhogaster Boie. Ebenda p. 379—381. Eiablage in die Spitzentriebe von *Myriophyllum*. Eier entwickeln sich nur an schattigen Stellen, können Licht und Sonne nicht vertragen. Rohes Fleisch als Nahrung schädlich für die Molche.

— (3). Eine eigenartige Krampfstellung bei Kröten. Ebenda p. 562—564, 2 Figg.

— (4). Über Fang und zwangsweise Fütterung der Kreuzotter. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 16, p. 61—62, fig.

— (5). Über Verzögerung des Geburtsaktes bei Salamandra maculosa Laur. Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 39, Lacerta No. 19 p. 73 (2 figg.).

— (6). Cerastes vipera Linné (Kleine Hornviper). Wochenschr. Aquarienkunde No. 45, 1910, Lacerta No. 22 p. 85—87.

— (7). Die in der Dresdener Umgebung vorkommenden Kriechtiere und Lurche. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 10, p. 37—40, No. 11 p. 41—42, No. 12, p. 45—46, No. 13, p. 49—50. — Kurze Beschreibung von *Lacerta agilis* u. *vivipara*, *Anguis*, *Tropidonotus natrix*, *Coronella austriaca*, *Vipera berus*, *Emys orbicularis*, *Bufo*, *Pelobates*, *Alytes*, *Bombinator*, *Rana*, *Hyla*, *Salamandra*, *Molge* (gute phot. Abbildungen der meisten Arten).

Schröder, W. Ein Apriltag aus dem Leben unserer gemeinen Kröte. Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 37. Lacerta No. 18. p. 69—72, fig.

Schweizer, Rud. (1). Allerlei aus dem Vipernterrarium. II. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 390. — Sandviper frißt Grasfrösche u. Zauneidechsen; ausnahmsweise Kämpfe um Beutetiere.

— (2). Merkwürdiges Gebaren von Schlangen. Ebenda p. 749. — Eigentümliches Sandschaufeln von *Lytorhynchus diadema* und *Coelopeltis monspessulana* mit Hilfe des seitwärts gebogenen Kopfes.

— (3). Meine bisherigen Erfahrungen bei der Pflege der Viper

(Vipera aspis). Wochenschr. Aquarienkunde. VII. Lacerta No. 5 p. 18—20, No. 6 p. 21—22.

— (**4**). Über Zwangsfütterung von Schlangen. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 13, p. 52, No. 14, p. 54—56.

— (**5**). Panzerechsen. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910. Lacerta No. 25 p. 97—99.

†**Seeley, H. G.** (**1**). On a fossil reptile with a trunk from the Upper Karroo rocks of Cape Colony. Rep. Brit. Ass. London **1908** 1909 p. 713.

†— (**2**). On distinctions in dentition between the fossil reptiles classed as Cynodontia and Gomphodontia. Rep. Brit. Ass. London **1908** 1909 p. 714.

Siebenrock, Fr. Schildkröten aus Süd- und Südwestafrika, gesammelt von Dr. R. Pöch u. J. Brunnthaler. S. B. Ak. Wiss. Wien Bd. CXIX. 1. 1910 p. 693—720 Taf. I—IV, 2 Textfigg. — Bei *Homopus* ist die Form der Gularschilder das einzige sichere Unterscheidungsmerkmal von *Testudo*; das Plastron ist in beiden Geschlechtern flach, beide sind in der Jugend gleich gefärbt, das erwachsene ♂ aber im Allgemeinen viel lichter als das ♀. *Homopus boulengeri* legt alljährlich nur ein Ei, daher wohl die Seltenheit der Art. Bei *Testudo pardalis* ist die Luftröhre des ♂ noch mehr gewunden und daher länger als die des ♀, beim jungen Tiere aber noch ohne Windungen. Diese Art ist neben *T. oculifera* die einzige, die in der Kalahari auf sandigem Boden vorkommt. *Testudo geometrica*, die sehr selten zu sein scheint, gehört nach der Zahl der Axillarschilder und der Beschaffenheit der Beschuppung des Vorderarms neben *T. oculifera*. Vorhandensein oder Fehlen des Femoraltuberkels ist von geringer systematischer Bedeutung. *T. trimeni* ist sicher von *T. fiskii* verschieden. Bei *Pelomedusa* erhalten sich die Fontanellen des Plastrons sehr lange Zeit, während sie bei *Sternothaerus* früh verschwinden. Vorkommen auf der Sinai-Halbinsel zweifelhaft. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII 1911 p. 221.

Siedlecki, M. Die Haftballen des javanischen Flugfrosches (*Polypedates Reinwardtii*). Vorläufige Mitteilung. Bull. Acad. Cracovie B. p. 593—606, 5 Figg., Taf. 23. — Mechanik der Fingerbewegungen und Histologie der Haftballen. Die obere Epithellage ist mit cylindrischen, dichtstehenden cuticularen Härchen bedeckt, die im Verein mit dem klebrigen Sekret der Drüsen die Adhäsion bewirken. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 101.

Sieglbauer, Felix. Zur Anatomie der Schildkrötenextremität. Arch. Anat. Physiol. Leipzig. Anat. Abt. 1909 p. 183—280. 4 Taf.

Smith, B. G. The Structure of the spermatophores of Amblystoma punctatum. Biol. Bull. Woods Hole Mass., Vol. 18, p. 204—211, 5 Figg. — Bestehen im einfachsten Falle aus einem Gallertkegel, dessen Spitze die Samenmasse pilzhutartig aufgelagert ist, während die verbreiterte Basis an der Unterlage klebt. Manchmal werden vom Männchen mehrere Samenhaufen aufeinander gesetzt oder der zweite Spermatophor dem ersten seitlich angeklebt. Wenn die Spermatophoren übereinandergetürmt sind, so nimmt das Weibchen nur die Sperma-

tozoen des obersten davon auf, woraus sich ergiebt, daß die einfachsten Spermatophoren auch die zweckmäßigst gebauten sind.

Snessarew, Paul (1). Über die Nervenfasern des Rhinencephalon beim Frosche. J. Psychol. Leipzig 31 1908 p. 97—125 5 Taf.

— **(2).** Material zur vergleichenden Anatomie des Nervensystems. Zur Hirnbildung des Frosches und der Eidechse. Anat. Anz. 37. Bd. p. 139—148, 7 Figg. — Bau der Ventriculi lateralis des Vorderhirns von *Lacerta* im Vergleich mit *Rana*, Verlauf des Tractus olfactorius, Nervenzellen im Vorderhirn und Diencephalon von *Rana*, Verlauf des Nervus terminalis und eines im Mesencephalon gefundenen Nerven. Ref. im Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 159, 167.

Söderberg, Rudolf. Account of a zoological journey in Scania during May and June, 1907, esp. for studying the occurrence of the Batrachians Stockholm Vet.-Ak. Ärsbok **1908** p. 247—278.

Spemann, H. (1). Neue Versuche am Wirbeltierauge. Würzburg. Sitz.-Ber. physik. Ges. 1908 (1909) p. 75—77.

— **(2).** Die Entwicklung des invertierten Hörgrübchens zum Labyrinth. Ein kritischer Beitrag zur Strukturlehre der Organanlagen. Arch. Entwicklungsmech. 30. Bd. 2. Teil p. 437—458, 10 Figg. — Bei Drehung der Anlage des Hörbläschens (mit deutlicher Anlage des Ductus endolymphaticus) junger Larven von *Rana esculenta* um 180°, sodaß der D. e. lateralventralwärts gerichtet ist, während die Grübchenöffnung nach außen gerichtet bleibt, entspricht die Orientierung des späteren Labyrinthes der Verlagerung des Hörgrübchens.

Stehli, Georg. Über die Beschuppung der Reptilien. Jena. Zeitschr. Naturw., 46. Bd. p. 737—800, 19 Figg., Taf. 28. — Im Allgemeinen und ursprünglich folgen die Schuppen der Reptilien in ihrer Anordnung der Segmentierung des Körpers. Bei den Schlangen entspricht jede schräge Schuppenreihe einem Segment, ebenso sind auch die großen Rückenschilder der Krokodile deutlich segmental und wie *Aetosaurus ferratus* beweist, ist diese Anordnung eine ursprüngliche. Auch bei den Schildkröten sind die Rückenplatten, bei den Rhynchocephalen wenigstens die Rückenzacken des Schwanzes segmental angeordnet; dagegen verwischt sich diese Anordnung mehr oder weniger bei den Eidechsen, am meisten bei den Geckoniden. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII 1911 p. 535.

Stejneger, Leonhard (1). Batrachians and Reptiles (of the Princeton University expeditions to Patagonia, 1896 — 1899). Rep. Princeton Univ. Exp. Patagonia 1896—1899: Princeton N. J. **3** (Zoology) 1909 p. 211—224.

— **(2).** Generic names of some Chelyid turtles. Washington D. C. Proc. Biol. Soc. **22** 1909 p. 125—127.

— **(3).** New Lizard from the Philippine Islands. Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 39, 1910, p. 97—98, No. 1776 (Tropidophorus partelloi).

— **(4).** Description of a new Amphisbaenoid Lizard from Peru. Proc. U. S. Nat. Mus. Washington Vol. 41, 1911, No. 1856 p. 283—284.

— **(5).** Descriptions of three new Batrachians from Costa Rica

and Panama. Proc. U. S. Nat. Mus., Vol. 41, 1911, No. 1857, p. 285—288.

Sternfeld, Richard. Reptilia und Amphibia für 1906 (Jahresbericht). Arch. Natg. Berlin 73. Bd. 2 H. 1. 1907 (1909) III. p. 1—50.

Stockard, Ch. R. (1). Studies of Tissue Growth (3. 4.). Arch. Entwicklungsmech. 29. Bd. p. 15—32, 4 Figg.

— **(2).** Rates of Regeneration in various Salt Solutions, and the Influence of Regenerating tissue on the Animal Body. Science (2) Vol. 31. p. 469 (*Triton*).

Studnicka, F. K. (1). Die Natur des Chordagewebes. Bemerkungen zu einer Arbeit von Friedrich Krauss (Archiv für mikroskopische Anatomie, Bd. 73). Anat. Anz. Jena **34** 1909 p. 81—91.

— **(2).** Zu der „Erwiderung" von Friedrich Krauss auf meine Mitteilung über „Die Natur des Chordagewebes". Anat. Anz. Jena **34** 1909 p. 580—582.

Sugurov, A. M. (Beitrag zur Kenntnis des Herpetologie des Kaukasus: Bombina bombina L. zur kaukasischen Fauna gehörig.) Tiflis Mitt. Kauk. Mus. **4** 1909 p. 153—154; deutsch p. 155—156. — Vorkommen bei Ekaterinodar am linken Ufer des Kubanflusses.

Tarapani, H. Zur Entwicklungsgeschichte des Hyobranchialskelettes von *Salamandra atra* Laur. und *Triton alpestris* Laur. Zürich. Phil. Diss. 11 S. Jena 1909. S.-A. aus Jena Z. für Naturwissenschaft. **45** N. F. 38 (2 + 54) 6 Taf.

Terni, Tullio. La spermatogenesi del Geotriton fuscus. Nota riassuntiva. Monit. Zool. Ital. Anno 21, p. 169—180.

Thaler, Karl. Das Munddach der Schlangen und Schildkröten. Morph. Jahrb. 41. Bd. p. 471—518, 30 Figg. Taf. 8—9. — Entstehung der sekundären Choanen bei *Tropidonotus* und *Chrysemys*. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 215.

†**Tornier, G. (1).** Ernstes und Lustiges aus Kritiken über meine Diplodocus-Arbeit. S. B. Ges. Naturf. Fr. Berlin f. 1909 p. 505—536, 3 Figg.

†— **(2).** War der Diplocodus elefantenfüßig? Ebenda p. 536—557, 19 Figg. — Gebiß und Kiefer bei *Diplodocus*, noch mehr bei *Morosaurus* waren zum Fang kleiner Tiere eingerichtet; beide Beinpaare, besonders das hintere, zum Scharren geeignet; plantigrader Zehenbau.

— **(3).** Die Mosaikentwicklung der Froschlarven bei ihrer Endumwandlung. Arch. Entwicklungsmech. 30. Bd. 2. Teil p. 497—515, 10 Figg. — Veränderungen der Larve von *Xenopus muelleri* bei der Verwandlung. Bei der Endumwandlung treten in der Haut zweierlei Felder auf: Evolutionsfelder und Involutionsfelder, von denen die ersteren auf Kosten der letzteren größer werden und zum Schluß soweit wie möglich miteinander verwachsen. Die Deckhaut ist aber bei der Verfelderung nicht selbständig, sondern von Entwicklungsvorgängen im Innern abhängig. Es geht auch die Entwicklung der Larve zum Vollfrosch mosaikartig vor sich. Ausf. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 77.

— (**4**). Reptilia, Reptilien. — Amphibia, Lurche. (In: Die Süßwasserfauna Deutschlands, hrsg. v. Brauer, H. 1.) Jena (G. Fischer) 1909 p. 64—65, 66—89.

Turner, C. H. The behavior of a snake. Science New York N. Y. 30 1909 p. 563—564.

Unthank, H. W. Exhibition of, and remarks upon, a skull of Sphenodon with abnormal nasal region. London Proc. Zool. Soc. **1909** p. 666.

Vaillant, Léon. Observations faites, au Muséum d'Histoire naturelle, sur de jeunes crapauds communs à la période ultime de la métamorphose (V. période de Dugès). Paris C. R. soc. biol. **65** 1908 p. 11—12.

Vaillant, Léon et **Guillaume Grandidier.** Histoire Naturelle des Reptiles. Première Partie: Crocodiles et Tortues. In: Histoire Physique, Naturelle et Politique de Madagascar. Publiée par Alfred et Guillaume Grandidier. Paris 1910, 86 pagg., 27 Taf. — In dieser großangelegten Arbeit hat Vaillant den systematischen, Grandidier den biologischen Teil übernommen. Ersterer hält sowohl *Crocodilus robustus* als *C. madagascariensis* als besondere Arten aufrecht. In Bezug auf die Systematik der Schildkröten sind die wichtigen Arbeiten Siebenrock's ziemlich spurlos an V. vorübergegangen; wie man u. a. daraus ersieht, daß er *Acinixys planicauda* noch bei *Testudo* stehen läßt. Die zahlreichen Tafeln stellen in farbigen Abbildungen die madagassischen Schildkröten und Krokodile sowie Halswirbel und Darmkanal der verschiedenen Schildkrötenarten der Insel dar. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 219.

Van Lidth de Jeude, Theodor (**1**). Reptilien (Schlangen). In: Nova Guinea, Résultats de l'Expédition Scientifique Néerlandaise à la Nouvelle Guinée. Vol. V. 4. Zoologie. Leide 1911 p. 519—530. — Die 15 verzeichneten Arten, die im Jahre 1903 im nördlichen Teile der Insel gesammelt wurden sind alle schon von Neuguinea bekannt; als seltenere Arten wären *Typhlops multilineatus*, *Tropidonotus mairii* und *doriae*, *Stegonotus guentheri* hervorzuheben. Genaue Fundortsangaben und sorgfältige Beschreibungen finden sich bei sämtlichen Arten.

— (**2**). Reptilien (Schlangen), ebenda Vol. IX. 2. p. 265—287, Taf. VIII. — Von den 29 Arten die in den Jahren 1904, 1907 und 1909 im südlichen Neuguinea gesammelt wurden, sind vier neu (s. *Colubridae*); von den übrigen mögen namentlich *Tropidonotus mairii*, *Stegonotus magnus*, *Dendrophis elegans*, *Hypsirhina polylepis*, *Myron richardsoni*, *Aipysurus eydouxii*, *Pseudechis australis* und *Micropechis ikaheka* genannt werden. Von den 16 von der Expedition in Nord-Neuguinea gefundenen Arten sind 13 auch im Süden der Insel wiedergefunden worden; es ist andererseits wahrscheinlich, daß auch die übrigen im Süden angetroffenen Arten auch im Norden vorkommen, nur bei wenigen Arten ist das Fehlen im Norden der Insel, während sie im Süden an verschiedenen Stellen gefunden wurden, auffällig. Neu ist die indische *Hypsirhina enhydris* für Neuguinea.

Versluys, J. Bemerkungen zum Parasphenoid von Dermochelys. Anat. Anz. 36. Bd. p. 487—495 (gegen Fuchs, hält seine Deutung aufrecht).

Victoroff, Konstantin (1). Zur Kenntnis der Veränderungen des Fettgewebes beim Frosche während des Winterschlafes. Arch. ges. Physiol. Bonn **125** 1908 p. 230—236.

— **(2).** Über die Veränderungen des Fettgewebes beim Frosche während des Winterschlafes. Kazani Lap. veterin. Inst. **26** 1909 p. 143—149.

Vogt, W. Über rückschreitende Veränderungen von Kernen und Zellen junger Entwicklungsstadien von *Triton cristatus*. (Vorl. Mitt.) Marburg. Sitz.-Ber. Ges. Natw. **1909** 1910 p. 109—124 1 Taf.

Wagner, Karl. Die Herkunft des Epigmentes der Amphibien. Zool. Anz. 35. Bd. p. 530—543, Fig. — Verdankt seine Entstehung wahrscheinlich der Tätigkeit des Keimbläschens. Dafür spricht das Vorkommen dicht am K. in den ersten Stadien, die Richtung der Ausbreitung vom K. zur Peripherie, das vermehrte Auftreten da, wo das K. durch Protuberanzen eine größere Oberfläche bietet; auf der Seite des K., wo die Protuberanzen größer sind, findet sich auch das Pigment stärker entwickelt.

Walter, F. K. Schilddrüse und Regeneration. Archiv Entwicklungsmech. 31. Bd. p. 91—130, Fig., Taf. 5. — Nach Exstirpation der Thyreoidea bei *Triton cristatus* tritt stets eine Hemmung in der Regeneration der Hinterbeine ein.

Wall, F. (1). Remarks on some little Known Indian Ophidia. Rec. Ind. Mus. Calcutta **3** 1909 p. 145—150.

— **(2).** Extension of the habitat of the common Kukri snake (Simotes arnensis). Bombay J. Nat. Hist. Soc. **19** 1909 p. 532—533.

— **(3).** Discovery of a second specimen of the rare snake Oligodon elliotti. Bombay J. Nat. Hist. Soc. **19** 1909 p. 533.

Wandolleck, Benno. Die Amphibien und Reptilien der papuanischen Ausbeute Dr. Schlaginhaufens. Abh. Ber. Mus. Dresden Bd. III. 1910 No. 6 15 pagg., 2 Figg., 1 Taf. — Außer mehreren zu den Engystomatiden u. Hyliden gehörigen neuen Arten werden noch *Sphenophryne cornuta* Ptrs. und Doria (der Typus der Gattung, der aber nicht alle seither als *Sphenophryne* beschriebenen Arten umfaßt, für die eine Gattung *Mehelyia* aufgestellt wird) *Hyla dolichopsis* Cope (darunter ein 13 cm langes Exemplar), *H. arfakiana* Ptrs. Doria, *H. papuensis* Wern., *Asterophrys turpicola* Müll., *Rana papua* Less. genannt, die Reptilien durchwegs bloß aufgezählt. Verf. beschreibt bei den meisten Arten der Batrachier auch die wichtigsten Skelettteile, namentlich Schädel und Brustgürtel und gibt einfache Abbildungen davon.

†**Watson, D. M. S. (1).** On some reptilian tracks from the Trias of Runcorn (Cheshire). London Q. J. Geol. Soc. **65** 1909 p. 440.

— **(2).** On some reptilian remains from the Trias of Lossiemonth (Elgin). London Q. J. Geol. Soc. **65** 1909 p. 440.

†— **(3).** A preliminary note on two new genera of Upper Liassic

Plesiosaurs. Manchester. Mem. Proc. Lit. Phil. Soc. 54 1909 pt. 1 p. 1—28.

Weber, A. (1). Etude de la torsion de l'ébauche cardique chez Rana esculenta. Bibliogr. anat. Nancy **18** 1908 p. 136—141.

— **(2).** Altérations des fibres musculaires striées sous l'influence des Sarcosporidies. Paris C. R. soc. biol. **66** 1909 p. 566—568.

Weiss, Robert. Studien an den Bowman'schen Drüsen des Frosches. Arch. ges. Physiol. Bonn **130** 1909 p. 507—520 1 Taf.

Werner, F. (1). Ein Prachtfrosch. Wochenschr. Aquarienkunde 1911, Lacerta No. 1, p.

— **(2).** Amphibien und Reptilien I (Körperbau und Lebensweise). In: Naturwiss. Wegweiser, Strecker u. Schröder, Stuttgart, Bd. 15. 1900, 104 pagg., 3 Taf., 38 Textfigg.

— **(3).** Amphibien und Reptilien. II. (Anpassung der Organe an die Lebensweise). In: Naturwiss. Wegweiser Bd. 16, 1910, 84 pagg., 1 Taf., 40 Textfigg. — Die beiden Bändchen sollen nach den Intentionen des Verfassers eine Einführung in die allgemeine Biologie der Reptilien und Amphibien bilden, wobei auch die fossilen Formen eine ausreichende Berücksichtigung finden. Das erste Bändchen enthält die folgenden Abschnitte: Die Nachkommen der Panzerlurche, die Wandlungen der Athmungsorgane bei den Amphibien, die Verwandlung der Amphibien, Neotenie, Balancierorgane, Brutpflege, Schutz- und Trutzwaffen, die Abschnitte des Körpers und ihre Funktion, die Weiterentwicklung des Reptilstammes. Die Kapitel des zweiten Bändchens sind überschrieben: Die Haut der A. u. R. Einiges von den Sinnesorganen unserer Tiere. Vom Darm und von der Nahrung. Die Luftröhre und die Lungen der Reptilienathmung, Sommer- u. Winterschlaf. Von der Vermehrung und Regeneration, Lebensdauer, Eintritt und Erscheinungen des Todes. Litteraturverzeichnis und Register in beiden Bändchen. Die Abbildungen sind größtenteils Originalzeichnungen oder Photogramme nach lebenden Objekten.

— **(4).** Reptilia et Amphibia; in Schultze, Zool. u. anthropol. Ergebnisse einer Forschungsreise im westlichen und zentralen Südafrika. IV. Bd. 1. Lieferung 1910 (Jenaische Denkschr. XVI.) p. 279—370, 6 Taf., 15 Textfigg. (Die neuen Arten schon im Ber. f. 1909 verzeichnet.).

Wewers, A. (1). Teju im Freien. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 749. — Im Garten freigelassener *Teju*, *Tiliqua*, *Macroscinus*, *Trachysaurus*, *Heloderma* versuchten zu beißen; der *Teju* lief auf den Hinterbeinen hochbeinig davon; *Macroscincus* fraß Maikäfer.

— **(2).** Einige Beobachtungen an größeren Terrarientieren. Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 43, 1910 Lacerta No. 21, p. 82—83. — *Heloderma suspectum*, *Trachysaurus rugosus*, *Tupinambis nigropunctatus*.

Wildner, E. (Über Uromastix acanthinurus). Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 51, 1910, Lacerta No. 25 p. 100.

†**Wieland, G. R.** A new armored Saurian from the Niobrara. Amer. J. Sci. New Haven Conn. 1909 p. 250—252.

Willey, A. (1). Miscellaneous Records: Callophis trimaculatus. Spolia zeylan. Colombo **5** pt. 20 1908 p. 186.

— **(2).** Notes on a trip from Ambalantola to Hambegammoa. Spolia Zeylan. Colombo **6** Taf. XXI 1909 p. 49—53 1 Taf.

†**Williston, S. W. (1).** New or little Known Permian vertebrates. Trematops, new genus. J. Geol. Chicago III. **17** 1909 p. 636—658.

†— **(2).** The skull and extremities of Diplocaulus. Topeka. Trans. Kan. Acad. Sci. **22** 1909 p. 122—131 6 Taf.

†— **(3).** The Skull of Labidosaurus. Amer. Journ. Anat. Vol. 10 p. 69—84, 3 Taf. — Verf. hält eine Ableitung der Reptilien von den Microsauriern für unmöglich; die Pelycosaurier leitet er von den Cotylosauriern ab, während zu den Rhynchocephalen keine direkten Beziehungen bestehen. Bei dem sehr wohl erhaltenen Schädel von *L.* fällt das gleichzeitige Vorkommen von Supraoccipitaea, Epioticum, Squamosum und Prosquamosum auf. *L.* hat keine Schläfenlücke; das Fehlen oder Vorkommen einer solchen scheint bei den primitiven Reptilien von keiner großen taxonomischen Bedeutung zu sein. Hirnkapsel auffallend klein. Ref. in Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 122.

Wiedemann, M. (1). Die Krivosije. Bl. f. Aquarienkunde. XXI. 1910 p. 332, 350, 381. — Auf S. 382—383 sind die Reptilien und Amphibien des Gebietes verzeichnet.

— **(2).** Die Mosoreidechse (Lacerta mosorinesis Kelombatovic = Lac. koritana Tomasini). Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 495—497. 3 Figg. — Frei- und Gefangenleben, Verbreitung, Färbung.

— **(3).** Die beiden europäischen Anguiden. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 15 p. 57—59, 4 Figg.

Winkler, Ferd. Studien über Pigmentbildung. Arch. Entwicklungsmech. 29. Bd. p. 616—631, Taf. 22—25. — Pigmentbildung bei Amphibien bei Regeneration u. Transplantation. Ref. in Zool. Centralbl. XVIII. 1911 p. 534.

Wintrebert, P. (1). Sur le déterminisme de la métamorphose chez les Amphibiens. 12. L'évolution du vomer et du ptérygo-palatin chez Amblystoma tigrinum. C. R. Soc. Biol. Paris Tome 68 p. 178—180. — Während der Metamorphose verschwinden Vomer und Palatinum, letzteres bis auf einen caudalen Fortsatz, das sog. Pterygoid, das sich an das knorpelige, vom Quadratum abstammende Pterygoid anlegt und durch eine diesem aufliegende perichondrale Ossification ergänzt wird. Der Vomer wird neu gebildet.

— **(2).** Sur la déterminisme etc. (s. oben) 13. La disparition du palatin et la transformation du vomer chez la Salamandra maculosa Laur. Ebenda p. 300—302. — Der Vomer bleibt während der Metamorphose bestehen und vergrößert sich unter Bildung neuer Zähne. Das Palatinum geht bei der M. bis auf die Regio pterygoidea zugrunde.

— **(3).** Sur le déterminisme etc. 14. Les variations de l'appareil voméro – pterygo – palatin chez l'Axolotl en dehors de la métamorphose

et chez l'Amblystome branchié. Ebenda p. 419—420. — Bei gut genährten Larven ist das Pterygopalatinum einheitlich, bei schlecht genährten mehr oder weniger resorbiert. Bei der Metamorphose schwindet der Palatinteil, der Vomer erfährt eine teilweise Rückbildung

— (**4**). Sur le déterminisme etc. 15. Sur la structure dissemblable de la base du crâne chez les Protritonidés et les Urodèles. Ebenda p. 1081—1083. — Das Verschwinden des Palatinums während der Metamorphose ist charakteristisch für die Urodelen, bei den Branchiosauriern sind keine Vorstufen dieser Reduktion zu beobachten, das Munddach ist nach einem verschiedenem Typus gebaut, die Urodelen sind demnach nicht einfach als degenerierte Abkömmlinge der Protritoniden zu bezeichnen; bei den Br. sind die Seitenteile stärker entwickelt, dagegen vom Parasphenoid nur ein schmaler medianer Fortsatz, bei den Urodelen ist das Parasphenoid kräftig ausgebildet, die Randknochen dagegen stark reduziert. Zwischenstufen sind durch *Ranodon*, die Lechriodonten, *Tylotriton* und *Pachytriton* gegeben. *Batrachiderpeton* und *Pteroplax* ähneln dem Larventypus der Urodelen, während sonst bei den Protritoniden Larven und verwandelte Tiere im Wesentlichen übereinstimmen.

— (**5**). Sur le déterminisme etc. 16. La valeur phylogénétique de l'arc pterygo-palatin chez les larves d'Urodèles. Ebenda Bd. 69 p. 78—80. — Die Larven der Protritoniden sind weniger primitiv als die der Urodelen und diese wiederholen die Phylogenese vollständiger als jene. Gaumen der Protritoniden leicht von dem der gnathostomen Fische ableitbar, bei Urodelen von Anfang an durch Überwiegen des knöchernen Maxillarbogens über den Pterygopalatinbogen ausgezeichnet

— (**6**). Le déterminisme. 17. Les changements des rapports, le fonctionnement et la constitution de l'arc voméro-ptérygopalatin chez les larves de Salamandridae. Ebenda p. 129—131. — Die innere, dem Pterygopalatinbogen aufsitzende Zahnreihe funktioniert bei den Urodelenlarven zuerst; nach Auftreten der Kieferzahnreihe liegen sie ohne feste Stütze der Nasenkapsel an oder es fehlt ihnen überhaupt eine feste Unterlage, womit die Reduktion des Bogens zusammenhängt. Das Pterygopalatinum entspricht dem Ectopterygoid der Crossopterygier.

— (**7**). Le déterminisme etc. 18. L'origine des Urodèles. Ebenda p. 172—174. — Urodelen-Verfahren und Protritoniden müssen gleichzeitig im Carbon und Perm gelebt haben; Urodelenlarven besitzen wie die gnathostomen Fische ein Spleniale des Unterkiefers, das den Protritoniden bereits fehlt.

— (**8**). Le déterminisme etc. 19. Le récul impossible du bassin chez Branchiosaurus amblystomus Credner. Ebenda p. 226—228. — Eine Verschiebung des Beckens längs der Wirbelsäule um 5—6 Wirbel während der Metamorphose ist ganz ausgeschlossen, es handelt sich hier entweder um individuelle Variation oder um verschiedene Arten.

— (**9**). Essai sur le déterminisme de la métamorphose chez les Batraciens. Paris C. R. ass. franc. avanc. sci. **36** (Reims 1907) 2e Partie 1908 p. 741—764.

— (**10**). Sur la possibilité d'obtenir une forme intermédiaire entre l'axolotl et l'amblystome. Paris C. R. ass. franç. avanc. sci. **37** (Clermont - Ferrand) 1908 (1909) p. 562—573; **38** (Lille) 1909 Résumés p. 84.

— (**11**). Sur la présence à l'état indigène en France de Discoglossus pictus Orth., Paris C. R. ass. franç. avanc. sci **38** (Lille) 1908 Résumés p. 83—84.

— (**12**). Sur l'anotomie comparée du demi amblystome branchié, du l'axolotl et de l'amblystome. Paris C. R. ass. franç. avanc. sci. **38** (Lille) 1909 p. 127.

— (**13**). Sur la sensibilité primitive, et la conductibilité centripète anerveuse du Tégument chez les larves des Batraciens. Paris C. R. ass. franc. avanc. sci **38** (Lille) 1909 p. 127—128.

Wolff, G. Regeneration und Nervensystem. Festschr. R. Hertwig, Jena 3. Bd. p. 67—80, Fig. — Abhängigkeit der Regeneration der Hintergliedmaße von *Triton cristatus* vom Nervensystem.

Wolterstorff, W. Über Triton (= Molge) vittatus Gray (forma ophrytica Berth.). Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 35—38, 52—55, 69—71, Taf. (farbig), 7 Textfigg. — Ausführliche Beschreibung dieses Molches und seines Freilebens in Kaukasien und Kleinasien; die Textbilder stellen die Heimat des Molches in Kleinasien (Bithyn. Olymp bei Brussa) vor.

Woodland, W. N. F. An abnormal Anterior Abdominal Vein in the Frog. Zool. Anz. 35. Bd. p. 626—627, fig.

†**Woodward, S.** Note on a Chelonian skull from the Purbeck beds of Savanage. Dorchester Proc. Dorset Nat. Hist. F. Cl. **30** 1909 p. 143—144.

Wanderer, Hans. Die Entwicklung der äußeren Körperform des Alpensalamanders (Salamandra atra Laur.). Zool. Jahrb. Anat. 29. Bd. p. 367—414, Taf. 25—33. — Von allen in den Eischlauch gelangenden Eiern ist nur das erste, das in seinen Hüllen selten zwei Eizellen enthält, befruchtet. Furchung; wie gewöhnlich total inaequal; Entwicklung der Organe. — Bei *S. a.* geht der Uterus aus einem kurzen Stück des Siebold'schen Schlauches hervor, wo das Embryonal-Ei auch befruchtet wird, zum größten Teil aber aus den distalen Partien des Eischlauches; bei *S. maculosa* aber entsteht er ganz aus dem Siebold'schen Schlauche, der hier sehr lang ist. — Während Kammerer der Ansicht zuneigt, daß *S. atra* direkt von *maculosa* abzuleiten sei, vertritt Verf. die Ansicht, es sei fraglich, ob gemeinsamer Gattungsname für beide Arten berechtigt sei und *atra* viel eher mit anderen eierlegenden Urodelen (Tritonen, Amblystomiden) in genetischem Zusammenhang stehe. Während die Annahme Kammerers immerhin diskutabel ist, stellt diejenige des Verf. eine gänzliche Verkennung, bezw. Überschätzung der systematischen Bedeutung der Fortpflanzungsverhältnisse dar, so daß man wohl nicht ernstlich darauf eingehen kann.

Young, Robert T. The occurrence of Bufo columbiensis east of the Rocky mountains. Philadelphia Pa. Proc. Acad. Nat. Sci **61** 1909 p. 298.

Yung, Emile. Variations de longueur de l'intestin chez les grenouilles. Arch. Sci Phys. Genève (4) **21** 1906 p. 535—536.

Zalla, Mario. Ricerche sperimentali sulle modificazioni morfologiche delle cellule nervose negli Animali ibernanti. Riv. Pat. Nerv. Ment. Firenze Vol. 15 p. 211—221, 7 Figg. Autorreferat in Arch. Biol. Ital. Tome 54 p. 116—126, 7 Figg. — Bei überwinternden *Lacerta, Zamenis, Tropidonotus, Rana, Bufo, Bombinator* (u. *Myoxus*). Neurofibrillen verdickt. Gleiche Veränderung der Struktur der motorischen Rückenmarkszellen wie bei den Wintertieren zeigen Sommerreptilien, die lange bis 8—10° C. gehalten werden, während Amphibien und Säuger durch die niedrige Temperatur weniger beeinflußt werden.

Zapf, J. Anoli. Wochenschr. Aquarienkunde. 1910. Lacerta No. 6 p. 22—24.

Zarnik, B. (1). Über den Bau der Reptilienniere. S. B. Phys. Med. Ges. Würzburg, p. 1—4.

— **(2).** Vergleichende Studien über den Bau der Niere von Echidna und der Reptilienniere. Jena. Zeitschr. Naturwiss. 46. Bd. p. 113—224, 41 Figg., Taf. 1—10. — Niere von *Lacerta, Anguis, Platydactylus, Coronella, Tropidonotus, Pelias, Boa, Emys, Testudo* und *Crocodilus*. Der histologische Aufbau zeigt trotz der großen äußerlichen Mannigfaltigkeit einen gleichartigen Typus, weshalb auch die Homologisierung der gleichnamigen Abschnitte der Kanälchen keiner weiteren Begründung bedarf. Nach der Art der Knäuelung der Kanäle lassen sich zwei Typen unterscheiden: der Eidechsen- und der Schildkrötentypus. Anscheinend waren die Vorfahren der Säuger und Sauropsiden nur an der Wurzel im Zusammenhang und diese stellen getrennte Entwicklungsreihen einer gemeinsamen Stammform vor.

Zavattari, Ed. I muscoli ioidei dei Sauri in rapporto con i muscoli ioidei degli altri Vertebrati. Parte prima. Mem. Accad. Sc. Torino (2) Tomo 60 p. 351—392, Taf.

Zimmermann, Rud. (1). Neues von der glatten Natter. Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 330—331, 347—350, 2 Figg. — Klettern von *Coronella* an Bäumen.

— **(2).** Über das Vorkommen der Würfelnatter im Königreich Sachsen. Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 2 p. 8.

Zschokke, F. Die Reptilien der Schweiz. Aarau. Mitt. Nat. Ges. **10** 1905 (XVI—XVIII). — Eine Art von Schildkröten (*Emys*), 8 Schlangen und 5 Eidechsen werden als in der Schweiz vorkommend genannt; *Emys* findet sich in der ganzen Schweiz, besonders im Süden und Westen. Sehr verbreitert sind *Lacerta agilis* (bis 1300 m) und *L. muralis* (mehr im Süden, 1200—1600 m Meereshöhe erreichend); eine südliche Art ist *L. viridis*, eine nordische *L. vivipara*, die bis 3000 m vorkommt. *Anguis* wurde im Engadin in 2300 m Höhe gefunden. *Tropidonotus natrix* und *Coronella* sind weit verbreitet, erstere bis 1300 m, mediterrane Arten sind *T. tessellatus* und *viperinus*, beide im Süden der Schweiz, mehr amphibisch lebend. Aeskulapnatter und

Zamenis sind ebenfalls auf den Süden der Schweiz beschränkt. Die Kreuzotter geht bis 3000 m Meereshöhe, ähnlich auch *V. aspis*.

Zuckerkandl, E. Über die Wechselbeziehungen in der Ausbildung des Jacobson'schen Organs und des Riechlappens nebst Bemerkungen über das Jacobson'sche Organ der Amphibien. Anat. Hefte 1. Abt. 41. Bd. p. 1—75, 11 Figg., Taf. 1—3. — Behandelt das Jacobson'sche Organ von *Platydactylus*, *Agama*, *Scincus*, *Lacerta*, *Anguis*, *Chamaeleon*, *Uromastix*, *Varanus*, *Ophisaurus*, *Boa*, *Coluber*, *Vipera*, *Typhlops*, *Tropidonotus*, *Emys*, *Alligator*, *Crocodilus*, *Salamandrina*, *Triton*, *Hypogeophis*, *Amblystoma*, *Pleurodeles*, *Spelerpes*, *Plethodon* und die Frage, in welchem Zusammenhange sein Entwicklungsgrad mit dem des Riechlappens steht. Ausf. Ref. im Jahresb. Zool. Stat. Neapel f. 1910 p. 193.

Übersicht nach dem Stoff.

Literatur.

Zoological Record für 1910: **Boulenger, C. L.**
Jahresbericht für 1904 und 1905: **Nieden**; für 1906: **Sternfeld.**
Reptilien und Amphibien in: Süßwasserfauna Deutschlands: **Tornier (4).**
Reptilien und Amphibien, Lebensweise: **Werner (2, 3).**

Nomenklatorisches.

Genusnamen von Chelyiden-Schildkröten: **Stejneger (2).**

Anatomie.

Allgemeines.

Vegetative Organe von *Rhinophis*: **Baumeister.** — Anatomie von *Boa occidentalis* u. *madagascariensis*: **Beddard.** — Eingeweide von *Megalobatrachus*: **Osawa.** — Extremitäten der Wirbeltiere: **Rabl.** — Anatomie der Schildkröten-Extremität: **Sieglbauer.**

Haut.

Rückenschild von *Ceratophrys*: **Boldt.** — Mundhöhlendrüsen von Anuren: **Cohn.** — Variabilität in der Beschilderung von Cheloniern: **Coker.** — Epidermisvorsprünge bei *Euproctus*: **Roule (2).** — Integument von *Voeltzkowia*: **Schmidt, W. J. (1)**; von *Geckolepis* u. a. Geckoniden: **Schmidt, W. J. (2).** — Haftballen von *Polypedates*: **Siedlecki.** — Beschuppung der Reptilien: **Stehli.**

Skelet.

Die Epiphysen der langen Knochen bei den Sauropsiden: **Anderson.** — Rückenschild von *Ceratophrys*: **Boldt.** — Schädel von *Lacerta jacksonii*: **Degen.** — Über Pterygoid, Palatinum und Parasphenoid bei Reptilien: **Fuchs.** — Herkunft des Knorpels bei regenerierenden Amphibien-Extremitäten: **Glaeser.** — Entwicklung von Zungenbein und Ohrknöchelchen von Anuren: **Kothe.** — Struktur des Chordagewebes: **Krauss.** — Hyobranchialskelett von *Onychodactylus*: **Okajima (2).** — Skelett von *Voeltzkowia*: **Rabanus.** — Entwicklung des Extremitätenskelettes bei *Salamandrella*: **Schmalhausen (1, 2).** — Natur des Chordagewebes: **Studnicka (1, 2).** — Entwicklung des Hyobranchialskelettes von

Salamandra u. *Triton*: **Tarapani.** — Munddach bei Schildkröten und Schlangen: **Thäter.** — *Sphenodon*-Schädel mit abnormer Nasenregion: **Unthank.** — Parasphenoid von *Dermochelys*: **Versluys.** — Entwicklung des Gaumenapparates bei *Amblystoma*: **Wintrebert (1—6);** Becken von *Branchiosaurus*: **Wintrebert (8).**

Muskulatur.

Beziehungen der Myotome zur ventrolateralen Muskulatur und zu den Gliedmaßen bei Urodelen: **Lewis (1).** — Muskeln der Kopf- und Kiemenregion bei Urodelen und *Sphenodon*: **Ruge.** — Hyoidmuskulatur bei Eidechsen: **Zavattari.**

Nervensystem.

Ontogenie des Atemzentrums: **Babak (1);** chromatische Hautfunktion der Amphibien: **Babak (2, 3);** — Anfangsstadien in der Entwicklung des Nervensystems bei *Amblystoma*: **Griggs.** — Histogenese der Nervenfasern bei *Rana* und *Bufo*: **Harrison (1);** Entwicklung der peripheren Nervenfasern in veränderter Umgebung: **Harrison (2).** — Länge der Nervenfasersegmente bei *Rana*: **Hatai.** — Morphologie des Vorderhirns bei Amphibien: **Herrick (1, 2).** — Nervenendigungen in der Froschhaut: **Hulanicka (1, 2).** — Reizleitungssystem im Herzen von *Lacerta*: **Külbs** u. **Lange.** — Sympathicus von *Rana*: **Langley** u. **Orbeli.** — Sympathicus bei Gymnophionen: **Marcus (1).** — Intracardiales Nervensystem des Frosches: **Michailow.** — Nervenversorgung des Darmkanals beim Frosch durch Nervennetze: **Müller, R.** — Zellen in den Ganglien des Grenzstranges des Sympathicus von Schildkröten: **Pitzorno.** — Gehirn der Batrachier: **Ramon y Cajal (2).** — Entwicklung des Alligatorgehirns: **Reese.** — Das Ganglion von Andersh bei *Phrynosoma*: **Sauvage (1);** Sympathicus bei Eidechsen: **Sauvage (2, 3).** — Nervenfasern des Rhinencephalons beim Frosch: **Snessarew (1);** Hirnbildung bei Frosch und Eidechse: **Snessarow (2).** — Veränderungen der Nervenzellen bei überwinternden Amphibien und Reptilien: **Zalla.**

Sinnesorgane.

Knochenring der Sklera bei Geckonen: **Chatin.** — Mehrzellige intraepithele Drüsen in der Riechschleimhaut von *Rana* u. *Triton*: **De Giacomo.** — Pinealauge von *Sphenodon*: **Dendy.** — Hautsinnesknospen bei Urodelen: **Kolmer.** — Klassifizierung der Amphibien und Reptilien nach den ophthalmoskopischen Erscheinungen des Augenhintergrundes: **Lindsay-Johnson.** — Geruchsorgan von *Crocodilus*: **Meek.** — Abdominalporen bei Schildkröten und Krokodilen: **Moens.** — Bau, Entwicklung und Bedeutung des Parietalauges bei *Lacerta*: **Nowikoff (1);** Paarigkeit der Epiphyse u. des Parietalauges: **Nowikoff (2).** — Gehörorgan der Urodelen: **Okajima (1).** — Geruchsorgan der Batrachier: **Ramon y Cajal (1).** — Versuche am Wirbeltierauge: **Spemann (2).** — Entwicklung des invertierten Hörgrübchens zum Labyrinth bei *Rana*: **Spemann (2).** — Jacobson'sches Organ bei Amphibien u. Reptilien: **Zuckerkandl.**

Darmkanal und Anhangsorgane.

Pylorusklappe der Schlangen: **Argaud.** — Darmkanal eines carbonischen Salamanders: **Moodia (5).**

Atmungsorgane.

Präspiraculäre Kiemenspalte bei *Triton*: **Belogolowy.** — Atmung von *Epproctus montanus*: **Lapique** u. **Petetin.** — Entwicklung des Kehlkopfes und der Luftröhre bei *Emys*: **Schmidt, V.**

Blut- und Lymphgefäßsystem.

Blutbildung bei *Coluber*: **Dantschakoff.** — Atmung des Herzens bei Anuren: **Divine.** — Morphologie des Amphibienblutes: **Freidsohn.** — Gastrointestinalarterien bei Eidechsen: **Mannu.** — Entwicklung der Blutzellen bei *Rana*: **Maximow.** — Persistenz der hinteren Cardinalvenen bei *Rana* u. *Limnodynastes*: **O'Donoghue.** — Truncus arteriosus bei australischen Fröschen: **Oliver.** — Drehung der Herzanlage bei *Rana*: **Weber (1).** — Abnorme vordere Abdominalvene beim Frosch: **Woodland.**

Fettkörper.

Wanderung des Fettes im Froschkörper: **Athanasiu** u. **Dragoiu (1, 2).** — Veränderungen des Fettgewebes im Frosch während des Winterschlafes: **Victoroff (1, 2).**

Urogenitalsystem.

Nebenniere von *Rana*: **Cumia.** — Entwicklung des Urogenitalsystems von *Platydactylus*: **Fleck.** — Vorniere bei Batrachiern: **Moitié.** — Morphologie der Niere von *Rana*: **Policard (2).** — Anteil des Chondrosoms bei der Bildung der Sekretkörner in den tubuli contorti der Niere bei Schlangen und Amphibien: **Regaud.** — Bau der Reptilienniere: **Zarnik (1, 2).** — Geschlechtsdifferenzierung bei *Amblystoma*: **Bukowska.** — Hermaphroditismus bei *Bufo*: **Fuhrmann (1, 2).** — Anomalien der Genitalorgane bei *Bufo* und ihre Bedeutung: **King (1).** — Entwicklung der Keimdrüsen bei *Rana*: **Kuschakewitsch.** — Beziehungen der Keimdrüsen zu den sekundären Geschlechtsorganen: **Nussbaum.** — Spermatophoren von *Amblystoma punctatum*: **Smith.** — Spermatogenese bei *Geotriton*: **Terni.**

Fortpflanzung und Entwicklung; Ontogenie einzelner Organe.

Unterer Eipol von *Tropidonotus*: **Assheton.** — Ontogenie des Atemzentrums der Anuren und seine automatische Tätigkeit: **Babak (1). Babak** u. **Kühnova.** — Experimentelle Analyse der Befruchtungsvorgänge bei den Amphibien: **Bataillon (1).** — Experimentelle Hervorbringung parthenogenetischer Larven von *Rana*: **Bataillon (2).** — Blutbildung bei *Coluber*: **Dantschakoff.** — Normentafeln der *Necturus*-Entwicklung: **Eycleshymer.** — Entwicklungsgeschichte des Urogenitalsystems von *Platydactylus*: **Fleck.** — Entwicklung des Nervensystems von *Amblystoma*: **Griggs.** — Größenzunahme von Eiern und Neugeborenen mit der Alterszunahme der Mutter bei Amphibien und Reptilien: **Halban (1, 2).** — Intrauterine Entwicklung von *Salamandra atra*: **Hirzel (1, 2).** — Spermatogenese bei Batrachiern: **Janssens.** — Fortpflanzung von *Coluber melanoleucus* (2) und *Python Sebae* (1): **Jennison.** — Entwicklungsgeschichte des Eierstockseies von *Proteus*: **Jörgensen.** — Entwicklung von Zungenbein und Gehörknöchelchen der Anuren: **Kothe.** — *Nectophryne tornieri* lebendgebärend: **Krefft (1).** — Entwicklung von *Hynobius*: **Kunitomo.** — Entwicklung der Keimdrüse von *Rana*: **Kuschakewitsch.** — Entwicklung des Sympathicus bei Gymnophionen: **Marcus (1);** des Kopfes von *Hypogeophis*: **Marcus (2).** — Entwicklung der Blutzellen bei *Rana*: **Maximow.** — Entwicklung von *Salamandra maculosa*: **Melsheimer (1).** — Entwicklung der Blindschleiche: **Meyer.** — Entstehung der Leucocyten, der Thymus und der Milz bei *Bufo*-Larven: — Eiablage bei *Lacerta*: **Mourgue.** — Entwicklung des Parietalauges bei *Lacerta*: **Novikoff (1).** — Laich und Larve von

Amblystoma jeffersonianum: **Piersol.** — Entwicklung von Paraphyse u. Hypophyse bei *Alligator*: **Reese.** — Entwicklung des Extremitätenskelettes bei *Salamandrella*: **Schmalhausen.** — Entwicklung des Kehlkopfes und der Luftröhre bei *Emys*: **Schmidt, V.** — Fortpflanzung von *Molge pyrrhogastra*: **Schreitmüller (2).** — Entwicklung des Hyobranchialskeletes bei *Salamandra* u. *Triton*: **Tarapani.** — Mosaikentwicklung der Larve von *Xenopus*: **Tornier (3).** — Beobachtungen an jungen Kröten im letzten Larvenstadium: **Vaillant.** — Über die Drehung der Herzanlage bei *Rana*: **Weber (1).** — Entwicklung der äußeren Körperform bei *Salamandra atra*: **Wunderer.**

Experimentelle Untersuchungen, Regeneration.

Experimentelle Analyse der Befruchtungsvorgänge bei den Amphibien: **Bataillon (1)**; Experimentelle Erzeugung parthenogenetischer Larven von *Rana*: **Bataillon (2).** — Regenerationskraft der Froschlarven: **Bolkay (1).** — Einfluß der experimentellen Polyspermie auf die Entwicklung bei *Rana*: **Brachet (1, 2).** — Regeneration der sekundären Geschlechtsmerkmale bei *Triton*: **Bresca.** — Herkunft des Knorpels bei regenerierenden Amphibien-Extremitäten: **Glasser.** — Kernplasmarelation im Epithel des Schwanzes von Urodelen während der Regeneration: **Godlewski.** — Unabhängige Entwicklung zweier durch einen Schnitt erhaltener Hälften von Anurenlarven: **Goggio.** — Transplantation von Hartgebilden des Integuments und der Mundschleimhaut bei Amphibien: **Gross.** — Funktionelle Anpassung bei der Regeneration des Amphibienschwanzes: **Harms.** — Entwicklung der peripheren Nervenfasern in veränderter Umgebung: **Harrison (2).** — Funktion des Herzens bei *Rana*-Embryonen ohne Nervensystem: **Hooker.** — Vererbung erzwungener Fortpflanzungsanpassungen bei *Alytes*: **Kammerer (1)**; Vererbung erzwungener Farbenveränderungen bei *Lacerta*: **Kammerer (2).** — Bedeutung der Temperatur als geschlechtsbestimmenden Faktor bei Amphibien: **King (2).** — Experimentellle Untersuchungen über das Reizleitungssystem im Herzen von *Lacerta*: **Külbs** u. **Lange.** — Regeneration transplantierter Gliedmaßen von *Triton*: **Kurz.** — Teilbildungen aus dem Froschei und ihre Entwicklung: **Lagner.** — Lokalisation und Regeneration der Neuralplatte der Amphibienembryonen: **Lewis (2).** — Experimentell erzeugte überzählige Extremitäten bei Amphibien: **Lissitzky.** — Entwicklung isolierter Blastomeren von Froscheiern: **Mc Clendon (1)**; Wirkung der Centrifugalkraft auf Furchungsstadien bei *Rana*: **Mc Clendon (2).** — Versuche am Wirbeltierauge: **Spemann (1)**; Entwicklung des invertierten Hörgrübchens zum Labyrinth bei *Rana*: **Speman (2).** — Studien über Gewebewachstum: **Stockard (1)**; Regeneration in verschiedenen Salzlösungen: **Stockard (2).** — Hemmende Wirkung der Schilddrüsen-Exstirpation auf die Regeneration der Hinterbeine bei *Triton*: **Walter.** — Pigmentbildung bei Amphibien bei Regeneration u. Transplantation: **Winkler.** — Entwicklung des Oberkiefergaumenapparates bei *Amblystoma*: **Wintrebert (1—6).** — Abhängigkeit der Regeneration der Hintergliedmaßen von *Triton* vom Nervensystem: **Wolff.**

Bastardierung.

Bastardierung von *Triton*: **Poll, Schreitmüller (1)**; von *Cinosternum*: **Rembold.**

Phylogenie.

Phylogenie der *Vipera*-Arten: (*Ursinii*-Gruppe): **Mehely**; der Reptilien: **Jaeckel (3, 4)** u. **Williston (3)**; der Urodelen: **Wintrebert (7)**.

Variation, Mißbildungen.

Variation in der Beschilderung von Cheloniern: **Coker.** — Mißbildungen von Eidechsenschwänzen: **Gay.** — Mißbildung der Larve von *Salamandra maculosa*: **Korschelt** u. **Fritsch.** — Polymelie bei *Hyla* und *Rana*: **O'Donoghue (2).** — Monströse Kaulquappe von *Alytes*: **Rabaud.** — *Sphenodon*-Schädel mit abnormer Nasenregion: **Unthank.** — Abnorme vordere Abdominalvene beim Frosch: **Woodland.** — Variation der Darmlänge bei Fröschen: **Yung.**

Cytologisches.

Über die Chromatinreduktion bei Anuren: **Champy.** — Zahl der Chromosomen bei Batrachiern und parthenogenetischen Froschlarven: **Dehorne.** — Morphologie des Amphibienblutes: **Freidsohn.** — Kernplasmarelation im Epithel des Schwanzes von Urodelen während der Regeneration: **Godlewski.** — Spermatogenese bei *Batrachoseps* u. *Triton*: **Janssens.** — Mitochondrien in den Darmzellen bei hungrigen und gefütterten *Rana*: **Policard (3).** — Anteil des Chondrosoms bei der Bildung der Sekretkörner in den Tubuli contorti der Niere von Schlangen und Amphibien: **Regaud.** — Granulationen im Cytoplasma des Axolotlblutes: **Sabrazès** u. **Muratet (1, 2).** — Nachweis der Identität der Altmannschen Fäden und Granula mit Mitochondrien und Chondrioconten bei *Salamandra*: **Samssonow.** — Struktur der Leucocyten bei *Triton* und *Salamandra*: **Schäfer.** — Chromosomengenese bei *Salamandra*: **Schneider.** — Rückschreitende Veränderungen in Kernen und Zellen junger Entwicklungsstadien von *Triton*: **Vogt.** — Herkunft des Eipigments der Amphibien: **Wagner.**

Physiologie, Gift, Parasiten, Biologie.

Physiologie.

Automatische Tätigkeit des Atemzentrums der Anuren: **Babak (1), Babak** u. **Kühnova**; chromatische Hautfunktion der Amphibien: **Babak (2, 3).** — Gehörempfindung bei *Hyla*: **Czermak (5).** — Atmung des Herzens bei Anuren: **Divine.** — Atmungsmechanismus bei *Lacerta ocellata*: **Francois-Franck (2)**; Atembewegungen bei Batrachiern: **Francois-Franck (1).** — Gehörempfindungen des Laubfrosches: **Gruber.** — Funktionelle Anpassung des Amphibienschwanzes bei der Regeneration: **Harms.** — Akkomodation des Schildkrötenauges: **Heine.** — Lichtsinn bei Reptilien und Amphibien: **Hess.** — Funktion des Herzens bei *Rana*-Larven ohne Nervenfasern: **Hooker.** — Atmung von *Euproctes montanus*: **Lapicque** u. **Petetin.** — Über einige Tatsachen in der Physiologie der Batrachier: **Lécaillon.** — Ophthalmoskopische Erscheinungen des Augenhintergrundes bei Reptilien und Amphibien: **Lindsay-Johnson.** — Funktion der Chromatophoren bei *Rana*: **Marchesini.** — Physiologie der Leberzellen bei *Rana*: **Policard (1)**; der Niere von *Rana*: **Policard (2)**; der Darmzellen von *Rana*: **Policard (3).** — Anteil des Chromosoms bei der Bildung der Sekretkörner in den Tubuli contorti der Niere bei Schlangen und Amphibien: **Regaud.** — Veränderung der Nervenzellen bei überwinternden Amphibien und Reptilien: **Zalla.**

Gift und Giftwirkung.

Immunität von *Eliomys* gegen Viperngift: **Billard.** — Über Giftschlangen und ihr Gift: **Calmette** (1); das Hämolysin des Schlangengiftes: **Calmette** (2). — Vergiftung durch in den Magen gelangtes Viperngift: **Fejerváry.** — Wirkung des Giftes von *Sepedon haemachates*: **Fraser** u. **Gunn.** — Tod eines Kuli durch Schlangenbiß: **Green** (1); tötlicher Ausgang eines Schlangenbisses: **Green** (3); Wirkung des Cobra-Giftes auf ihren eigenen Körper: **Green** (5); Biß der Brahminen-Eidechse: **Green** (2). — Giftwirkung von *Salamandra maculosa*: **Klingelhöffer.** — Biß der Kreuzotter: **Melsheimer** (2). — Giftwirkung von *Salamandra maculosa*: **Minke** (3). — Natürliche Immunität der Schlangen gegen Batrachiergifte: **Phisalix** (1). — Physiologische Wirkung des Giftes der Discoglossiden: **Phisalix** (2); von *Discoglossus pictus*: **Phisalix** u. **Dehant** (1); von *Pelobates fuscus*: **Phisalix** u. **Dehant** (2). — Todesfall durch Kreuzotterbiß in Süditalien: **Police** (2).

Parasiten.

Über parasitische Flagellaten im Batrachierdarm: **Alexeieff.** — Über zwei pigmentierte Blutparasiten der Reptilien: **Bouet** (1); über Trypanosomen aus Reptilien aus Französisch-Westafrika: **Bouet** (2). — Über eine Hämogregarine von *Leptodactylus*: **Carini** (1); über eine Hämogregarine von *Caiman*: **Carini** (2). — Über ein *Trypanosoma* von *Tarentola*: **Catouillard** (1); über eine Hämogregarine von *Acanthodactylus*: **Catouillard** (2). — Hämogregarine von *Lacerta ocellata*: **Franca** (1); neues Hämatozoon aus *Psammodromus*; **Franca** (2). — Microfilarien aus dem Schlangenblute: **Hérelle** u. **Seidelin.** — Hämogregarine von *Pituophis*: **Laveran** u. **Petit** (1); von *Python Sebae*: **Laveran** u. **Petit** (2); von *Lacerta ocellata* **Laveran** u. **Petit** (4); verschiedener afrikanischer Eidechsen: **Laveran** u. **Petit** (5); von *Tupinambis*: **Laveran** u. **Salimbeni.** — *Hämogregarina leptodactyli* in argentinischen Fröschen: **Lesage** u. **Solanet.** — Hämogregarinen von *Zamenis*: **Manceaux.** — Natürliche Schutzmittel kaltblütiger Wirbeltiere gegen *Trypanosoma evansi*: **Massaglia.** — Neue *Trypanosoma* aus Schlangen von Tonkin: **Mathis** u. **Leger.** — Blutparasiten aus Ceylon-Reptilien: **Robertson.** — Veränderung der quergestreiften Muskelfasern durch Sarcosporidien: **Weber** (2).

Biologie (Ethologie).

Biologie von Amphibien und Eidechsen aus Nord-Georgia: **Allard** (1). — Lebensweise verschiedener österr. Reptilien und Amphibien in Gefangenschaft: **Czermak** (1—4). — Auftreten der Amphibien im Frühling 1905 und 1906 in Ostsibirien: **Jurinskij.** — Überlegung bei Reptilien und Amphibien: **Loeper.**

Amphibien.

Brutpflege von *Phyllomedusa Sauvagei*: **Agar.** — *Hyla carolinensis* in Gefangenschaft: **Brandis.** — Verwandlung von *Amblystoma*: **Geyer** (1); Biologie von *Molge viridescens*: **Geyer** (2). — *Siredon lacertina* in Gefangenschaft: **Gothard** (2). — *Batrachoseps attenuatus* in Gefangenschaft: **Jacob** (1). — *Hyla carolinensis* in Gefangenschaft: **Knauer** (1). — *Xenopus* in Gefangenschaft: **Kraft.** — Brutpflege von *Hylambates*: **Krüger** (Ref.). — Freßleistungen großer Froschlurche: **Minke** (2). — Wasserfrosch verschlingt eine Schwalbe: **Schmalz** (2). — Biologie von *Bufo vulgaris*: **Schröder.** — Biologie von *Phrynomantis microps*: **Werner** (1).

Reptilien.

Kampf zwischen *Lacerta* und *Coronella*: **Loeper (2).**

Eidechsen.

Fütterung junger Ringelnattern: **Altmüller.** — Lebensweise der Blindschleiche und gewöhnlichen Eidechse: **Bryan.** — Ernährung von *Agama stellio*: **Cecconi.** — *Trachysaurus* in Gefangenschaft: **Fahr (2).** — *Chamaeleon pardalis* und *vulgaris* in Gefangenschaft: **Fahr (1);** *Ch. basiliscus* in Gefangenschaft: **Fahr (4).** — *Phrynosoma* in Gefangenschaft: **Geyer (3).** — *Varanus salvator* als Baumbewohner: **Green (4).** — *Mabuia* in Freileben und Gefangenschaft: **Kammerer (4).** — Häutung von *Trogonophis*: **Le Cerf.** — Blindschleiche in Gefangenschaft: **Loeper (3).** — *Varanus griseus* in Gefangenschaft: **Lohmann.** — *Tupinambis* in Gefangenschaft: **Rossdorf (3).** — Gefangenleben von *Acanthodactylus*: **Schmalz (5).** — Verhalten von Eidechsen, die im Garten freigelassen wurden: **Wewers (1);** über dieselben im Terrarium: **Wewers (2).** — *Uromastix acanthinurus* in Gefangenschaft: **Wildner.** — Anolis im Terrarium: **Zapf.**

Schlangen.

Cerastes vipera in Gefangenschaft: **Graber (1).** — Brutpflege von *Python Sebae*: **Jennison (1);** Fortpflanzung von *Coluber melanoleucus* in Gefangenschaft: **Jennison (2).** — Das Klappern der Klapperschlangen: **Kielland.** — *Cerastes* in Gefangenschaft: **Knauer (2).** — Biologie von *Coluber dione*: **Kreyenberg (2).** — *Cerastes vipera* in Gefangenschaft: **Schreitmüller (6).** — Viperiden in Gefangenschaft: **Schweizer (1, 4);** Merkwürdiges Gebahren von Schlangen: **Schweizer(2).** — Klettern von *Coronella austriaca*: **Zimmermann (1).**

Schildkröten.

Biologie von *Clemmys guttata* u. *insculpta*: **Allard (2).** — *Testudo radiata* in Gefangenschaft: **Gothard (1).** — Biologie von *Trionyx sinensis*: **Kreyenberg (1).** — *Cinosternum* in Gefangenschaft: **Rembold.**

Krokodile.

Krokodile in Gefangenschaft: **Schweizer (5).**

Dinosaurier.

Bewegungsweise der Dinosaurier: **Hay (1);** Lebensweise von *Diplodocus*: **Holland (1); Matthew; Tornier (1, 2).**

Krankheiten bei Reptilien und Amphibien.

Krankheitserscheinungen bei gezüchteten Feuersalamandern: **Fahr (3).** — Wassersucht bei *Molge waltlii*: **Graber (2).** — Krankheiten der Süßwasserschildkröten: **Honigmann.** — Pathologie der Urodelen und Anuren: **Jacob (2).** — Magenentzündung bei *Boa*, Magen- und Darmentzündung bei *Naia*: **Plimmer.** — Krampfstellung bei Kröten: **Schreitmüller (3).**

Faunistik.

Recente Formen.

Europa.

Giftschlangen der Schweiz: **Bächler.** — Herpetologische Fauna von Pacy-sur-Eure: **Barbier (1).** — Reptilien und Amphibien des Gouvernement St. Petersburg: **Bianchi.** — Reptilien der Provence: **Blanc.** — *Emys* in Westpreußen: **Dahms (1, 2).** — Vorkommen von *Bombinator igneus* und *Pelobates fuscus* in Ciskaukasien: **Dinnik.** — Fauna des Nordens von Frankreich: **Godon.** — *Lacerta vivipara* im Sauerland: **Hennemann.** — Reptilien und Batrachier aus dem Elsaß: **Hilzheimer.** — Nördliche Fundorte der Kreuzotter: **Itkonen.** — Amphibien Deutschlands: **Jokisch.** — *Lacerta vivipara* auf der Insel Scariff: **Kemp.** — *Coluber leopardinus* in Ciskaukasien: **Laister (1, 2);** *Eryx jaculus, Vipera berus, Rana agilis* und *Camerani* in Ciskaukasien: **Laister (2, 3).** — *Emys* in Württemberg: **Lampert.** — *Emys* in Ostpreußen: **Lühe (1).** — Kreuzotter auf der Kurischen Nehrung: **Lühe (2).** — *Pelobates cultripes* in Vaucluse: **Mourgue (1).** — Herpetologische Fauna d. Umgebung von Sainte-Cecile, Serignon, Orange, Vaucluse: **Mourgue (2, 3);** Vipern in Ventoux: **Mourgue (7);** Fang von *Chelone imbricata* an der Rhede von Marseille: **Mourgue (9);** *Phyllodactylus europaeus* bei Marseille: **Morgue (12).** — Reptilien von Mittelfrankreich, namentlich der Cote-d'or: **Paris.** — Reptilien und Amphibien der Umgebung von Dresden: **Schreitmüller (7).** — Amphibien von Skane, Schweden: **Söderberg.** — *Bombinator igneus* in Ciskaukasien: **Sugurow.** — Süßwasser-Reptilien u. -Amphibien Deutschlands: **Tornier (4).** — Reptilien und Amphibien der Krivosije, Dalmatien: **Wiedemann (1).** — Vorkommen der Würfelnatter im Königreich Sachsen: **Zimmermann (2).** — Reptilien der Schweiz: **Zschokke.**

Asien.

Reptilien und Batrachier aus Holländisch-Ostindien: **Barbour (3).** Neue Schlange von Java: **Barbour (6).** — Lacertilier von Zentral-Asien: **Bedriaga.** — Schlangen von Digatalawa, Ceylon: **Fletcher.** — Reptilien und Amphibien von Zentralasien: **Kaščenko (1);** Giftschlangen von Westsibirien und Turkestan: **Kaščenko (2).** — Bodenbewohnende Schlangen der Loo-Choo-Inseln: **Kuroiwa.** — *Vipera renardi* in Trans-Kaukasien: **Laister (2, 3).** — *Trimeresurus gramineus* auf Formosa: **Namiye.** — Neue Viper aus dem Kaukasus: **Nikolskij (1, 2);** neue Reptilien aus dem Kaukasus: **Nikolskij (1, 2);** *Eryx*-Arten aus dem Kaukasus: **Nikolskij (4).** — Schlangen von Badulla, Ceylon: **Pearless.** — Reptilien und Amphibien der Kleinen Sunda-Inseln: **Roux (1).** — Zur Fauna der Liu-Kiu-Inseln: **Schmacker.** — Reptilien des Kreises Ares, Gouv. Elisabethpol, Kaukasus: **Schelkownikow.** — Neue Eidechsen von den Philippinen: **Stejneger (3).** — Über wenig bekannte indische Schlangen: **Wall (1),** Ausdehnung des Verbreitungsgebietes von *Simotes arnensis*: **Wall (2);** Reptilien von einer Exkursion in Ceylon: **Willey (2).**

Australien, Papuasien, Polynesien.

Neue Engystomatidengattung aus Holländisch-Neuguinea: **Barbour (4).** — Drei neue Laubfrösche aus Holländisch-Neuguinea: **Boulenger (2).** — Fauna des Cocos-Keeling-Atolls: **Jones.** — Eidechsen aus West-Australien: **Pellegrin (4).** — Reptilien und Amphibien der Aru- u. Kei-Inseln: **Roux (2);** Geograph. Ver-

breitung der Amphibien im indoaustralischen Archipel: **Roux** (3). — Schlangen von Neu-Guinea: **Van Lidth de Jeude** (1, 2). — Reptilien und Amphibien von Neuguinea: **Wandolleck.**

Afrika.

Hylambates-Arten von Kamerun: **Andersson** (1). — Reptilien und Batrachier aus N. W. Madagaskar: **Andersson** (3); aus Harrar, Abessynien: **Andersson** (4). — Amphibien aus Westafrika: **Barbour** (1). — Drei neue Schlangen aus Süd-Kamerun: **Boulenger** (3). — Neuer Frosch aus Erythraea: **Boulenger** (5); Reptilien und Batrachier aus Uganda: **Boulenger** (6); Verzeichnis der Reptilien und Batrachier von Südafrika: **Boulenger** (7); Reptilien und Amphibien von den Seychellen und Aldabra: **Boulenger** (8). — Batrachier und Reptilien von Matabeleland: **Chubb.** — Neue Schlange aus Transvaal: **Hewitt.** — Eidechsen von Südafrika: **Hewitt** (2); — Batrachier von Südafrika: **Hewitt** (3). — Reptilien und Batrachier von Madagaskar und Deutsch-Ostafrika: **Krefft** (2, 3). — Neue Schlangen aus dem Kongostaat: **Müller, L.** — Westafrikanische *Hylambates*-Arten: **Nieden** (2); neue ostafrikanische Frösche: **Nieden** (3); Reptilien und Amphibien von Amani, D. O. Afrika: **Nieden** (4). — Reptilien aus dem Sudan: **Pellegrin** (2); aus Egypten und dem egyptischen Sudan: **Pellegrin** (3); — Reptilien und Amphibien, gesammelt bei Karthago: **Schmalz** (4); in der Oase Gabes: **Schmalz** (6). — Schildkröten aus Süd- und Südwestafrika: **Siebenrock.** — Krokodile und Schildkröten von Madagaskar: **Vaillant** u. **Grandidier.** — Reptilien und Batrachier von Süd- und Südwestafrika und der Kalahari: **Werner** (4).

Amerika.

Neuer *Leptodactylus* und neues *Nototrema* von Brasilien: **Andersson** (2). — Reptilien- und Batrachierfauna von Jamaika: **Barbour** (2). — Über *Anolis brunneus* von den nördlichen Bahamas und das Vorkommen von *Hylodes ricordii* in Florida: **Barbour** (5). — Neue Reptilien aus den Anden von Südamerika: **Boulenger, G. A.** (1). — Reptilien und Amphibien von New Jersey: **Fowler** (1, 2). — Wirkung der vertikalen Erhebung auf die Verbreitung der mexikanischen Reptilien und Amphibien: **Gadow.** — Klapperschlange aus Arizona: **Hartmann.** — Amphibien und Reptilien von Arkansas: **Hurter** u. **Strecker.** — Gymnophionen von Brasilien: **Jhering** (1); Schlangen von Brasilien (exkl. *Colubridae aglyphae* et *opisthoglyphae*): **Jhering** (2). — *Alligator mississippiensis* in Oklahoma: **Lane.** — Neue *Liolaemus*-Arten aus Peru und Bolivien: **Pellegrin** (1). — Neue *Helicops*-Art aus Brasilien: **Roux** (4). — Reptilien und Batrachier von Patagonien: **Stejneger** (1); neue Amphisbäne von Peru: **Stejneger** (4); neue Batrachier von Costa Rica und Panama: **Stejneger** (5). — Vorkommen von *Bufo columbiensis* östlich vom Felsengebirge: **Young.**

Fossile Formen.

Allgemeines.

Fossile Schildkröten von Nordamerika: **Hay** (2).

Kaenozoicum.

Jungtertiäre *Trionyxreste* aus Mittelsteiermark: **Heritsch.** — Neuer *Psephophorus* aus dem Miocän von Maryland: **Palmer.**

Mesozoicum.

Krokodile der Juraformation: **Auer.** — Dinosaurier-Fußspuren aus dem Unteren Oolith von Whitby: **Brodrick.** — Neue Ichthyosaurierreste aus der Kreide Norddeutschlands: **Broili (2).** — Neuer Rhynchocephale aus dem Jura von Wyoming: **Gilmore.** — Plesiosaurier aus Jura und Kreide Rußlands: **Riabinin.** — Reptilienspuren aus der Trias von Runcorn (Cheshire): **Watson (1);** Reptilienreste aus der Trias von Lossiemouth (Elgin): **Watson (2);** neue Plesiosauriergattungen aus dem oberen Lias von England: **Watson (3).** — Neuer gepanzerter Saurier aus der Niobrara-Kreide: **Wieland.**

Paläozoicum.

Dicynodontenrest aus der Karooformation **Broili (3).** — Fußspuren aus dem britischen Perm: **Hickling.** — Amphibien aus dem Carbon von Nordamerika: **Moodie (2, 3, 4).** — Über ein fossiles Reptil aus der Karrooformation der Kap-Kolonie: **Seeley (1).** — Neues Genus von Stegocephalen aus dem Perm: **Williston (1).**

Systematik.

Amphibia.

Ecaudata.

Ranidae.

Rana bachtyana **n. sp.** Asia centr. **Kascenko,** St. Peterburg. Ann. Mus. zool. 14 p. 129—130. — *esculenta* L. (*typica*, *lessonai* und *ridibunda*), abgeb. bei **Czermak,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 421 (phot.); *R. esculenta* u. *temporaria* abgeb. von **Schreitmüller,** Wochenschr. VII. 1910 Lacerta No. 13 p. 49, 50 (phot.). — *beccarii* **n. sp.** von Tifli, Erythraea, **Boulenger,** Ann. Mus. Genova Serie 3a, Vol. V. (XLV) p. 160, 1911. — *elberti* **n. sp.** von Wetar, Kl. Sunda-Inseln; **Roux,** Zool. Jahrb. Syst. XXX 1911 p. 504. — *fuelleborni* **n. sp.** von Kratersee des Ngose-Vulkans 2700 m, nördlich von Langenburg, D. O. Afrika; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10, p. 436. — *labrosa* Cope, neu beschr. von **Andersson,** Arkiv för Zoologi, Bd. 7, No. 7, p. 8. — *tigrina* **var.** *verruculosa* von Wetar, Kl. Sunda Inseln; **Roux,** Zool. Jahrb. Syst. XXX 1911 p. 504. — *zenkeri* Nieden abgeb. von **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., Cambridge, Mass. 1911, Vol. LIV. No. 12, Taf. I. — *hauffiana* **n. sp.** Dysodilschiefer des Randecker Maares, **Fraas,** Stuttgart Jahreshefte Ver. Natk. 65 pp. 1—7.

Phrynobatrachus capensis, **n. sp.** aus der Cap-Colonie, **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 538.

Arthroleptis adolfi-friderici **n. sp.** von Central-Afrika; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910 No. 10 p. 440. — *graueri* **n. sp.** vom Regegewald, C. Afrika; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 441.— *reichei* **n. sp.** von Kratersee des Ngosi-Vulkan, 2700 m, nördlich von Langenburg D. O. Afrika; **Nieden,** S. B. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 437. — *scheffleri* **n. sp.** von Brit. O. Afrika; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910 No. 10, p. 438. — *schubotzi* **n. sp.** von Usambara, D. O. Afrika; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 440. — *lightfooti*, **n. sp.** aus der Cap-Colonie; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 538.

Arthroleptides **n. g.** *mathiensseni* **n. sp.** von Amani, Usambara; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10, p. 445.

Hylambatus palmatus Ptrs., *notatus* Ptrs. Buchh., *brevirostris* Werner = *H. aubryi*, A. Dum. **Andersson** in Jahrb. Nassau Ver. f. Naturk. Wiesbaden 62, Jahrg. 1909 p. 103—110, Fig. 1—4.

Leptodactylodon ovatus Andersson abgeb. von **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., Cambridge, Mass. 1911, Vol. II No. 12, Taf. 2, Fig. 2.

Megalixalus boettgeri, Mocquard var. *luteostriata* **n. sp.** von Andranolava, Madagaskar; **Andersson,** Arkiv för Zoologi Bd. 7, No. 7, 1910 p. 13.

Nyctibates laevis, **n. sp.** von Efulen, Kribi, Kamerun; **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Cambridge, Mus. Vol. LIV No. 2 p. 137, Taf. 2, Fig. 1. — *corrugatus* Boulenger, beschr. von **Barbour** ebenda, p. 131.

Rappia bayoni **n.sp.** von Uganda; **Boulenger,** Ann. Mus. Genova, Serie 3a, Vol.V (XLV) 1911, p. 168. — *puncticulata* Pfeffer und *papyri* Werner = *Rappia nasuta* Günther. **Boulenger** in: Ann. Mus. Genova Serie 3a, Vol. V (XLV) 1911 p. 169.

Dyscophidae.

Dyscophus antongilii Grandidier, Färbung beschr. von **Andersson,** Arkiv för Zoologi, Bd. 7, No. 7, p. 14.

Engystomatidae.

Microhyla hainanensis, neubeschrieben; **Barbour,** Proc. New Engl. Zool. Cl. 4 pp. 57—58.

Calophrynus calcaratus Mocquard, neu beschr. von **Andersson,** Arkiv för Zoologi, Bd. 7, No. 7, p. 14.

Callulina **n. g.** für *C. kreffti* **n. sp.** von Amani, Usambara; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 449.

Pomatops **n. g.** für *P. valvifera*, **n. sp.** von Fak Fak, Holl. Neu Guinea; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington Vol. XXIII. 1910 p. 89, Taf. 1.

Mehelyia **n. nom.** für *Sphenophryne* Mehely nec Ptrs. u. Doria; **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII, 1910 No. 6 p. 7. — *lineata* **n. sp.** von Neu Guinea; **Wandolleck,** Abh. Museum Dresden XIII 1910 No. 6 p. 7, Taf., Fig. 18—26. — *affinis*, **n. sp.** von Neu Guinea. **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII 1910, No. 6 p. 8, Taf., Fig. 27—35.

Sphenophryne schlaginhaufeni **n. sp.** von Neu Guinea; **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII 1910 No. 6 p. 5, Taf., Fig. 10—17. — *mertoni* **n. sp.** von Wokam, Aru - Archipel; **Roux,** Abh. Senckenberg. Ges. Bd. XXXIII. 1910 p. 227, Taf. XIV. Fig. 5, 5a, 5b.

Chaperina quatuorlobata **n. sp.** von Neu-Guinea; **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII. 1910, No. 6 p. 9, Taf., Fig. 36—46.

Copiula (?) *rostellifer* **n. sp.** von Neu Guinea; **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII. 1910 No. 6 p. 11, Taf., Fig. 47—49, Textfig. A—B.

Microbatrachus **n. g.** für *M. pusillus* **n. sp.** von Teragan, Aru - Archipel; **Roux,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXIII. 1910 p. 228, Taf. XIV. Fig. 6, 6a, 6b.

Cystignathidae.

Paludicola bufonina, Beschreibung der Kaulquappe; **Stejneger,** Rep. Princeton Univ. Exp. Patagonia 1896—1899 (Zoology) p. 216.

Leptodactylus bufo **n. sp.** von Ponta Grossa, Paraná, Brasilien; **Andersson,** Arkiv f. Zoologi Bd. 7 No. 27 1911 p. 1, Taf. 1.

Eleutherodactylus jamaicensis **n. sp.** von Mandeville, Jamaica; **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Cambridge, Mass. Vol. LII No. 15, 1910 p. 287, Taf. 2, Fig. 2. — *luteolus* Gosse neu beschr. u. abgeb. von **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., Cambridge, Mass. 1910, Vol. LII. No. 15 p. 273, Taf. 2 Fig. 1. — *ricordii* DB., Vorkommen in Florida; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIII. 1910 p. 100.

Limnodynastes tasmaniensis Taf. LI, Fig. 1—2, *L. dorsalis* Fig. 3, *Crinia signifera* Fig. 4—5, *C. laevis* Fig. 6 abgebildet von English, Proc. Zool. Soc. London 1910.

Bufonidae.

Bufo columbiensis, Vorkommen am Ostabhang der Wasserscheide von Colorado; **Young,** Philadelphia Proc. Acad. Nat. Sci 61, p. 298. — *viridis* Laur. *unicolor* **n. var.** Asia centr. (Russ. latein. Diagnose); **Kaščenko,** St. Peterburg, Ann. Mus. Zool. 14 p. 128. — *braunii* **n. sp.** von Amani, Usambara; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 450. — *cavator* **n. sp.** von Ampenan, Lombok; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIV 1911 p. 21. — *mauritanicus* Schleg. abgeb. bei **Schmalz,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 415 (phot.). — *viridis* Laur. abgeb. bei **Schreitmüller,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 563 (phot.) u. Wochenschr. VII. 1910, Lacerta No. 11 p. 42 (phot.). — *vulgaris* Laur. abgeb. bei **Schröder,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 No. 37, Lacerta No. 18, p. 70.

Pseudophryne bibroni abgeb. bei **English,** Proc. Zool. Soc. London 1910, Taf. LI. Fig. 7.

Nectophryne tornieri Roux abgeb. von **Krefft,** Wochenschr. Aquarienkunde VII 1910 Lacerta No. 20 p. 78 (phot.). — *gardineri* **n. sp.** von Mahé u. Silhouette, Seychellen; **Boulenger,** Trans. Linn. Soc. London Vol. XIV. Part. 3, 2. Series 1911 p. 375, Fig. 2. — *werthi* **n. sp.** von Dar-es-Salaam; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 439.

Hylidae.

Hyla arborea L. und *carolinensis* Penn. abgeb. bei **Brandis,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 798 (phot.) erstere auch bei **Schmalz,** ebenda p. 26 (phot.) und **Schreitmüller,** Wochenschr. VII. 1910, Lacerta No. 13 p. 50 (phot.). — *albolabris,* **n. sp.** von Neu Guinea. **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII. 1910. No. 6, p. 12, Taf., Fig. 60—62. — *pulchra* **n. sp.** von Neu Guinea; **Wandolleck,** Abh. Mus. Dresden XIII, 1910 No. 6 p. 12, Taf., Fig. 50—59. — *ewingi* abgeb. bei **English,** Proc. Zool. Soc. London 1910, Taf. LI. Fig. 8—9. — *ceratophrys* **n. sp.** von Panama; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) No. 1857, p. 286. — *prattii,* **n. sp.** von Niederländ. Neuguinea; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII 1911 p. 55.

Hylella chloronota **n. sp.** von Arfak-Gebirge, Holl. Neu Guinea 8000 Fuß. **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII 1911 p. 55. — *longicrus,* **n. sp.** von Fak-Fak und Wendessi, Holl. Neu Guinea; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII. 1911, p. 56.

Gastrotheca Fitzinger 1843 für *Nototrema* Günther 1858. **Stejneger** in: Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) p. 288. — *coronata* **n. sp.** von Costa Rica; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) No. 1857 p. 257.

Nototrema fulvorufa **n. sp.** von Santos, S. Paulo Brasilien; **Andersson,** Arkiv för Zoologi Bd. 7, No. 17, 1911 p. 3, Taf. 2, Fig. 1.

Discoglossidae.

Discoglossus pictus Otth. abgeb. bei **Schmalz,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 414 (phot.).

Bombinator pachypus Bp. var. *brevipes*; Bemerkungen von **Barbier,** Feuille jeunes natural. Paris 39, 1909 p. 162; **Mourgue,** p. 139.

Caudata.

Triton cristatus Laur. u. *Triton vulgaris* L., Mischlinge, **Poll,** Biol. Centralbl. 29 pp. 30—31 u. *Triton vulgaris* L. typ. ♂ × *italicus* Per. ♀; *alpestris* Laur. ♂ × *vulgaris* L. typ. ♀ gelungene Bastardierung; **Schreitmüller,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 215—217. u. **Wolterstorff,** Zool. Anz. 33, pp. 850—857; Bl. Aquarienkunde, 20, pp. 373—379.

Molge vittata Gray var. *ophrytica* Berth., ausf. beschr. und farbig abgeb. von **Wolterstorff,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 35, Taf. — *viridescens* Raf. beschr. u. abgeb. von **Geyer,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 7 p. 25, No. 8 p. 29, 4 Figg. (3 phot.).

Euproctus montanus Savi, Bemerkungen von **Dehaut,** C. R. Soc. Biol. Paris 67, 1909 p. 413; über *Euproctus*; **Roule,** C. R. Acad. Sci. Paris Tome 149, 1909 p. 1092.

Salamandra maculosa Laur. mit var. *taeniata* u. *molleri* farbig abgeb. und ausf. beschr. von **E. G. Boulenger,** Proc. Zool. Soc. London 1911 p. 323—347, Fig. 99—102, Taf. XV. — *maculosa* Laur. **n. var.** *coccinea*, Deutschland; **Schweizerbarth,** Bl. Aquarienkunde 20, p. 382. — *maculosa* Laur. abgeb. bei **Schreitmüller,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 No. 39, Lacerta No. 19 p. 73, 74 (phot.). — *maculosa* Laur. u. *atra* Laur. abgeb. bei **Schreitmüller,** Wochenschr. f. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 14, p. 54, 55 (phot.).

Spelerpes picadoi, **n. sp.** von Costa Rica; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41, (1911) No. 1857, p. 285.

Apoda.

Hypogeophis brevis **n. sp.** von Mahé, Seychellen; **Boulenger,** Trans. Linn. Soc. London, Vol. XIV, Part 3, 2. Series 1911, p. 375, Fig. 1.

Dermophis seychellensis **n. sp.** von Mahé und Silhouette, Seychellen; **Boulenger,** Trans. Linn. Soc. London Vol. XIV, Part 3, 2. Series 1911 p. 376.

Lysorophidae.

†*Lysorophus tricarinatus*, Schädel etc., **Broili,** Anat. Anz. 33 pp. 290—298.

Stegocephala.

†*Microsauria*, als Ahnen der Reptilien; **Moodie,** Geol. Mag. 6 p. 216.

†*Tuditanus walcotti* **n. sp.** Carbon von Ohio; **Moodie,** Smithsonian Inst., Proc. U. S. Nation. Mus. 37 No. 1696, pp. 16—19, Taf. VI, Fig. 1—2, Taf. VII. — *Tuditanus minimus*, pp. 56—61, Fig. 10, *sculptilis*, Carbon von Pennsylvanien, pp. 61—63, Figs. 11—12, **n. spp. Moodie,** J. Geol. Chicago IV. 17.

†*Erpetosaurus* **n. gen.** p. 348, Type *Tuditanus radiatus* Cope p. 347, *tuberculatus* pp. 348—349, Taf. LVIII, *acutirostris* pp. 349—351, Taf. LXI, Fig. 1, **n. spp. Moodie,** New York Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 26.

†*Macrerpeton* **n. gen.** für *Tuditanus huxleyi* Cope; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17 pp. 72—73, Fig. 17.

†*Odonterpeton* **n. gen.** *Tuditanidae* p. 19, genotype *O. triangularis* **n. sp.,** Carbon von Ohio, pp. 19—21, Taf. VI, Fig. 3; **Moodie,** Smithsonian Inst. Proc. U. S. Nation. Mus. 37.

†*Eoserpeton* **n. gen.** für *Ceraterpeton tenuicorne* Cope; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17 pp. 76—79, Fig. 20.

†*Stegops* **n. gen.** für *Ceraterpeton divaricatum* Cope; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17 p. 79 Fig. 21—22.

†*Ichthyerpeton squamosum* **n. sp.** Carbon von Ohio; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17 pp. 69—72.

†*Erpetosaurus minutus* **n. sp.** Carbon von Pennsylvanica; **Moodie,** Smithsonian Inst. Proc. U. S. Nation. Mus. 37 pp. 21—23, Taf. VIII, Fig. 1.

†*Diceratosaurus punctolineatus* Cope, Beschreibung eines zweiten Exemplares; **Moodie,** Smithsonian Inst. Proc. U. S. Nation. Mus. 37 pp. 25—26. — *laevis* pp. 63—67, Fig. 13—14, *robustus*, Carbon von Ohio, pp. 67—69, Fig. 15, **n. spp.**; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17.

†*Sauropleura longidentata* **n. sp.,** Carbon; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17 pp. 74—76, Fig. 18—19.

†*Saurerpeton* **n. gen.** für *Sauropleura latithorax* Cope; **Moodie,** J. Geol. Chicago III. 17 p. 80, Fig. 23.

†*Diplocaulus* Schädel und Gliedmaßen beschr.; **Williston,** Topeka Trans. Kan. Acad. Sci 22 pp. 123—131, 6 Taf.

†*Trematops* **n. gen.** *milleri* **n. sp.** von Perm Texas, nahezu vollständige Osteologie mit Restauration des Skelettes. **Williston,** J. Geol. Chicago III. 17. pp. 637—658, Fig. 1—6.

†*Ophiderpetontidae* **n. fam.** ex *Aistotopoda*; **Schwarz,** Wien. Beitr. Pal. Geol. Oest. Ung. 21 1908 pp. 63, 105.

†*Dolichosoma* Huxley, Wirbel u. Rippen; **Schwarz,** t. c. p. 63.

†*Micrerpeton* **n. gen.** *caudatum* **n. sp.** Carbon von Illinois; **Moodie,** J. Geol. Chicago III 17 pp. 39—52, Fig. 1—6.

Reptilia:

Squamata.

Lacertilia.

Geckonidae.

Hemidactylus laticaudatus **n. sp.** von Harrar, Abessynien; **Andersson,** Jahrb. Nassau Ver. f. Naturk. 62. Jahrg. 1909 p. 200, Taf. 1. — *leightoni* **n. sp.** von Honda am Magdalenenstrom, Columbien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII. 1911, p. 19.

Geckolepis maculata abgeb. bei **Krefft,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 444 (phot.).

Phelsuma breviceps Bttgr. (?) und Nest abgeb. bei **Krefft,** Bl. f. Aquarienkunde XXI 1910 p. 429, 430 (phot.).

Phyllodactylus peringueyi **n. sp.** von der Cap-Colonie; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 493.

Diplodactylus ciliaris Blngr. aus Birrigni, W. Australien, neu beschr. von **Pellegrin,** Bull. Soc. Zool. France 34. 1909 p. 243.

Pachydactylus purcelli, **n. sp.** von der Cap-Colonie; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 494.

Sphaerodactylus dacnicolor **n. sp.** von Port Antonio, Jamaica; **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Cambridge Mass. Vol. LII. No. 15, 1910 p. 292, Taf. 1.

Uroplatidae.

Uroplatus fimbriatus Schneid. abgeb. bei **Krefft,** Bl. f. Aquarienkunde XXI, 1910 p. 765 (phot.).

Agamidae.

Hydrosaurus weberi **n. sp.** von Weeda, Halmahera; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIV. 1911 p. 20.

Agama aculeata Merr. neu beschrieben p. 191 Fig. Taf. XIX Fig. 1, 2. — *armata* Peters; p. 190; *anchietai,* Boc. p. 187; *atra* Daud. p. 192 Taf. XXII—XXIV; *atricollis* Sm. p. 186 Taf. XVII—XVIII; *brachyura* Boul. p. 188 Taf. XIX Fig. 1, 2; *colomorum* Daud. p. 184; *hispida* L. p. 188 Taf. XX. Fig. 3 u. 4; var. *distanti* Boul. p. 139 Taf. XXI Fig. 1 u. 3; *holubi,* Boc. p. 193; *kirki* Boul. p. 185; *mossambica* p. 185; *planiceps* p. 184; *pulchella,* Boc. p. 191 **Gough,** Ann. Transv. Mus. 1 pt. 3.

Phrynocephalus stolizkai, pp. 279—282 Kaschgar, *forsythi* Anders. pp. 282—297, Taf. IV. Fig. 15; V, Fig. 2, 2a—d, Chines. Turkestan, Beschreibung, *ciliaris* pp. 297—302, Taf. V Fig. 1, 1a—b Edsin-gol, *putjatai* pp. 302—306, Taf. V, Fig. 5, 5 a—b Kuko-nor, *arcellazii* pp. 307—311, Taf. V, Fig. 7, 7 a—b Dschungarei **n. spp.,** *versicolor* Strauch pp. 311—338, Taf. IV, Fig. 7, 8; V, Fig. 4, 6, 11; VI, Fig. 3, 3a—c; IX, Fig. 13 Chines. Centralasien, Beschreibung, *acutirostris* pp. 339—346, Taf. III, Fig. 8; VI Fig. 2, 2a—d **n. sp.,** Ebi-nor, Kuldscha. — *Koslovi* Tian-Schan **n. sp.** pp. 346—353, Taf. VI, Fig. 9, 9a—c, *caudivolvulus* Pall. Russ. Turkestan pp. 353—370, Taf. VI, Fig. 4, 4a—d, 5, 5a—b, *affinis* Strauch Ordos pp. 370—381, Beschreibung, *blanfordi* Nan-Schan pp. 381—389 Taf. VI Fig. 1, 1a—c, *potanini* Chuan-Che, Ordos pp. 389—397 Taf. VI u. Fig. 7, 7a—b, *guentheri* Edsin-gol pp. 397—404 Taf. VI Fig. 8, 8 a—b, **n. spp.,** *frontalis* Str. Ordos pp. 404—412, Taf. IX, Fig. 7, 7a, Beschreibung, *carinilabris* Chuan-Che pp. 412—420 Taf. VI Fig. 10, 10 a—b, *grum-grzimailoi* Tian-Schan pp. 420—427 Taf. VI Fig. 6, 6a—b, VII Fig. 6 **n. spp.,** *przewalskii* Strauch Ala-Schan pp. 427—438 Taf. IX Fig. 14, *Kuschakewitschi* Bedr. Sergiopol pp. 438—445 Taf. VII Fig. 2, 2a—b, Beschreibung, *vlangalii* Strauch Tibet, pp. 446—495 Taf. IV Fig. 3—9; V Fig. 9; VII Fig. 1, 1a—c, 3, 3a, 4, 4a—c, 5, 7, 7a, 8, 8a, 9, 9a—b; IX bis 8, 8a, 10, 11, 12, Beschreibung, *reldae* Kuko-nor p. 495—500, Taf. V Fig. 10, 10a—b, **n. sp., Bedriaga** Przewalski, Amphibia und Reptilia Abth. 1, Lief. 3. — *Phrynocephalus helioscopus* **n. var.** *saposhnikovi* Asia centr. p. 122, **n. subsp.** *levis* Asia centr. p. 122—123, **Kaščenko,** St. Petersburg, Ann. mus. nat., 14.

Tympanocryptis cephalus aus Birrigni, W. Australien beschr. von **Pellegrin,** Bull. Soc. Zool. France 34. 1909 p. 244.

Iguanidae.

Anolis brunneus Cope von den Bahamas verschieden von *A. porcatus* Gray von Cuba und *A. carolinensis* DB.; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIII. 1910 p. 99. — *boettgeri* **n. sp.** von Huancabamba, O. Peru, 3000'; **Boulenger,** Ann. Mag. M. H. (8) VII 1911 p. 19. — *ventrimaculatus* **n. sp.** von S. W. Columbien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII 1911 p. 20. — *macrolepis,* **n. sp.** von S. W. Columbien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII 1911 p. 2.

Stenocercus boettgeri, **n. sp.** von Huancabámba, Peru; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII 1911 p. 22.

Liolaemus hatcheri **n. sp.** Patagonien; **Stejneger,** Rep. Princeton Univ. Exp. Patagonia 1896—1899 3 (Zoology) pp. 218—219). — *pantherinus,* p. 324, *pulcher* p. 325, *mocquardi* p. 326, *variabilis* p. 327, **n. spp., n. varr.** *requii, nevini* p. 327, *courtyi, bolivianus* **n. sp.** p. 328; **Pellegrin,** Bul. Muséum Paris 15.

Diplolaemus bibronii, verschieden von *darwinii*; **Stejneger,** Rep. Princeton Univ. Exp. Patagonia 1896—1899 3 (Zoology) pp. 221—222.

Zonuridae.

Zonurus macropholis, **n. sp.** von Klein-Namaqualand; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 494. — *tropidogaster,* **n. sp.** von Barberton, Transvaal; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V 1910 p. 495.

Varanidae.

Varanus griseus Daud., abgeb. bei **Lohmann,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 527 (phot.). — *V. caudolineatus* Blngr. neu beschr. aus Birrigui, W. Australien, von **Pellegrin,** Bull. Soc. Zool. France 34, 1909 p. 244.

Helodermatidae.

Heloderma suspectum abgeb. von **Wewers,** Wochenschr. Aquarienkunde. VII. No. 45, 1910 Lacerta No. 22 p. 82 (phot.).

Teiidae.

Tupinambis nigropunctatus Spix, abgeb. von **Wewers,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 45, 1910, Lacerta No. 22, p. 83 (phot.).

Echinosaura palmeri **n. sp.** von S. W. Columbien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII. 1911 p. 23.

Prionodactylus spinalis, **n. sp.** von Huancabamba, Peru 3000'; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII. 1911 p. 23.

Amphisbaenidae.

Amphisbaena townsendi **n. sp.** von Peru; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) No. 1856 p. 283.

Monopeltis colobura **n. sp.** von Barotseland; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 496. — *decosteri* **n. sp.** von Delagoa-Bai; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V. 1910 p. 495.

Lacertidae.

Lacerta agilis, viridis und *serpa* abgeb. bei **Schmalz,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 25, 26 (phot.); *L. agilis, vivipara* abgeb. bei **Schreitmüller,**

Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 10 p. 10, 11. — *agilis* **n. var.** Kurtuana Asia centr. **Kascenko,** St. Peterburg, Ann. Museum zool. 14 p. 125—126. — *ocellata* Daud. var. *pater* Lat. abgeb. bei **Schmalz,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 413 (phot.). — *peloponnesiaca* Bibr. neu beschr. u. farbig abgeb. von **Boulenger,** Proc. Zool. Soc. London 1911, p. 37, Taf. L. — *caucasica* **n. sp.**; *saxicola* Everm. **n. subspp.** *armeniaca*, *bithynica*, *gracilis*, **n. var.** *brauneri*; **Mehely,** Ann. Hist. Nat. Mus. Nat. Hung. 7 pp. 442—614, Taf. XIII—XXV. — *fraasi* **n. sp.** von Libanon; **Lehrs,** Festschrift R. Hertwig, Bd. II. 1910 p. 227, Taf. XIV. — *jacksoni* Blngr., Schädel beschr. von **E. Degen,** Proc. Zool. Soc. London 1910 p. 19, 7 Figg. — *mosoriensis* Kolomb. abgeb. bei **Wiedemann,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 495—496. (phot.). — *parva* Blngr., Vorkommen im Kaukasus; **Nikolskij,** Mitt. Kaukas. Mus. Tiflis 4, 1909 p. 306.

Eremias, Übersicht der asiatischen Arten; **Bedriaga,** Przewalski, Amphibia u. Reptilia, Abth. 1 Lief. 3 pp. 500—502.

Georhosauridae.

Zonosaurus laticaudatus Grandidier, neu beschr. von **Andersson,** Arkiv för Zoologi, Bd. 7, No. 7, p. 8.

Scincidae.

Mabuia madagascariensis, **n. sp. Mocquard,** Bul. Muséum Paris 1908 p. 260. — *maculilabris* Gray abgeb. von **Krefft,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 Lacerta No. 20, p. 78 (phot.).

Lygosoma (*Hinulia*) *aruanum* **n. sp.** von Wammer, Aru-Inseln; **Roux,** Abh. Sencken berg. Ges. Bd. XXXIII. 1910 p. 216, Taf. XIII. Fig. 1, 1a. — (*Hinulia*) *kuehnei* **n. sp.** von den Kei-Inseln; **Roux,** Abh. Senckenberg. Ges. XXIII. 1910 p. 237, Taf. XIII, Fig. 2, 2a.

Dasia smaragdina moluccarum **n. sp.** von Ceram; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington Vol. XXIV. 1911 p. 17.

Leiolepisma pullum **n. sp.** von der Humboldt-Bai, Holl. Neu Guinea; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington Vol. XXIV, 1911 p. 15.

Cryptoblepharus boutoni Desj , *balinensis* (Buleleny Bali) und *cursor* (Ampenang, Lombok) **nn. varr.**; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIV. 1911 p. 18.

Ablepharus boutoni Desj. *keiensis* **n. var.** von den Kei-Inseln. **Roux,** Abh. Senckenberg. Ges. XXIII. 1910 p. 240, Taf. XIII Fig. 3. — *saposhinkovi,* **n. sp.,** Tianschan, **Kaščenko,** St. Peterburg, Ann. mus. zool. 14 p. 126—127.

Tribolonotus gracilis, **n. sp.** Neu Guinea; **De Rooy,** Nova Guinea 5 p. 381.

Tropidophorus partelloi **n. sp.** von d. Philippinen; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 39, 1910 No. 1776 p. 97—98.

Trachysaurus rugosus Shaw abgeb. bei **Fahr,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 674 und **Wewers,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 Lacerta No. 22, p. 82.

Chamaeleontidae.

Chamaeleon pardalis Cuv. und *vulgaris* L. abgeb. bei **Fahr,** Bl. f. Aquarienkunde, XXI. 1910 p. 825 (phot.), *Ch. basiliscus,* abg. bei **Fahr,** Wochenschr. VII. 1910 Lacerta No. 16, p. 63 (phot.). — *matschiei* Wern. verschieden von *Ch. fischeri* Rchw. **Nieden,** S. B. Ges. Naturf. Fr. Berlin 1910 p. 443. —

rhinoceratus Gray, aus St. Marie de Marovoay erwähnt von **Andersson,** Arkiv för Zoologi, Bd. 7, No. 7, p. 10.

Brookesia ebenaui Bttgr. aus St. Marie de Marovoay erwähnt von **Andersson,** Arkiv för Zoologi, Bd. 7 No. 7 p. 10.

Pythonomorpha.

†*Dolichosaurus longicollis*; **Nopcsa,** Wien. Beitr. Pal. Geol. Oest. Ung. 21 1908 pp. 33—62.

†*Adriosaurus suessi* Seeley; **Nopcsa,** Wien Beitr. Pal. Geol. Oest. Ung. 21 1908 pp. 33—62.

†*Coniosaurus crassidens*; **Nopcsa,** Wien Beitr. Pal. Geol. Oest. Ung. 21 1908 pp. 33—62.

Ophidia.

Typhlopidae.

Typhlops batesii **n. sp.** von Bitye, S. Kamerun; **Boulenger,** Ann. Mag. Nat. Hist. (8) VIII 1911 p. 370. — *elberti* **n. sp.** von Lombok, Sadjang; **Roux,** Zool. Jahrb. Syst. XXX. 1911 p. 499.

Glauconiidae.

Glauconia gracilior **n. sp.** von der Cap-Colonie; **Boulenger,** Ann. S. Afr. Mus. V 1910 p. 524.

Boidae.

Corallus madagascariensis D. B. abgeb. bei **Krefft,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 445 (phot.).

Eryx miliaris Pall. verschieden von *E. jaculus* L.; **Nikolskij,** Mitt. Kaukas. Mus. Tiflis V. 1910 p. 94; *E. miliaris* Pall. *nogaiorum* **n. var.** aus der Nogaisteppe.

Ilysiidae.

Cylindrophis boulengeri **n. sp.** von Wetar, Kl. Sunda Inseln; **Roux,** Zool. Jahrb. Syst. XXX 1911 p. 500.

Colubridae.

Tropidonotus montanus **n. sp.** von Holl. Neu Guinea; **Van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX. 2. Zoologie, Leide 1911 p. 271. — *novae-guinea* **n. sp.** von Alkmaar, Holl. New Guinea; **Van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX. 2. Zoologie Leide 1911 p. 271.

Helicops hagmanni **n. sp.** von Brasilien; **Roux,** Zool. Anz. XXXVI 1910 No. 25 p. 439. — *schistosus* **n. var.** *andersonii*, India, **Wall,** Rec. Ind. Mus. 3 Taf. p. 146.

Stegonotus magnus Meyer neu beschr. von **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea Vol. IX. 2. Zoologie, Leide 1911 p. 273.

Gonionotophis microps, **n. sp.** von Bitye, S. Kamerun; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII. 1911 p. 370.

Mehelya (*Simocephalus*), Synopsis der 11 bekannten Arten; **Lönnberg,** Arkiv för Zoologie, Bd. 7, No. 8, p. 1—4. — *lamani,* **n. sp.** von Mukimbungue, U. Kongo; **Lönnberg,** Arkiv f. Zoologi, Bd. 7, No. 8, 1910 p. 1, Fig. 1.

Simocephalus butleri Blngr. aus Bussu, Uganda erwähnt von **Boulenger,** Ann. Mus. Genova Serie 3a, Vol. V, (XLV) 1911 p. 164.

Coluber quatuorlineatus Lac. abgeb. bei **Rossdorf,** Bl. f. Aquarienkunde XXI.

1910 p. 374 (phot.). — *schmidti* **n. sp.** Transcaucasia orient., **Nikolski,** Tiflis Mitt. Kaukas. Mus. 4 pp. 303—306.

Dendrophis lorentzi, **n. sp.** von Sabang, Holl. Neu-Guinea; **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX, 2. Zoologie, Serie 1911 p. 274, Taf. VIII. Fig. 2. — *nouhuysii,* **n. sp.** von Holl. Neu Guinea; **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX, 2. Zoologie, Leide 1911 p. 277, Taf. VIII. Fig. 3. — *elegans* Douglas Ogilby, neu beschr. u. abgeb. von **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX. 2., Zoologie, Leide 1911, p. 275, Taf. VIII. Fig. 1.

Coronella austriaca Laur. Abgeb. von **Zimmermann,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 331, 348 (phot.).

Contia schelkovnikovi **n. sp.,** Kreis Lenkoran; **Nikolski,** Tiflis Mitt. Kaukas. Mus. 4 pp. 301—302.

Liopeltis libertatis **n. sp.** von Java; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIII. 1910 p. 169.

Scaphiophis albopunctatus. Exemplar vom Blauen Nil, beschr. von **Pellegrin,** Bull. Soc. Zool. Faance 34 1909 p, 204.

Prosymna, Synopsis der 6 dem Verf. bekannten Arten; **Lönnberg,** Arkiv för Zoologie, Bd. 7, No. 8, p. 5—6. — *meleagris concolor,* **n. subsp.** von Mukimbunge, U. Kongo; **Lönnberg,** Arkiv för Zoologi, Band 7, 1910, No. 8, p. 5, Fig. 2—3. — *transvaaliensis* **n. sp.** von Tzaneen, Zoutpansberg District, Transvaal; **Hewitt,** Ann. Transvaal Mus. Vol. II. No. 3, 1910 p. 73.

Hypsirhina polylepis Fischer neu beschr. und abgeb. von **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX. 2., Zoologie, Leide 1911 p. 278, Taf. VIII. Fig. 4.

Myron richardsoni Gray, neu beschr. und abgeb. von **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea Vol. IX. 2., Zoologie, Leide 1911, p. 279, Taf. VIII. Fig. 5.

Ithycyphus miniatus Schleg. abgeb. bei **Krefft,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 461 (phot.).

Leptodira attarensis Werner = *hotamboeia* Laur. **Andersson,** in: Jahrbuch Nassau Ver. f. Naturk. Wiesbaden 62, Jahrg. 1909 p. 203.

Elapocalamus **n. g.** für *E. gracilis* **n. sp.** von Bitye, S. Kamerun; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII. 1911 p. 371.

Michellia **n. g.** für *M. Katangae* **n. sp.** von Kituri, Katangadistrikt, Kongo; **L. Müller,** Zool. Anz. XXXVIII. 1910 p. 358.

Xenocalamnus michelli, **n. sp.** von Kituri, Katangadistrikt, Kongo; **L. Müller,** Zool. Anz. XXXVIII. 1911 p. 359.

Distira mertoni **n. sp.** von Wokam, Aru-Archipel; **Roux,** Abh. Senckenberg. Ges. Bd. XXXIII. 1910 p. 222, Taf. XIII. Fig. 4, 4a.

Pseudelaps muelleri Schlegel, abgeb. von **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX. 2., Zoologie, Leide 1911 Taf. VIII. Fig. 6.

Pseudechis australis Gray, abgeb. von **van Lidth de Jeude,** Nova Guinea, Vol. IX., 2., Zoologie, Leide 1911, Taf. VIII. Fig. 7.

Callophis macclallandi **n. var.** *nigriventer* Kasauli, W. Himalayas; **Wall,** Bombay J. Nat. Hist. Soc. 19 No. 1 p. 266.

Amblycephalidae.

Leptognathus sancti-joannis, **n. sp.** von Columbien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VII. 1911 p. 24.

Viperidae.

Vipera Kaznakovi **n. sp.** Nordwest-Kaukasien; **Nikolskij,** Tiflis Mitt. Kaukas.

Mus. 4 pp. 173—174. — *macrops*, **n. sp.** von Bosnien, Herzegowina; **Méhely,** Ann. Mus. Nat. Hungar. IX. 1911 p. 203, Fig. 3—4, Taf. III. Fig. 4, Taf. V. Fig. 1—6. — *ammodytes* L., Exemplare aus Montenegro beschr. von **Carruccio,** Boll. Soc. Ital. 10. 1909 p. 278.

Cerastes vipera L. p. 85 und *C. cornutus* Forsk p. 86 abgeb. bei **Schreitmüller,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. No. 45, 1910, Lacerta No. 22, (phot.). — *vipera* L. abgeb. bei **Knauer,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 297 (phot.).

Atractaspis nigra **n. sp.** Sudan; **Pellegrin,** Bul. Museum Paris 1909 p. 414.

Trimeresurus gramineus von Formosa; **Namiye,** Dobuts. Z. Tokyo **21** pp. 266—267.

Crotalus willardi neu beschr. von **F. Hartmann,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 39, 1911 p. 569, Fig. 1—4.

Ichthyosauria.

†*Ichthyosauria* des russischen Portland, Phylogenie; **Bogoliubov,** Moskva Dnevn. XII. Sjèzda russ. jest. vrač. 1909—1910 g. (Prot.) 1909, pp. 143—144.

†*Ichthyosaurus steleodon* Oxford-Lehm von Simbirsk **n. sp.**; **Bogoliubov,** Ann. géol. miner., 11, 1—3, pp. 50—61, 63—64, Taf. II, Fig. 6—10. — *brunsvicensis* **n. sp.** Kreide bei Hannover; **Broili,** Palaeontographica 55. p. 266.

†*Ophthalmosaurus* cf. *Thyreospondylus*, russischer Portland; **Bogoliubov,** Moskva, Dnevn. XII. Sjězda russ. jest. vrač 1909—1910 g. (Prot.), 1909, pp. 143—144.

Plesiosauria.

†*Microcleidus* **n. gen.** für *Plesiosaurus homalospondylus* Owen; **Watson,** Mem. Manchester Lit. Phil. Soc. 54 Taf. 1 p. 4.

†*Sthenarosaurus* **n. gen.**, *dawkinsi* **n. sp.** Oberer Lias, Whitby; **Watson,** Mem. Manchester Lit. Phil. Soc. 54 Taf. 1 p. 13.

†*Cryptoclidus simbirskensis* Oxford-Lehm von Simbirsk **n. sp.**; **Bogoliubov,** Ann. géol. miner., 11, 1—3, pp. 45—50, 62—63, Taf. 11, Fig. 1—4.

†*Peloneustes philarchus* Unt. Oxford-Lehm des Gouv. Kostroma, Osteologie; **Riabinin** St. Peterburg, Mém. com. géolog. 43, pp. 1—49, 5 Taf. u. 5 Textfig.

†*Cimoliosaurus bernardi* Ob. Kreide, Gouv. Charkov, Osteologie; **Riabinin,** St. Peterburg, Mém. com. géol., 43 pp. 1—49, 3 Taf. u. 5 Textfig.

Crocodilia.

†*Nectosaurus*, Osteologie; **Merriam,** Univ. Californ. Publ. Geol. Vol. 5, **1908** p. 217, 3 Taf.

†*Mesorhinus fraassi* **n. sp.** aus dem Buntsandstein von Bernburg; **Jaeckel,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin f. 1909 p. 197.

†*Steneosaurus larteti* **n. var.** *kokeni*, *teleosauroides* **n. sp.** Oxford-Lehm von Fletton; **Auer,** Palaeontographica 55 pp. 217—294, 5 Taf.

†*Deinosuchus* **n. gen.** *hatcheri* **n. sp.** Kreide von Montana, **Holland** Pittsburg, Ann. Carnegie Museum 6 pp. 281—294, Textfig. 1—16.

Dinosauria.

†*Dinosauria*, Verbreitung: **Lull,** Amer. Journ. Science (4) Vol. 29 p. 1.

†*Diplodocus*, **Deniker** et **Laffitte,** Nature Paris 37, pp. 221—223, Fig. — *Diplodocus carnegii*, **Tornier,** Berlin Sitz. Ber. Ges. natf. Freunde, 1909, pp. 193—209, 1 Taf.

Camptosaurus, Osteologie, pp. 204—266, Fig. 2—35, Beschreibung und Revision der Arten pp. 269—297. Fig. 36—47, Taf. 7—17, geologische und geographische Verbreitung pp. 297—361, Fig. 1, 48, Taf. VI, XX, Restauration pp. 301—302, Taf. XVIII, XIX, *dispar* pp. 270—276, Fig. 36, 37, Taf. X —XV, XVIII, *amplus* pp. 276—278, Fig. 38, Taf. VII—IX, *medius* pp. 278 —279, *nanus* pp. 280—285, Fig. 39—42, Taf. XIV, *prestwichii* (Hulke) pp. 285—289, Fig. 43, *leedsi* pp. 289—290, Fig. 44, *valdensis* p. 291, *inkeyi* pp. 291—292, *depressus* Jura der westl. Ver. Staaten pp. 292—295, Fig. 45 —47, *browni* Wyoming, Jura pp. 295—297, Taf. XIV, **n. spp.**; **Gilmore**, Washington Smithsonian Inst. Proc. U. S. Nation. Mus. Proc. 36 No. 1666.

†*Hierosaurus* **n. gen.**, *sternbergii* **n. sp.** Kansas, Niobraca; **Wieland**, Amer. J. Sci. 1909 pp. 250—252, Fig. 1—7 a.

†*Stegosaurus*, Panzer; **Lull**, Amer. Journ. Scinece (4) Vol. 29 p. 201; Restauration, **Lull**, ebenda Vol. 30 p. 361.

Chelonia.

Batrachemys **n. nom.** for *Rhinemys* Boulenger nec Wagler; Type *nasuta* (Schweigger); **Stejneger**, Washington Proc. Biol. Soc., 22, p. 126.

†*Psephophorus calvertensis* **n. sp.**, Maryland, Miocän; **Palmer**, Smith-sonian Inst. U. S. Nation. Mus. Proc. 36 pp. 376—372, Taf. XXXI.

†*Trionyx hoernesi*, *peneckei*, *sophiae*, *siegeri* **n. spp.**, Mittelsteiermark, Tertiär; **Heritsch**, Wien Jahrb. Geol. Rchs. Anst. 59 p. 378.

Testudo arenivaga Hay beschrieben, pp. 19—21, Fig. 1—4, *brevisterna* **n. sp.**, Wyoming, Miocän pp. 25—26, Fig. 9,; **Loomis**, Amer. J. Sci. 28. — *oculifera* Kuhl beschr. u. abgeb. von **Siebenrock**, S. B. Ak. Wiss. Wien Bd. CXIX. 1910 p. 704, 706; *T. bergeri* Lindh. beschr. u. abgeb. ebenda p. 713. Taf. II. Fig. 2, Taf. IV. Fig. 7—9. — *pardalis* p. 700, *geometrica* p. 702, *verroxii* p. 710, *smithii* p. 712, *trimeni* p. 715, *fiskii* p. 716, beschr. ebenda von **Siebenrock.**

Homopus boulengeri Duerden beschr. u. abgeb. von **Siebenrock**, S. B. Ak. Wiss. Wien Bd. CXIX. 1910 p. 697, Taf. II. Fig. 1, Taf. III. Fig. 3—6; *H. areolatus* Thunbg. beschr. ebenda p. 695.

Cinosternum pensilvanicum Gmel. und Eier von *C. bauri* Garm. abgeb. von **Rembold**, Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 103 (phot.).

Theromorpha.

†*Dicynodon seeleyi* **n. sp.** Karoo; **Broili**, N. Jahrb. Min. 1908, I, pp. 1—15, 1 Taf.

†*Kannemeyeria* **n. gen.** *proboscoides* **n. sp.** Obere Karor. Formation der Cap-Colonie **Seeley**, Rep. Brit. Ass. 1908 p. 713.

†*Tapinocephalus atherstoni* Owen, Schädel abgebildet; **Broom**, Geol. Mag. 6 p. 400.

Rhynchocephalia.

†*Opisthias* **n. gen.**, verwandt mit *Sphenodon* p. 35, *rarus* **n. sp.**, Wyoming, Jura pp. 35—38, Fig. 1; **Gilmore**, Smithsonian Inst. U. S. Nation. Mus. Proc. 37.

Incertae Sedis.

†*Isodectes punctulatus* Cope, neubeschrieben; **Moodie**, Smithsonian Inst. N. S. Nation. Mus. Proc. 37 pp. 11—16, Taf. IV—V.

Pisces für 1910.

Von

H. Törlitz.

Publikationen.

Allen, William F. Distribution of the lymphatics in the tail region of *Scorpaenichthys marmoratus*. American Journal of Anatomy, Vol. 11, p. 1—53.

Anthony, R. L'adaptation à la locomotion aérienne chez les Vertébrés. Revue Scientifique de la France, Année 48, Sem. 1, p. 777—785, Sem. 2, p. 10—17.

Apstein. *Cyclopterus lumpus*, der Seehase. Seine Fischerei und sein Mageninhalt. Mitteilungen des Deutschen Seefischerei-Vereins, Bd. 26, p. 450—465.

Arnold, Joh. Paul (1). *Belonesox belizanus* Kner. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 45—48.

— **(2).** *Heterogramma agassizii* Regan. Wochenschrift für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 133—135, 149—150.

— **(3).** Über die Fortpflanzung von *Polycentrus schomburgkii* im Zimmeraquarium. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 90—93.

Assheton, Richard. The Geometrical Relation of the Nuclei in an Invaginating Gastrula (e. g. *Amphioxus*) considered in connection with cell rhythm, and Driesch's conception of Entelechy. Archiv für Entwicklungsmechanik, Bd. 29, p. 46—78.

Atkinson, George T. An Experiment in the Transplantation of Plaise from the Barents Sea („White Sea") to the North Sea. Journal of the Marine Biological Association, Plymouth, N. S., Vol. 8, p. 502—511

Audigé, J. Contribution à l'étude des reins des poissons téléostéens. Archives de Zoologie expérimentale et générale, Sér. 5, Vol. 4, p. 275—624.

Baglioni, S. Zur Physiologie der Schwimmblase der Fische. Zeitschrift für allgemeine Physiologie, Bd. 11, p. 145—149.

Bartels, Fr. (1). Das Wachstum der Fische. Praktischer Zierfischzüchter, 1910, p. 56—58.

— **(2).** Der knurrende Gurami (*Ctenops vittatus* od. *Osphromenus striatus*). Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 7—10.

Bauer, Victor (1). Über sukzessiven Helligkeitskontrast bei Fischen. Zentralblatt für Physiologie, Bd. 23, p. 593—599.

— **(2).** Über die tonische Innervation der Pigmentzellen bei den Plattfischen. (Vorläufige Mitteilung.) — Zentralblatt für Physiologie, Bd. 24, p. 724—726.

— **(3).** Über das Farbenunterscheidungsvermögen der Fische. Archiv der gesamten Physiologie, Bd. 133, p. 7—26.

Baum, H. Über das Ablaichen von *Danio rerio*. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 570.

Bean, Barton A. and **Weed, A. C.** (1). Notes on Anteliochimaera and related Genera of Chimaeroid Fishes. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 37, p. 661—663.

— (2). A Review of the Venomous Toadfishes. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 511—526.

— (3). Notes on Certain Features of the Life History of the Alaskan Freshwater Sculpin. Smithsonian Miscellaneous Collections, Vol. 52, p. 457—460.

de Beaufort, L. F. Weitere Bestätigung einer zoogeographischen Prophezeiung. Zoologischer Anzeiger, Bd. 36, p. 249—252.

de Beaux, O. Die Geisbrasse (*Sargus vulgaris* Geoffr.), die Seebrasse oder Pagel (*Pagellus erythrinus* Cuv.), die Goldbrasse (*Chrysophrys aurata* L.). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 1—4.

Beigel, C. Zur Regeneration des Kiemendeckels und der Flossen der Teleostier. Bulletin international de l'Académie des sciences de Cracovie, 1910, Kl. Sc. math.-nat., Sér. B, p. 655—690.

Belle. Elternsorge bei den Fischen. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 813—814.

Bernoulli, A. L. Zur Frage des Hörvermögens der Fische. Archiv für die gesamte Physiologie, Bd. 134, p. 633—644.

Bitterli, S. Über Anlage von Fischpässen. Schweizerische Fisch.-Zeitung, Jhg. 18, p. 49—57.

Börgershausen, W. (1). *Rivulus flabellicauda*. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 629—630.

— (2). Etwas vom *Rivulus ocellatus*. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 317—318.

Bolau, H. Über lebende Schuppenmolche (*Lepidosiren annectens*) und die Familie der Lungenfische. Verhandlungen des Naturwissenschaftlichen Vereins in Hamburg (3), Bd. 17, p. LIV—LV.

Bolk, L. Beobachtungen über Entwicklung und Lagerung von Pigmentzellen bei Knochenfischembryonen. Archiv für mikroskopische Anatomie, Bd. 75, p. 414—434.

Borcea, J. (1). Sur les entonnoirs segmentaires du *Notidanus* (*Heptanchus*) *cinereus* Gml. Annales scientifiques de l'Université de Jassy, Tome 6, p. 101—103.

— (2). Observations sur la circulation embryonaire chez les Téléostéens. Annales scientifiques de l'Université de Jassy, Tome 6, p. 84—100.

Bormann, A. F. (1). Die neue Pözilie mit der schwarz-weiß-roten Rückenflosse. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 60—61.

— (2). *Rasbora heteromorpha*, eine Seltenheit. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 25—26.

Both, E. *Girardinus reticulatus*, seine Pflege und Zucht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 262—263.

Boulenger, G. A. (1). Descriptions of Three New Freshwater Fishes from West Africa. Annals and Magazine of Natural History, 8. Ser., Vol. 6, p. 424—426.

— **(2).** On a large Collection of Fishes made by Dr. W. J. Ansorge in the Quanza and Bengo Rivers, Angola. Annals and Magazine of Natural History, 8. Series, Vol. 6, p. 539—561.

Boyer, Jacques. Les Aloses et leur pêche. Cosmos, Paris, N. S., Tome 61, p. 235—239.

Braess, Martin (1). Der Aal und seine Entwicklung. Kosmos, Stuttgart, Bd. 5, p. 206—210.

— **(2).** Die Forelle (*Salmo fario* L.). Kosmos, Stuttgart, Jhg. 6, p. 107—111.

Brand, F. W. *Polycentropsis abbreviata.* Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 33—35.

Braunschweig, Karl. Die Pflege und Zucht des Kampffisches (*Betta splendens* Regan). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 509—511.

Braus, Hermann (1). Präparatorische und experimentelle Untersuchungen über die motorischen Nerven der Selachierflosse. Eine Erwiderung auf die Arbeit von E. Miller „Die Brustflosse der Selachier", Anat. Hefte, Bd. 39. — Anatomische Hefte, Bd. 40, p. 423—488. — Vorläufige Antwort an Herrn H. Braus, von Erik Müller, ibid., p. 488a—c.

— **(2).** Über Nervengeflechte. Verhandlungen der anatomischen Gesellschaft, Vers. 24, p. 14—30.

Brookover, Charles. The olfactory nerve, the nervus terminalis and the pre-optic sympathetic system in *Amia calva* L. Journal of Comparative Neurology, Vol. 20, p. 49—118.

Brühl, Ludwig. Der Lachs in Europa, Asien und Amerika. Helios, Frankfurt a. O., Bd. 26, p. 25—26.

Brüning, Chr. (1). Amerikanische Characiniden. Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 541—543.

— **(2).** Amerikanische Zahnkarpfen. I. Allgemeine Übersicht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 3—6. II. Die *Poecilinae.* ibid. p. 57—59. III. *Characodontinae.* ibid. p. 117—118. IV. *Cyprinodontinae.* ibid. p. 161—162.

— **(3).** Panzerwelse. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 685—687.

— **(4).** Die Gattung *Enneacanthus* (Gill.). — Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 642—643.

Bryant, C. (1). Rectifications à la Faune ichthylogique de l'Auvergne. Féras et Ombles-Chevaliers. Annales Station limnologique Besse, Tome 1, p. 380—381.

— **(2).** Hybrides de Truite et d'Omble-Chevalier. Annales Station limnologique Besse, Tome 2, p. 125—133.

Budgett, J. S. Über die Larven von *Hyperopsus bebe* Lac. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jahrg. 21, p. 163—164.

Burian, Richard. Funktion der Nierenglomeruli und Ultrafiltration. Archiv der gesamten Physiologie, Bd. 136, p. 741—760.

Burlend, T. H. The Urogenital Organs of *Chimaera monstrosa*. Proceedings of the Zoological Society of London, 1910, p. 510—534.

Culugareanu, B. (1). Variations du chlore dans l'organisme de la Loche (*Cobitis fossilis*), suivant la teneur en chlore du milieu. Comptes rendus de la Société de Biologie, Paris, Tome 68, p. 895—896.

— **(2).** Chlorschwankungen im Organismus des Wetterfisches (*Cobitis fossilis*) je nach dem Chlorgehalt des Mediums. Archiv der gesamten Physiologie, Bd. 133, p. 260—266.

Cameron, John and **Milligan, William.** The Development of the Auditory nerve in Vertebrates. Journal of Anatomy and Physiology, London, Vol. 44, p. 111—132.

Caruccio, A. Sovra un raro *Odontaspis taurus* Müll. Bollettino della Società zoologica italiano (2), Vol. 11, p. 267—272.

Chaudhuri, B. L. *Triacanthus weberi* sp. nov. Journ. Proc. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 6, p. 497—501.

Cockerell, T. D. A. (1). The Scales of the Mormyrid Fishes, with remarks on Albula and Elaps. Smithsonian Miscellaneous Collections, Vol. 56, No. 3, 4 pgg.

— **(2).** On the Scales of some Malacopterygian Fishes. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 111—113.

— **(3).** The Scales of the African Characinid Fishes. Smithsonian Miscellaneous Collections, Vol. 56, No. 1, 10 pp.

— **(4).** The Scales of the Clupeid Fishes. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 61—63.

— **(5).** The Scales of the African Cyprinid Fishes, with a Discussion of related Asiatic and European Species. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 141—152.

— **(6).** The Scales of the European Cyprinoid Fishes. Zoologischer Anzeiger, Bd. 26, p. 475—480.

— **(7).** The Scales of the Atherinid Fishes. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 47—48.

Cockerell, T. D. A. and **Moore, E. V. (1).** On the Nature of the Teeth in Ctenoid Scales. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 91—93.

— **(2).** On the Modifications of the Cirruli in the Scales of Asiatic Cyprinid Fishes. Zoologischer Anzeiger, Bd. 36, p. 252—253.

Coles, Russell J. Observations on the Habits and Distribution of certain Fishes taken on the Coast of North Carolina. Bulletin of American Museum of Natural History, Vol. 28, p. 337—348.

Constable, G. C. A Hardy Goldfish. Nature, London, Vol. 82, p. 308.

Cords, Elisabeth. Zur Morphologie des Gaumensegels. Anatom. Anzeiger, Bd. 37, p. 305—318.

Dahlgren, Ulric. The Origin of the Electricity Tissues in Fishes. American Naturalist, Bd. 44, p. 193—202.

Danois, Edouard. Sur la faune ichthyologique du maërl. Bulletin de la Société zoologique de France, Tome 35, p. 167—171.

Dammermann, K. W. Der Saccus vasculosus der Fische ein Tiefenorgan. Zeitschrift für wissenschaftliche Zoologie, Bd. 96, p. 654—726.

Derjugin, K. M. Der Bau und die Entwicklung des Schultergürtels und der Brustflossen bei den Teleostiern. Zeitschr. für wissenschaftl. Zoologie, Bd. 96, p. 572—653.

Diamare, Vicenzo. I vasi splancnici e loro relazioni topografiche in *Scyllium catulus* e *Torpedo marmorata.* (Contributo all' anatomia splancnica negli Elasmobranchi.) Memoria I. Archivio zoologica, Napoli, Vol. 4, p. 437—488.

Dodds, Gideon S. Segregation of the Germ-cells of the Teleost, Lophius. Journal of Morphology, Vol. 21, p. 563—611.

Drzewina, Anna. Sur les éosinophiles de l'intestin de certains Téléostéens. Comptes rendus de séance de la Société de Biologie, Paris, Tome 68, p. 1012—1013.

Duncker, George. On some Syngnathids („Pipe fish") from Ceylon. Spolia zeylanica, Vol. 7, p. 25—34.

Edinger, L. Über das Kleinhirn. Monatsschr. f. Psychiatr. Neurol. Bd. 28, p. 86—87. Archiv Psychiatr., Bd. 47, p. 961—963.

Ehnle, H. (**1**). *Fundulus pallidus, Fundulus heteroclitus* und *Fundulus chrysotus.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 685—686.

— (**2**). *Haplochilus chaperi* Sauvage. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 809—810.

— (**3**). Neuere Beobachtungen über *Haplochilus* spec. und *Haplochilus rubrostigma.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 453—456.

— (**4**). *Mollienisia latipinna.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 605—607.

— (**5**). *Poecilia poecilioides.* Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 345—346.

— (**6**). *Pseudocorynopoma doriae.* Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 697—698.

— (**7**). *Pseudoxiphophorus bimaculatus.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 737—738.

— (**8**). *Rivulus flabellicauda* Regan. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde. Jhg. 21, p. 341—343.

— (**9**). Neuere Beobachtungen über *Xiphophorus helleri* var. *guentheri.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 230—232.

— (**10**). *Paratilapia multicolor.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 845—846.

— (**11**). *Trichogaster lalius.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 557—559.

Ehrenbaum, E. (**1**). Eier und Larven der im Winter laichenden Fische der Nordsee. II. Die Laichverhältnisse von Scholle und Flunder

nebst Fangtabellen von E. E. und W. Mielck. Wissenschaftliche Meeresuntersuchungen, Abt. Helgoland, N. F., Bd. 9, p. 143—176.

— (2). Eier und Larven von Pleuronectiden der Nordsee und benachbarter Gewässer, neuere Untersuchungen aus den Jahren 1904—1909. Conseil permanent international pour l'exploration de la mer. Rapports et procès verbaux, Vol. 12C, No. 3, 32 pgg.

Eifert, Edwin. Der gelbe *Haplochilus* (*Hapl.* spec.?). Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 39—40.

Eismond, Joseph. Über Regulationserscheinungen in der Entwicklung der in Teilstücke zerlegten Rochenkeimscheiben. Archiv für Entwicklungsmechanik, Bd. 30, Teil 2, p. 411—436.

Ekman, Gunnar. Über einen Fall von Rückbildung der letzten Kiemenspalte bei *Squalus acanthias* L. Öfvers. Finska. Vet.-Soc. Förh., Bd. 52a, No. 9, 6 pgg.

Elwes, E. V. The Sunfish and its Parasites. Journal Torquay nat. History Society, Vol. 1, **1909**, p. 17—20.

Engelmann, Herm. Zur Zucht des Moderlieschens (*Leucaspius delineatus* var. Lieb.) im Aquarium. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 543.

Engelmann, P. Ein neuer Aquarienfisch, *Polycentrus schomburgkii* Müll. u. Trosch. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 409—410, 423—424.

Evans, H. Muir. Further Studies in Haemolysis by Weever Venom. Brit. med. Journal 1910, Vol. 1, p. 982—984.

Evermann, Barton Warren and **Goldsborough, Edmund Lee.** Further Notes on Fishes from the Canalzone. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 3—6.

Evermann, Barton Warren, and **Hildebrand, Samuel Frederik.** On a collection of Fishes from the Lower Potomac, the Entrance of Chesapeake Bay, and from Streams flowing into these Waters. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 157—164.

Evermann, Barton Warren and **Kendall, William Converse.** A Comparison of the Chubmackerels of the Atlantic and Pacific Oceans. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 327—328.

Evermann, Barton Warren and **Latimer, Homer Barker.** (1). The Fishes of the Lake of the Woods and Connecting Waters. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 39, p. 121—136.

— (2). On a Collection of Fishes from the Olympic Peninsula, together with Notes on other West Coast Species. Proceedings of the Biological Society of Washington, Vol. 23, p. 131—139.

Finck, Max C. (1). Das Gesellschaftsleben der Zahnkarpfen. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 793—795.

— (2). Ein Beitrag zur *Girardinus guppyi*-Frage. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 329—331.

— (3). *Ctenops vittatus* Cuv. et Val. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 827—828.

— (**4**). Das Labyrinthfisch-Aquarium. Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jahrg. 7, p. 498—500.

— (**5**). Die Pflege und Zucht des *Trichogaster fasciatus*. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 757—758.

Fischer, Hans. Wie züchtet man mit Erfolg *Fundulus gularis* Variation blau? Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 261—262.

Fischer - Sigwart, H. Der Bitterling (*Rhodeus amarus* Ag.) im Wauwylermoos. Schweizerische Fischerei-Zeitung, Jhg. 18, p. 226—228, 276—279.

Forel, A. Die Fischfauna der schweizerischen Gewässer. Schweiz. Fischerei-Zeitung, Jhg. 18, p. 208—210.

Fowler, Henry W. (**1**). Note on some Pennsylvania Fishes. Science, N. S., Vol. 31, p. 345—346.

— (**2**). Note on the Distribution of some Pennsylvanian Fishes. Science, N. S., Vol. 32, p. 926—927.

— (**3**). The Proper Restriction of *Encynopotamus*. Science, N. S., Vol. 31, p. 790.

— (**4**). Description of Four New *Cyprinoids* (*Rhodeinae*). Proceedings of the Academy of Natural Sciences, Philadelphia, Vol. 62, p. 476—486.

— (**5**). Notes on the Variation of some Species of the Genus Notropis. Proceedings of the Academy of Natural Sciences, Philadelphia, Vol. 62, p. 273—293.

Fowler, Henry W. and **Phillips, Richard J.** A New Fish of the Genus *Paralepis* from New Jersey. Proceedings of the Academy of Natural Sciences, Philadelphia, Vol. 62, p. 403—406.

Franz, Victor (**1**). Photographien mit ultraviolettem Lichte. Teil I: Vom Ovarialei der Knochenfische. Zeitschrift für wissenschaftliche Mikroskopie, Bd. 27, p. 41—43.

— (**2**). Die Laichwanderungen der Fische. Ein Beitrag zur Gesellschaftsbiologie der Tiere. Archiv für Rassen- und Gesellschaftsbiologie, Jhg. 7, p. 159—168.

— (**3**). Untersuchungen über das spezifische Gewicht der planktonischen Fischeier. Wissenschaftliche Meeresuntersuchungen, Abteilung Helgoland, N. F., Bd. 9, p. 177—196.

— (**4**). Die japanischen Knochenfische der Sammlungen Haberer und Doflein. Abhandlungen der Akademie der Wissenschaften in München, Kl. 2, Suppl.-Bd. 4, No. 1, 135 pgg.

— (**5**). Über die Ernährungsweise einiger Nordseefische, besonders der Scholle. Wissenschaftliche Meeresuntersuchungen, Abt. Helgoland, N. F., Bd. 9, p. 197—215.

— (**6**). Die Eiproduktion der Scholle. Mitteilungen des Deutschen Seefischerei-Vereins, Bd. 26, p. 522—526.

— (**7**). Zur Eiproduktion der Scholle (*Pleuronectes platessa* L.) Nachträge. Wissenschaftliche Meeresuntersuchungen, Abt. Helgoland, N. F., Bd. 9, p. 217—224.

— (8). Farbenanpassung bei Fischen. Kosmos, Stuttgart, Jhg. 7, p. 215—217.

Friedrich, Max. *Rivulus flabellicauda* Regan. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 637—638.

v. Frisch, K. (1). Über die Beziehungen der Pigmentzellen in der Fischhaut zum sympathischen Nervensystem. (Vorläufige Mitteilung). Festschrift Hertwig, Bd. 3, p. 15—28.

— (2). Zur Physiologie der Pigmentzellen. Zentralblatt für Physiologie, Bd. 24, p. 248—249.

— (3). Zur Physiologie des Farbwechsels der Fische. Verhandlungen der Zoolog.-botan. Gesellschaft in Wien, Bd. 60, p. (198)—(200).

Fritsche, Ernst. Die Entwicklung der Thymus bei Selachiern. Jenaische Zeitschrift für Naturwissenschaften, Bd. 46, p. 77—112.

Fuhrmann, O. Un cas d'hermaphrodisme chez un vengeron (*Leuciscus rutilus*) du lac de Neuchâtel. Bulletin de la Société des Sciences Naturelles de Neuchâtel, Tome 36, p. 82—85.

Fulton, T. Wemyss. Report on the Operations at the Marine Fish Hatchery, Bay of Nigg, Aberdeen, in 1908. 27th annual Report Fish Board for Scotland, Part 3, p. 68—73.

Funk, Ernst. Meine *Pseudoxiphophorus bimaculata*. — Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 485—486.

Galli-Valerio, B. Note sulla Fauna dei Vertebrati Valtellinesi. Rivista Italiana di Scienze Naturali, Anno 30, p. 125—128.

Garten, S. Über einen Fall von periodischer Tätigkeit der Ganglienzelle. Nach Versuchen an *Malapterurus electricus*. Zeitschrift für Biologie, Bd. 54, p. 399—430.

Gawrilenko, Anatol. Die Entwicklung des Geruchsorgans bei *Salmo salar*. (Zur Stammesentwicklung des Jacobsonschen Organs.) Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 411—427.

Gensoul, J. The rock-bass. Bulletin de la Société Nationale d'Acclimatation de France, Année 57, p. 465—467.

Gerlach, Georg (1). Weitere Mitteilungen über *Poecilia heteristia* Regan. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 707—708, 723—725.

— (2). *Pseudoxiphophorus bimaculatus*. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 33—35.

Geyer, Hans. Der Makropode. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 97—99, 115—117.

Ghidini, A. L'ittiofauna del Cantone Ticino nel 1910. Bolletino della Società ticinese Sc. natural. Anno 6, p. 65—74.

Giacomini, Eccole. Il sistema interrenale e il sistema cromaffine (sistema feocromo) in alcune specie di Teleostei con rene cefalica (pronephros) persistente. Caratteri differenziali fra interrenale anteriore e corpuscoli di Stannius. Cenno sullo sviluppo di questi organi nei *Salmonidi*. Rendiconti della R. Accademia della Scienze di Bologna, Nuova Serie, Vol. 14, p. 86—103.

Gibson, H. O. S. The Cephalochorda: „Amphioxides". Transactions of the Linnean Society of London, Zool. Vol. 13, p. 213—256.

Gill, Theo. The Structural Characteristics and Relations of the Apodal Fishes. Science, N. S., Vol. 31, p. 789—790.

Glaesner, Leopold (1). Studien zur Entwicklungsgeschichte von *Petromyzon fluviatilis*. I. Furchung und Gastrulation. Zoologische Jahrbücher, Abt. Anat., Bd. 29, p. 139—190.

— **(2).** Die Gastrulation von *Petromyzon* und die „Concrescenz"-Frage. Zoologischer Anzeiger, Bd. 35, p. 728—733.

Goodey, T. (1). Vertiges of the Thyroid in *Chlamydoselachus anguineus*, *Scyllium catulus*, and *Scyllium canicula*. Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 104—108.

— **(2).** A Contribution to the Skeletal Anatomy of the Frilled Shark, *Chlamydoselachus anguineus* Gar. Proceedings of the Zoological Society of London, 1910, p. 540—571.

Goodrich, E. S. On the segmental Structure of the Motor Nerve-plexus. Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 109—112.

Greene, Charles Wilson (1). The Speed of Migrating Salmon in the Columbia River. Proceeding of the Indiana Academy of Sciences, 1909, p. 125—126.

— **(2).** An experimental determination of the speed of migrating of Salmon in the Columbia River. Journal of Experimental Zoology, Vol. 9, p. 579—591.

Grochmalicki, Jean. Beiträge zur Entwicklungsgeschichte des Gefäßsystems bei den Knochenfischen. Bulletin internat. de l'Academie des sciences de Cracovie, 1910, Cl. sc. math.-nat., Sér. B, p. 646—654.

Grohmann, A. und **Steffen, Th.** Über die Frage nach dem Säuregehalt des Magensafts der Haifische. Zeitschrift für Biologie, Bd. 55, p. 58—69.

Grynfeldtt, E. (1). Sur les muscles de l'iris chez les Téléostéens. Bibliogr. anat. Nancy, Tome 20, p. 265—332.

— **(2).** Sur le muscle tenseur de la choroide des Téléostéens. Comptes rendus hebdomadaires des séances de l'Académie des Sciences, Paris, Tome 150, p. 420—421.

— **(3).** Sur l'anatomie comparée de l'appareil de l'accomodation dans l'oeil des Vertébrés. Comptes rendus de l'Association des Anatomistes, Réun. 12, p. 76—88.

Gudger, E. W. (1). Notes on some Beaufort Fishes. American Naturalist, Vol. 44, p. 395—403.

— **(2).** The Jaws of the Spotted Sting Ray Aëtobatis narinari. Science, N. S., Vol. 31, p. 917.

— **(3).** Habits and Life-history of the Toadfish (*Opsanus tau*). Bulletin of the Bureau of Fisheries, Washington, Vol. 28, p. 1069—1109.

Günther, Albert C. L. G. Andrew Garrett's Fische der Südsee. Journal des Museums Godeffroy, Heft 17, p. 389—514.

Guitel, Frédéric. Sur les reins des *Aphya*, *Tripterygion* et *Clinus*. Archives de Zoologie expérimentale, Sér. 5, Tome 5, Notes et Rev., p. I—X.

Gulia, Giovanni. Sulla comparsa accidentale del *Luvarus imperialis* Raf. nel mare dell'isola di Gozo. Bollettino della Società Zoologica Italiana, Serie 2, Vol. 11, p. 46—48.

Haempel, O. Über das Wachstum des Huchens (*Salmo hucho* L.). Ein Beitrag zur Altersbestimmung der Teleostier. Internationale Revue der gesamten Hydrobiologie und Hydrographie, Bd. 3, p. 136—155.

Halban, Joseph (1). Größenzunahme der Eier und Neugeborenen mit der Alterszunahme der Mutter. Verhandlungen der Gesellschaft deutscher Naturforscher und Ärzte, Versamml. 81, Teil 2, Hälfte 1, p. 172—173; Hälfte 2, p. 176.

— **(2).** Die Größenzunahme der Eier und Neugeborenen mit dem fortschreitenden Alter der Mutter. Archiv für Entwicklungsmechanik, Bd. 29, p. 439—455.

Hammar, J. Aug. Fünfzig Jahre Thymusforschung. Kritische Übersicht der normalen Morphologie. Ergebnisse der Anatomie und Entwicklungsgeschichte, Bd. 19, p. 1—274.

Harmer, Sidney F. Guide to the British Vertebrates exhibited in the Department of Zoology, British Museum (Natural History). London, 8°, 122 pgg., 26 figg.

Hefford, A. E. Notes on Teleostean Ova and Larvae observed at Plymouth in Spring and Summer 1909. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingsdom, Plymouth, N. S., Vol. 9, p. 1—58.

Heiderich, Fr. Sichtbare Centrosomen in überlebenden Zellen. Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 614—618.

Hess, C. Über den angeblichen Nachweis von Farbensinn bei Fischen. Archiv für die gesamte Physiologie, Bd. 134, p. 1—14.

Hey, Felix. Ein Gambusenbastard??? Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 23.

Heynold, Paul. Der Perlmutterfisch (*Geophagus brasiliensis*). Über Pflege und Zucht im Zimmeraquarium. Wochenschrift für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 385—387.

Hillas, A. B. E. Summary of Reports relative to Eel Fry, 1908—1909. Report on the Sea and Inland Fisheries of Ireland for 1908. Part II. Scientific Investigations, No. 6, 9 pgg.

Hindersson, H. A. Über die Schwanzflossenmuskulatur der Teleostier. Vorläufige Mitteilung. Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 465—471.

Hjort, Johan (1). Eel-Larvae (*Leptocephalus brevirostris*) from the Central North Atlantic. Nature, London, Vol. 85, p. 104—106.

— **(2).** Report regarding the Herring. Conseil permanent international pour l'exploration de la mer, Rapports et Procès-verbaux, Vol. 12, C. No. 5, 17 pgg.

Hoek, P. P. C. Bericht über die Eier und Larven von Gadiden mit besonderer Berücksichtigung der seit Juli 1908 veröffentlichten Arbeiten über diesen Gegenstand, dem Zentral-Ausschuss für die internationale Meeresforschung erstattet. Conseil permanent inter-

national pour l'exploration de la mer. Rapports et procès-verbaux, Vol. 12 C., No. 1, 29 pgg.

Hofer, J. Der Bitterling. La Bouvière. Schweizerische Fischerei-Zeitung, Jhg. 18, p. 270—273.

Holmquist, Otto. Der musculus protractor hyoidei (geniohyoideus auctt.) und der Senkungsmechanismus des Unterkiefers bei den Knochenfischen. Zugleich ein Beitrag zur Kenntnis der Atembewegungen. Lunds Universitets Årsskrift, N. F., Afd. 2, Bd. 6, No. 6, 24 pgg.

Holt, E. W. L. and **Byrne, L. W. (1).** Third Report on the Fishes of the Irish Atlantic Slope. The Holocephali or Chimaeras. Fisheries Ireland, scientific Investigations, 1908, No. 4, 26 pgg.

— **(2).** Preliminary Diagnosis of a New Stomiatid Fish from South-west of Ireland. Annals and Magazine of Natural History, 8. Ser., Vol. 6, p. 294—297.

Holtzsche, Paul. Der Pfauenaugenbarsch (*Centrarchus macropterus*) und seine Zucht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 17—18.

Hussakof, L. Notes on the Behavior and Reactions of Amphioxus. Science, N. S., Vol. 31, p. 475.

Iches, Lucien. Le Pejerrey et son introduction en France. Bulletin de la Société Nationale d'Acclimatation France, Année 57, p. 245—250.

Jacobsohn, L. Struktur und Funktion der Nervenzellen. Neurologisches Centralblatt, Jhg. 29, p. 1074—1083.

Johansen, A. C. Bericht über die Eier, Larven und älteren Stadien der Pleuronectiden in der Ostsee nach Zahl, Größe, Alter und Geschlecht. Conseil permanent international pour l'exploration de la mer. Rapports et procès-verbaux, Vol. 12 C, No. 7, 49 pgg.

Johnston, J. B. (1). A Comment upon recent Contributions on the Brain of Petromyzonts. Anatomischer Anzeiger, Bd. 37, p. 153—158, 182—194.

— **(2).** A Note on the Forebrain of Chimaera. Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 233—242.

— **(3).** The Evolution of the Cerebral Cortex. Anatomical Record, Vol. 4, p. 143—166.

Jordan, David Starr, and **Richardson, Robert Earl.** A Review of the *Serranidae* or Sea Bass of Japan. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 37, p. 421—474.

Jordan, David Starr and **Thompson, William Francis (1).** Notes on a Collection of Fishes made by James Francis Abbott at Irkutsk, Siberia. Annals of the Carnegie Museum, Pittsburgh, Vol. 7, p. 81—88.

— **(2).** Note on the Gold-eye, *Amphiodon aloserides* Rafinesque, or *Elationistius chryopsis* (Richardson). Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 353—357.

— **(3).** Description of a New Species of Deep-water Sculpin (*Triglopsis ontariensis*) from Lake Ontario, with Notes on Related

Species. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 75—78.

Jungersen, H. On the Osteology of the *Lophobranchii*. Report 79th Meeting British Ass. Advance of Science, p. 503—504.

Jürgens, W. *Phractolaemus ansorgii* Boulenger. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 129—131.

Kaiser, Emanuel (1). *Clarias robecchi* Vincig. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 245—246.

— **(2).** Etwas über die Familie der *Loricariidae*. Blätter für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 161—163, 186—187.

— **(3).** *Pimelodus* spec.? und *Pimelodus sapo* Val. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 213—214.

Keilhack, Ludwig (1). Njassa-Fische, gesammelt von Prof. Dr. Fülleborn. Mitteilungen des zoologischen Museums in Berlin, Bd. 5, p. 89—115.

— **(2).** Über einige von Herrn Dr. H. Monke in Duala (Kamerun) gesammelte Fische. Mitteilungen des zoologischen Museums in Berlin, Bd. 5, p. 117—124.

Kendall, William Converse. Report on the Fishes collected by Mr. Owen Bryant on a Trip to Labrador in the Summer of 1908. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 503—510.

Kerb, Heinz. Betrachtungen zur Ernährungsphysiologie des Fisches. Archiv für Hydrobiologie und Planktonkunde, Bd. 5, p. 283—286.

Kerr, J. Graham (1). Note on the Posterior Vena Cava in *Polypterus*. Proceedings of the Royal physical Society of Edinburgh, Vol. 8, p. 102—104.

— **(2).** On Certain Features in the Development of the Alimentary Canal in *Lepidosiren* and *Protopterus*. Quarterly Journal of microscopical Science, Vol. 54, p. 483—518.

Klose, C. Der Uckelei. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 101—103.

Knauer, Karl. Die Bauchmuskulatur der Fische. Arbeiten aus d. zoologischen Institut Wien, T. 8, p. 207—226.

Köhler. Weitere Mitteilungen über den Formenkreis des *Girardinus reticulatus* Pet. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 657—658.

Körting, Berthold. Über Zierfische. Prometheus, Jhg. 20, p. 497—502.

Koike, Izuo. Über die Schlagfolge des elektrischen Organes des Zitterwelses. Zeitschrift für Biologie, Bd. 54, p. 431—454.

Kolmer, Walter. Über Strukturen im Epithel der Sinnesorgane. Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 281—299.

v. Korff, K. Zur Histogenese der bindegewebigen Stützsubstanzen niederer Wirbeltiere. Verhandlungen der anatomischen Gesellschaft, Versamml. 24, p. 128—136.

Kreidl, A. und **Kinoshita, T.** Über die Entladung des elektrischen Organes von *Torpedo marmorata* im Süßwasser. Zentralblatt für Physiologie, Bd. 24, p. 831. — Archives internationales de Physiologie, Vol. 10, p. [63]. — Medizinische Klinik, Jhg. 6, p. 2034.

Krüger, Berthold (1). Etwas vom *Belonesox belizanus* Kner. Praktischer Zierfischzüchter, 1910, p. 35—36.

— **(2).** Der neue *Tetragonopterus* spec. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 17—19.

— **(3).** Der Argusfisch, *Scatophagus argus*. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 10—12.

Krüger, Berthold und **Wolterstorff, W.** Zur Nomenklatur von *Girardinus guppyi* usw. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jahrg. 21, p. 396—397.

Kunstler, J. Bassins à Carpes (petite culture). Comptes rendus de la Société de Biologie de Paris, Tome 69, p. 595—596.

Kyle, Harry M. Bulletin statistique des pêches maritimes des pays du nord de l'Europe. Conseil permanent international pour l'exploration de la Mer, Bulletin statistique, Vol. 4, 83 pgg.

Länsimäki, T. A. Über die Anordnung der Fibrillenbündel in den quergestreiften Muskeln einiger Fische. Anatomische Hefte, Bd. 42, p. 251—279.

Lafite-Dupont. Sur le développement de la paroi des sinus veineux des poissons cartilagineux. Comptes rendus hebdomadaires des séances de la Société de Biologie, Paris, T. 68, p. 694.

Landacre, Francis L. (1). The Origin of the Sensory Components of the Cranial Ganglia. Anatomical Record, Vol. 4, p. 71—79.

— **(2).** The Origin of the Cranial Ganglia in *Ameiurus*. Journal of Comparative Neurology, Vol. 20, p. 309—411.

Langer, Osw. Die Zucht der *Rivulus* (insbes. *R. poeyi*). Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 3—5.

Langner, Adolf. Beobachtungen bei der Zucht des *Girardinus januarius* var.? (*reticulatus*). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 99—100.

Lanzi, L. Observations sur certains éléments de la lame de revêtement des embryons de quelques Téléostéens. Archives italiennes de biologie, T. 53, p. 122—123.

Léger, Louis (1). Le goût de vase chez les Poissons d'eau douce. Comptes rendus hebdomadaires des séances de l'Académie des Sciences, Paris, Tome 151, p. 900—902.

— **(2).** Principes de la méthode rationelle du peuplement des cours d'eau à Salmonides. Annales de l'Université de Grenoble, Vol. 22, p. 533—602.

— **(3).** Sur la présence du barbeau méridional dans les Alpes du Dauphiné. Annales de l'Université de Grenoble, Vol. 22, p. 157—163.

Léger, L. et **Duboscq, O.** Sur la signification des „Rhabdospora" prétendus sporozoaires parasites des poissons. Annales de l'Université de Grenoble, Vol. 22, p. 173—176.

Legros, Robert. Sur quelques points de l'anatomie et du dévéloppement de l'*Amphioxus*. Notes préliminaires. Anatomischer Anzeiger, Bd. 35, p. 561—587.

Lehnert, Konrad. *Osphromenus trichopterus*. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 522—523.

Letacq, A. L. La perche-soleil (*Eupomotis gibbosus*) naturalisée dans un des étanges de Fontenay-les Louvets (Orne). Bulletin de la Société des Amis des Sciences Naturelles de Rouen, Ser. 5, Année 45, p. 101—102.

Liebig, Th. (1). Über Schutzmittel unserer Pfleglinge. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 447—450, 459—460.

— **(2).** Ein neuer Diamantbarsch. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 613—615.

Linnert, Kurt. Enthält Kaviar (Stör- resp. Hauseneier) Purinbasen? Bio-chemische Zeitschrift, Bd. 18, p. 209—210.

Lönnberg, Einar. Fishes. Wissensch. Ergebnisse d. schwed. zool. Expedition Kilimandjaro, Bd. 1, Abt. 5, 8 pagg.

Lohberger, Johannes. Über zwei riesige Embryonen von *Lamna*. Abhandlungen der Akademie der Wissenschaften, München, Kl. 2, Suppl.-Bd. 4, No. 2, 44 pgg.

Loman. De copulatie van *Petromyzon planeri*. Tjidschr. nederl. dierk. Vereen. 2., D. 12, p. VII.

Lubosch, W. Vergleichende Anatomie der Sinnesorgane der Wirbeltiere. Aus Natur und Geisteswelt, Bd. 282. Leipzig, 106 pgg.

Lübbert. Versuche mit der Verpflanzung von englischer Aalbrut in deutsche Binnengewässer. Verhandlungen des naturwissenschaftl. Vereins zu Hamburg, 3. Folge, Bd. 17, p. LII—LIV.

Lupu, Hélène. Nouvelles contributions à l'étude de la respiration intestinale du *Cobitis fossilis*. Annales scientifiques de l'Université de Jassy, Tome 6, p. 302—309.

Mackenzie, Joy. Zur Frage eines Koordinationssystems im Herzen. Centralblatt für allgemeine Pathologie und pathologische Anatomie, Bd. 21, p. 438—439.

Mädel, S. *Rivulus poeyi*. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 236.

Marcus, H. Über den Sympathikus. Sitz.-Berichte Gesellschaft f. Morphologie und Physiologie, München, Bd. 25, p. 119—131.

Maréchal, J. et de Saedeleer, A. Le premier développement de l'ovocyte I chez les Rajides. Cellule, T. 26, p. 1—24.

Marré, Ernst (1). Das Bestimmen der Fische. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, 21. Jhg., p. 381—382, 396—398.

— **(2).** Die Inkubationsdauer des Fischeies. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, 21. Jhg., p. 120—122.

— **(3).** Zuchtwahl und Fischzucht. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 199—200, 217—218.

— **(4).** Unbefruchtete Fischeier. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jahrg. 21, p. 346—347.

— (**5**). *Capoëta damascina*, die syrische *Capoëta*. Blätter für Aquarien- und Terarienrkunde, Jhg. 21, p. 325—326.

— (**6**). *Gastropelecus stellatus*. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 521—522.

— (**7**). *Pantodon buchholzi* Pet. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 277—278.

— (**8**). *Pyrrhulina brevis* Steind. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 312—313.

— (**9**). *Rasbora leptosoma*, eine asiatische Neuheit. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 51—53.

— (**10**). Die *Tetragonopterus*-Arten. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 331—333.

— (**11**). Wie der *Xiphophorus helleri* aussieht. Blätter für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 147—148.

— (**12**). Die flachköpfige Meeräsche (*Mugil planiceps*). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 424—425.

— (**13**). *Osphromenus trichopterus*, der Zweifleckfadenfisch. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 405—407.

Marre, Francis. Les pêcheries de Morue du Labrador. Cosmos, Paris, N. S. Tome 62, p. 301—302.

Masterman, A. T. Report on the later Stages of the *Pleuronectidae*. Conseil permanent international pour l'exploration de la mer. Rapports et Procès-verbaux, Vol. 12 C, No. 4, 82 pgg.

Mawas, J. (**1**). Sur la structure des cellules nerveuses ganglionnaires de la moelle amyélinique des Cyclostomes. Comptes rendus hebdomadaires des séances de l'Académie des sciences, Paris, Tom. 150, p. 126—127.

— (**2**). Note sur la structure et la signification glandulaire probable des cellules névrogliques du système nerveux central des vertébrés. Comptes rendus de la Société de Biologie, Paris, Tome 69, p. 45—46.

Maximer, A. Über embryonale Entwicklung der Blutzellen bei Selachiern und Amphibien. Verhandlungen der anatomischen Gesellschaft, Vers. 24, p. 64—70.

Mayer, Fritz (**1**). *Gasteropelecus stellatus* Kner. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 569—570.

— (**2**). Eine neue schwarzgefleckte Kärpflingsart. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 441—442.

Mayer, F. und **Rachow, Arth.** Ein neu importierter Characinide. Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 245—246.

Mazatis, Fritz (**1**). Meine Fischzuchtanstalt. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 419—421.

— (**2**). *Etroplus maculatus* (Bl.). Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 657—659.

Mc Clendon, J. F. Artificial Cyclopia in the Smelt. Proceedings of Society of experiment. Biology Med. New York, Vol. 7, p. 111.

Mc Murrich, J. Playfair. The Life History of the Pacific Salmon. Transactions of Canad. Inst., Vol. 9, p. 23—44.

Mead, A. D. A Method of Fish Culture and of Transporting live Fishes. 39th annual Report Comm. Inland Fish. Rhode Island, **1909**, p. 79—106.

Meek, A. A Three-eyed Dab. Report of the Northumberland Sea Fisheries Comm. 1909, p. 44.

Meek, S. E. and **Hildebrand, S. F.** A Synoptic List of the Fishes Known to occur within 50 Miles of Chicago. Field Museum of Natural History, Chicago, Publication 142, Zool. Ser., Vol. 7, p. 223—338.

Meissner, L. *Hemichromis bimaculata.* Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 189—191.

Memmler, M. Die Zucht von *Fundulus Arnoldi.* Wochenschr. für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 358—359.

Menel, E. Direkte Teilung von roten Blutkörperchen bei *Scorpaena.* Anatomischer Anzeiger, Bd. 37, p. 539—540.

De Meyer, J. Etude sur les altérations du courant d'action du coeur de „*Scyllium canicula*". Archives internationales de Physiologie, Vol. 10, p. 100—135.

v. Mierzejewski, Ladislaus jun. Verzeichnis der Wirtstiere der Insel Oesel (Livland, Rußland). Verhandlungen der Zoologisch-botanischen Gesellschaft in Wien, Bd. 60, p. 335—349.

Milewski, A. (1). Das Geheimnis der Schleierfischzucht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 359—361.

— **(2).** Neues über den Scheibenbarsch. Wochenschrift für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 162—164.

— **(3).** Ergänzendes über den Scheibenbarsch. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 727—729.

M'Intosh, W. C. Notes from the Gatty Marine Laboratory, St. Andrews. No. 31. Annals and Magazine of Natural History, Ser. 8, Vol. 3, p. 153—180.

Moch, W. Einer aus der Rumpelkammer. Plauderei über den Goldfisch (*Carassius auratus*). Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 60—61.

Możejko, Bronislaw (1). Sur l'injection du système circulaire de la lamproie. Kosmos Lwów Roczn. 35, p. 931—940.

— **(2).** Etude sur le système circulatoire de la Lamproie (*Petromyzon fluviatilis*). (Préliminaires.) Anatomischer Anzeiger, Bd. 36, p. 616—643.

— **(3).** Über die Injektion des Vaskularsystems von *Petromyzon fluviatilis.* Zeitschrift für wissenschaftliche Mikroskopie, Bd. 27, p. 248—256.

Müller, C. Der Fang und die Verbreitung der Sardinen. Himmel und Erde, Jhg. 21, p. 546—553.

Murisier. Farben der Fische. Schweizerische Fischerei-Zeitung, 18. Jahrg., p. 210—211.

Murisier, Paul. Note sur les pigments de l'alevin de truite (*Trutta lacustris* L.). Bulletin de la Société vaud. des Sciences naturelles, Vol. 46, p. 433—443.

Nachtrieb, Henry F. The Primitive Pores of *Polyodon spathula* (Walbaum). Journal of Experimental Zoology, Vol. 9, p. 455—468.

Neumayer, L. Die Entwicklung des Kopfskelettes von *Bdellostoma stouti* L. (Das Hyobranchialskelett.) Verhandlungen der Anatomischen Gesellschaft, Versamml. 24, p. 94—100.

Newman, H. H. Further Studies of the Process of Heredity in *Fundulus* Hybrids. I. The Influence of the spermatozoon on the rate and character of early cleavage. Journal of Experimental Zoology, Vol. 8, p. 143—161.

v. Nicolai, E. (1). *Haplochilus rubrostigma* var. *rubropictus* var. *rubropunctatus*? Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 59.

— **(2).** *Tilapia zilli*, der Rotbrust-Cichlide. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 45—47, 48, 53—54.

Nicholls, John Treadwell (1). A Note on *Siphostoma pelagicum* (Osbeck). Bulletin of the American Museum of Natural History, Vol. 28, p. 155—157.

— **(2).** On Two New Blennys from Florida. Bulletin of the American Museum of Natural History, Vol. 28, p. 161.

— **(3).** A Note on the Identity of *Caranx forsteri* Cuv. et Valenciennes. Bulletin of the American Museum of Natural History, Vol. 28, p. 159.

Nieselt, Ernst. *Haplochilus rubrostigma.* Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 456—457.

Ninni, E. Mostruosità in un' *Anguilla.* Rivista Italiana di Scienze Naturali, Anno 30, p. 153—154.

Nölke und **Hagemann.** Zucht von *Rhodeus amarus.* Gegenseitiges Verhältnis von Muscheln und Fischen. 58./59. Jahresbericht der Naturhistorischen Gesellschaft in Hannover, p. 81—82.

Nolf, P. Contribution à l'étude de la coagulation du sang. 7e mémoire. La coagulation du sang des poissons. Archives internationales de Physiologie, Vol. 7, **1909**, p. 379—410.

Nordenson, J. W. Die Nerven und Gefäße der paarigen Flossen von *Gadus callarias* L. Arkiv for Zoologi, Bd. 6, No. 6, 22 pgg.

Nordquist, Osc. (1). Fiskeristudier i mellersta Europa. Skrifter af Södra Sveriges Fiskeriförening, No. 6, p. 106—128.

— **(2).** Om ålens lif och inplantering i sjöar. Skrifter utg. södra Sveriges Fiskeriförening, No. 7, p. 147—160.

Nowikoff, M. Über den Bau des Knochens von *Orthagoriscus mola.* (Vorläufige Mitteilung.) Anatomischer Anzeiger, Bd. 37, p. 97—106.

O'Connor, D. Notes on the *Cerotodus.* Report 12th Meet. Austral. Ass. Adv. Sc. 1909, p. 383—384.

Olivier, Ernest. L'*Anguille.* Moeurs et migrations. Revue Scientifique du Bourbonnais, Ann. 23, p. 67—71.

Orsenigo, Luigi. Resistenza di alcuni pesci d'acqua dolce alla diminuzione del contenuto in ossigena dell' acqua. Rendiconti. Istituto lombardo di scienze e lettere, (2), vol. 43, p. 679—697.

Osburn, Raymond C. A Rare Fish from the New Jersey Coast. Science, N. S., Vol. 32, p. 568.

Ostroumow, A. A. Über das Wachstum der Jungen des Sterlets. Trav. Soc. Nat. Univ. Kasan, Vol. 42, Livre 3, 43 pgg.

Panella, A. (1). Il nucleone in tre periodi della vita dell' *Anguilla vulgaris*. Atti della Società toscana di scienze naturali, Pisa, Proc.-verb., Vol. 18, p. 25—30.

— **(2).** Le nucléone dans trois périodes de la vie de l'*Anguilla vulgaris*". Archives italiennes de Biologie, Tome 52, p. 135—141.

Panzer, Th. Über den charakteristischen Geruch des Seefischfleisches. Verhandlungen der Gesellschaft deutscher Naturforscher und Ärzte, Vers. 81, Teil 2, Hälfte 1, p. 79—81.

Pappenheim, P. Pisces aquae dulcis. Zoolog. u. anthropol. Ergebnisse Forschungsreise Südafrika, Bd. 4, p. 271—278.

Paramore, R. H. The Hunterian Lectures on the Evolution of the Pelvic Floor in the non-Mammalian Vertebrates and Pronograde Mammals. Lancet, Vol. 178, p. 1393—1399, 1459—1467.

Parker, G. H. (1). The Function of the Ear in *Cyclostomes*. Science N. S., Vol. 31, p. 470.

— **(2).** Olfactory Reactions in Fishes. Journal of experimental Zoology, Vol. 8, p. 535—542.

— **(3).** Structure and Functions of the Ear of the Squeteague. Bulletin of the Bureau of Fisheries, Washington, Vol. 28, p. 1209—1224.

Pawlowsky, E. (1). Zur Frage über die Hautdrüsen (giftigen) einiger Fische. Travaux de la Société des Naturalistes de St.-Pétersbourg, Vol. 40, Livre 1, Compt. rend. p. 138.

— **(2).** Über den Bau der Hautepidermis und der Lippen bei *Schizothorax intermedius, Capoeta heratensis*. Travaux de la Société des Naturalistes de St.-Pétersbourg, Tome 41, Livre 1, Comptes rendus, p. 271.

Pawlenko, M. N., Fishes of Peter the Great Bay. Trav. Soc. Nat. Univ. Kasan, Vol. 42, Livr. 2, 95 pgg.

Pellegrin, Jaques. Poissons des pêcheries de la côte occidentale d'Afrique. Compte rendu. Assoc. franc. Avanc. Sciences, Sess. 38, p. 662—668.

Pettit, Auguste. A propos de la structure de la surrénale. Réponse aux critiques de M. Audigé. Comptes rendus de la Société de Biologie, Paris, Tome 69, p. 33—34.

Peyrl, Theodor. Der Schleierfisch und seine Zucht im Zimmeraquarium. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 217—219, 234—236.

Pfeffer, G. Einige Bemerkungen zur chromatischen Funktion der Tiere. Naturwissenschaftliche Wochenschrift, Bd. 25, p. 154—156.

Pfeifer, Karl (1). Die Pflege und Zucht der Flugbarbe. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 559—560.

— **(2).** Der Cascarob-King der Antillen. Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 49—51.

Pietschmann, Viktor. Ein neuer *Hemipteronotus* aus Japan. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 238—239.

Pitzorno, Marco. Sulla Struttura dei gangli simpatici nei Selaci. Monitore zoologico Italiano, Anno 21, p. 53—61.

Police, G. Prima serie di osservazioni ed esperienze intorno alla pesca con le sorgenti luminose. Monitore Zoologico Italiano, Anno 21, p. 275—286.

Polimanti, Oswald. Beiträge zur Physiologie des Nervensystems und der Bewegung bei den niederen Tieren. I. *Branchiostoma lanceolatum* Yarr. (*Amphioxus*). Archiv für Anatomie u. Physiologie, phys. Abt., 1910, p. 129—172.

Popta, C. M. L. Étude sur la Vessie aérienne des Pissons. Sa fonction. Annales des Sciences Naturelles, Zoologie, S. 9, Tome 12, p. 1—160.

Potempa, A. (1). Der Laichakt des *Danio rerio*. Blätter für Aquar.- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 621—622.

— **(2).** Allerlei vom *Rivulus poeyi*. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 61—62.

Pouzols, A. De la coexistence des Isoetes et des Truites dans les lacs du Massif Central. Annales Station limnologique Besse, Tome I, p. 375—379.

Price, George C. The Structure and Function of the Adult Head-kidney of *Bdellostoma stouti*. Journ. exper. Zool., Vol. 9, p. 849—864.

Rachow, Arthur (1). *Barbus camptacanthus* Bleeker, ein neuer Aquarienfisch aus Afrika. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 589—591.

— **(2).** Zwei neue südamerikanische Characiniden (*Leporinus melanopleura* Günth. und *Chalcinus* spec.) — Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 721—723.

— **(3).** *Gasteropelecus fasciatus* Garman. Wochenschrift für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 273—274.

— **(4).** *Nannostomus eques* Steindachner. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 653—655.

— **(5).** *Poecilia amazonica* Garman. Wochenschrift für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 429—430.

— **(6).** *Prochilodus binotatus* Schomburgk. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 373—374.

— **(7).** *Roeboides microlepis* Reinhardt. Wochenschrift für Aquar.- u. Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 497—498.

— **(8).** *Tetragonopterus ocellifer* Steindachner. Blätter für Aquar.- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 485—487.

— **(9).** *Xiphophorus brevis* Regan. Wochenschr. für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 553—554.

Raveret-Wattel, C. L'élevage du rockbass. Bulletin de la Société National d'Acclimatation, France, Année 57, p. 465—467.

Rawitz, Bernhard. Neue Methoden zur Untersuchung des Zentralnervensystems der Vertebraten. Zeitschrift für wissenschaftliche Mikroskopie, Bd. 26, p. 337—352.

Reese, A. M. The laterial line system of *Chimaera colliei*. Journal of Experimental Zoology, Vol. 9, p. 349—370.

Regan, C. Tate (1). The Caudal Fin of the *Elopidae* and of some other Teleostean Fishes. Annals and Magazine of Natural History, 8. Series, Vol. 5, p. 354—358.

— **(2).** On the Caudal Fin of the *Clupeidae*, and on the Teleostean Urostyle. Annals and Magazine of Natural History, 8. Series, Vol. 5, p. 531—533.

— **(3).** The Origin and Evolution of the Teleostean Fishes of the Order *Heterosomata*. Annals and Magazine of Natural History, Series 8, Vol. 6, p. 484—496.

— **(4).** The Anatomy and Classification of the Teleostean Fishes of the Order *Zeomorphi*. Annals and Magazine of Natural History, Series 8, Vol. 6, p. 481—484.

— **(5).** The Asiatic Fishes of the Family *Anabantidae*. Proceedings of the Zoological Society of London, 1909, p. 767—787.

— **(6).** Die Gattung *Betta*. Blätter für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 489—491, 505—509.

Reichard, Adolf C. Die deutschen Versuche mit gezeichneten Schollen. 3. Bericht. Wissenschaftl. Meeresuntersuchungen, Abt. Helgoland, N. F., Bd. 10, p. 43—115.

Reichelt, Julius (1). *Poecilia* (?) *amazonica* Garman. Blätter für Aquarien u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 511—512.

— **(2).** *Poecilia heteristia* Regan. Blätter für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 705—707.

— **(3).** *Rasbora cephalotaenia* Bleek. Eine längsgestreifte Barbe von den Sundainseln. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 229—230.

— **(4).** *Boleophthalmus pectinirostris* L. und *Periophthalmus koelreuteri* (Pall.) Bl. Blätter für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 309—312.

Reighard, Jacob. The Pearl Organs of American Minnows in their Relation to the factors of Descent. Science, N. S. Vol. 31, p. 472.

Reis, Caroline. Untersuchungen über die embryonale Entwicklung der Knochenfische. Bulletin international de l'Académie des sciences de Cracovie, 1910, Kl. Sc. math.-nat., Sér. B, p. 521—554.

Reitz, A. (1). *Callichthys punctatus* Bloch. Blätter für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 361—362, 375—377.

— **(2).** *Polyacanthus cupanus* var. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 181—183.

Reuss, Hans. Die Wirkung der Kohlensäure auf die Atmung der niederen Wirbeltiere, insbesondere der Fische. Erste Abhandlung. Ergebnisse der Versuche an der Regenbogenforelle. Zeitschrift für Biologie, Bd. 53, p. 555—587.

Riedel, K. Über das Massensterben des *Girardinus* spec. (*januarius* var. ?, gescheckte Form). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 775—776, 795—796.

Rolle, Wilhelm. *Mollienisia latipinna.* Wochenschrift für Aquar.- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 246.

Rollinat, Raymond. Observations sur le Poissonchat ou Amiure nébuleux (*Amiurus nebulosus* Le Sœur). Bulletin de la Société Nationale d'Acclimatation, Année 57, p. 13—20.

Rosén, Nils. Beitrag zur Frage: Welches Keimblatt bildet das Skelett der Wirbeltiere? Lunds Universitets Årsskrift, N. F., Afd. 2, Bd. 6, No. 7, 26 pgg.

Roth, Wilhelm (1). Das Kochsalz in der Aquarienliebhaberei. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 555—556, 570—571, 584—586, 603—604, 615—616, 630—631.

— **(2).** Aus dem Sinnesleben der Fische. I. Hören die Fische? Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 430—432.

Roule, Louis (1). Sur les Poissons de la famille Némichthyidés. Comptes rendus de l'Académie des Sciences, Paris, Tome 150, p. 352—353.

— **(2).** Notice préliminaire sur la description et l'identification d'une larve Leptocephalienne appartenant au type *Oxystomus* Raf. (*Tilurus* Köll.). Bulletin de l'Institut océanographique, Monaco, No. 171, 8 pgg.

Sala, Luigi. Sulla distribuzione delle fibre nelle pareti del ventricolo del cuore pei pesci (*Teleostei*). Rendiconti dell' Istituto Lombardo, Ser. 2, Vol. 43, p. 825—829.

Sauvage, H. E. La partie antérieure du pneumo-gastrique et du grand sympathique chez le poisson lune. Bulletin de la Société d'Hist. naturelle, Autun, No. 23, p. 1—4.

Scaffidi, Vittorio. Untersuchungen über den Purinstoffwechsel der Selachier. I. Über das Harnsäurezerstörungsvermögen der Leber von *Scyllium catulus.* Bio-chem. Zeitschr., Bd. 18, **1909**, p. 506—513.

Scharff, R. F. The File-fish in Irish Waters. Irish Naturalist, Vol. 19, p. 29.

Schimkewitsch, W. Lehrbuch der vergleichenden Anatomie der Wirbeltiere. Ins Deutsche übertragen und bearbeitet von H. N. Maier und B. W. Sukatschoff. Stuttgart, 652 pgg.

Schlesinger, Günther (1). Die Gymnonoten. Eine phylogenetisch-ethologische Studie. Zoologische Jahrbücher, Bd. 29, Systematik, p. 613—640.

— **(2).** Lebensweise, Anpassung und Stammesgeschichte der Mormyriden. Verhandl. der Zoologisch-botanischen Gesellsch. in Wien, Bd. 60, p. (155)—(158).

— **(3).** Zur Ethologie der Mormyriden. Annalen des k. k. Naturhistorischen Hofmuseums, Wien, Bd. 23, p. 282—311.

— **(4).** Die Locomotion der Notopteriden. Zoologische Jahrbücher, Bd. 29, Systematik, p. 681—688.

Schmidt, Joh. (1). On the Distribution of Fresh-water Eels. Report 79th Meeting Brit. Association for Advancement of Science, p. 511—515.

— (2). *Leptocephalus hyoproroides* and *Lept. thorianus*. Zoologisch. Anzeiger, Bd. 36, p. 79.

Schmidt-Nielsen, Sigval. Om saltvands fisk i fersk vand. Nyt Magazin for Naturvidenskaberne, Bd. 48, p. 378—379.

Schreitmüller, Wilhelm (1). Originelle Laichakte und Brutpflege verschiedener Fischarten. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 486—489.

— (2). *Acanthophthalmus Kuhlii* C. V. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 197—199.

— (3). Über das Laichgeschäft des Goldfisches im Aquarium. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 773—774, 810—811.

— (4). *Abramis brama* L. (Blei, Breitling, Brachsen oder Brassen) und *Blicca björkna* L. (Blicke, Güster, Halbbrassen, Breitfisch oder Zobelbleizen). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 145—147.

— (5). *Fitzroyia lineata* Jenyns. (= *Jenynsia lineata* Günther). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 537—538.

— (6). *Haplochilus choelleri* Boulenger. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 669—670.

— (7). *Hemirhamphus fluviatilis* Bleek. aus Malakka, Singapore usw. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 17—20.

— (8). *Hemirhamphus fluviatilis* Bleek. und seine Zucht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 513—514.

— (9). Weitere Beobachtungen über das Laichgeschäft des Moderlieschens (= *Leucaspius delineatus* Sieb.). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 639—640, 655—656, 672—673).

— (10). *Platypoecilus* spec. (?). Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 177—178.

— (11). Über *Platypoecilus maculatus* Günther und *Platypoecilus* spec. (?). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 573—576.

— (12). *Rasbora maculata* Duncker. Blätter für Aquarien- und Terrarienkpnde, Jhg. 21, p. 357—359.

— (13). *Amiurus nebulosus* Gthr., *Amiurus natalis* Jord., *Callichthys punctatus* d'Orb. und *Macrones vittatus*. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 49—52.

— (14). Zum Schaumnestbau der Osphromeniden. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 103—105.

— (15). *Boleophthalmus pectinirostris* Linné (*Apogryptes-pectinirostris* nob. und *Gobius pectinirostris* L.). Wochenschrift für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 301—303.

— (**16**). Praktische Winke zur Zucht der Makropoden (*Polyacanthus opercularis* [L.] Rich.). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 261—263.

Schröder, Otto. Der Kletterfisch (*Anabas scandens*) und seine Zucht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 205.

Schröder, W. Eine neue Barbe von den Antillen. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 113—115.

Schubart, Arthur. Zur Laichwanderung der Forelle. Kosmos, Stuttgart, Jhg. 7, p. 101—103.

Schulze, Louis (**1**). Was ich mit *Cyprinodon variegatus* erlebte. Blätter für Aquarien- u. Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 457—458, 472—474.

— (**2**). Etwas über die Gruppe (*Cottus gobio* L.). Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 104—105.

Scott, G. G. and **White, G. F.** Preliminary Note on the Permeability to Salts of the Gill Membranes of a Fish. Science, N. S., Vol. 32, p. 767—768.

Scupin, E. Die Heringsrassen im Lichte der Pendulationstheorie. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 319—320.

Seale, Alwin (**1**). Fishes of Borneo, with Descriptions of four New Species. The Philippine Journal of Science, Vol. 5, p. 263—288.

— (**2**). Descriptions of Four New Species of Fisches from Bantayan Island, Philippine Archipelago. Philippine Journal of Sciences, D. Vol. 5, p. 115—118.

— (**3**). The Successful Transference of Black Bass to the Philippine Islands, with Notes on the Transporting of Live Fish long Distances. Philippine Journal of Sciences D, Vol. 5, p. 153—159.

Šečerov, Slavko. Bemerkungen zur chromatischen Funktion der Tiere. Naturwissenschaftliche Wochenschrift, Bd. 25, p. 265—266.

de Selys-Longchamps, Marc. Gastrulation et formation des feuillets chez *Petromyzon*. Annales de la Société Royale zoologique et malacologique de Belgique, T. 44, p. 7—21.

Shann, Edward. Some Notes on the Life-History and Rate of Growth in *Gobius minutus*. Annals and Magazine of Natural History Series 8, Vol. 5, p. 217—239.

Shepherd, C. F. (**1**). Comparisons of Otoliths found in Fishes. Zoologist (4), Vol. 14, p. 292—298.

— (**2**). The „Asteriscus" in Fishes. Zoologist (4), Vol. 14, p. 57—62.

Van Slyke, Donald D. and **White, G. F.** Digestion of Protein in the Stomach and Intestine of the Dogfish. Proceedings of the Society of exper. Biol. Med. N. Y., Vol. 8, p. 11—12.

Smith, G. Elliot. The Evolution of the Brain. Nature, London, Vol. 82, p. 349—350.

Southwell, T. A Descriptive Note on the Capture of a large Sawfish (*Pristis cuspidatus*) containing Intra-uterine Embryos. Spolia Zeylanica, Vol. 6, p. 137—139.

Spitzly, John H. Acute poisoning by *Trachinus vipera* in Normandy. Brit. med. Journal 1910, Vol. 2, p. 1915—1916.

Stahl, Heinrich. Ersprießliches in der *Danio*-Zucht zu erzielen. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 303—304.

Stansch, K. (1). *Gambusia nicaraguensis* und die Gambusenfrage. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 1—3.

— (2). *Haplochilus rubropictus*. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 469—470.

— (3). *Hemirhamphus fluviatilis* Bleek., der langschnäblige Hecht. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 641—642.

— (4). *Rasbora cephalotaenia* Bleek. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 357—358.

Stappers, Louis. Notes sur la nourriture de quelques vertébrés arctiques. Annales de la Société zoologique et malacologique de Belgique, Tome 44, p. 31—39.

Starks, Edwin Chapin. The Osteology and Mutual Relationships of the Fishes belonging to the Family *Scombridae*. Journal of Morphology, Vol. 21, p. 77—100.

Starks, Edwin Chapin and **Thompson, William Francis.** A Review of the Flounders belonging to the Genus *Pleuronichthys*. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 277—287.

von Stein, Stanislaus. Die Wirkung des kontinuierlichen Zentrifugierens auf die Entwicklung von Eiern, Kücken, Fischen und Meerschweinchen. Moskau, 56 pgg.

Steindachner, F. (1). Einige neue Fischarten aus dem Tanganyikasee. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 399—404.

— (2). Eine neue *Tilapia*- und *Lamprologus*-Art aus dem Tanganyikasee und über *Brachyplatystoma* (*Taenionema*) *platynema* Blgr. aus der Umgebung von Para. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 443—447.

— (3). Eine neue *Brachyplatystoma*- und eine neue *Loricaria*-Art. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 195—197.

— (4). Über eie *Ageneiosus* (*Pseudageneiosus*)-Art, im Rio-Parnahyba und Rio Puty bei Therezina, während der brasilianischen Expedition in drei Exemplaren von 18 bis 34,8 cm Länge gefangen: *Ageneiosus* (*Pseudageniosus*) *therezinae*. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 341—342.

— (5). Eine neue *Labeo*-Art aus dem See Tanganyika, *Labeo hornii*. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 386—388.

— (6). Über eine neue *Tetragonopterus*-Art aus dem Amazonasgebiet (Rio Purus). Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 172—173.

— (7). Zwei neue Cichlidenarten aus dem See Tanganyika. Anz. der Akademie der Wissenschaften, Wien, **1909**, Bd. 46, p. 425—428.

— (**8**). Über eine neue *Loricaria*-Art aus dem Flußgebiete de Jaraguá und der Ribeira im Staate S. Paulo und Sa. Catharina, über eine mit *Ancistrus aculeatus* (*Perugia*) = *Ancistrus gigas* (Blgr.) Reg. sehr nahe verwandte *Ancistrus*-Art aus dem Rio S. Francisco bei Barra, über eine neue *Corydoras*-Art aus dem Jaraguá und über die äußeren Geschlechtsunterschiede von *Corydoras kronei*, Ribeira. Anz. der Akademie der Wissenschaften, Wien, Bd. 48, p. 57—62.

— (**9**). Eine Notiz über einige neue Characinenarten aus dem Orinocco und dem oberen Surinam. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, Bd. 47, p. 265—270.

— (**10**). Über eine noch unbeschriebene *Oxyloricaria-* (= *Sturisoma*) Art aus dem Rio Meta in Venezuela und über die relativen Längenmaße bei *O. rostrata* (Sp.). Anzeiger der Akademie der Wissenschaften, Wien, Bd. 47, p. 410—411.

Steiner, Max. Eine Zierfischseltenheit (*Therapon*). Praktischer Zierfischzüchter 1910, p. 19—20.

Stockard, Charles R. (**1**). The Influence of Alcohol and other Anaesthetics on developing Embryos. Proceedings of the Society of exper. Biology, Med. N. Y. Vol. 7, p. 1—2.

— (**2**). The Influence of Alcohol and other Anaesthetics on Embryonic Development. American Journal of Anatomy, Vol. 10, p. 369—392.

— (**3**). The Experimental Production of various Eye Abnormalities and an Analysis of the Development of the Primary Parts of the Eye. Archiv für vergleichende Ophthalmologie, Bd. 1, p. 473—480.

— (**4**). The Independent Origin and Self-differentiation of the Lens of the Eye. Science, N. S. Vol. 31, p. 463.

— (**5**). The Independent Origin and Development of the Crystalline Lens. American Journal of Anatomy, Vol. 10, p. 393—423.

Storrow, B. (**1**). The presence of a sesamoid articular in some of the common fishes. Report Northumberland Sea Fish. Comm. 1909, p. 36.

— (**2**). A Case of Spinal Curvature in a Codling. Report of the Northumberland Sea Fisheries Comm. 1909, p. 37—39.

Streiff, R. Die geographische Verbreitung der Fische in der Ostsee. Korrespondenzblatt des Naturforschervereins zu Riga, No. 53, p. 25—42.

Stromer, Ernst. Über das Gebiß der *Lepidosirenidae* und die Verbreitung tertiärer und mesozoischer Lungenfische. Festschrift Hertwig, Bd. 2, p. 611—624.

Stummer, v. Traunsfels R. Über die phylogenetische Entwicklung der schalleitenden Apparate am Gehörorgan der Wirbeltiere. Mitteilungen des naturwissenschaftlichen Vereins, Steiermark, Bd. 46, p. 451—468.

Sulima, A. Über Narkotisierung von Haifischen. Zeitschrift für biologische Technik und Methodik, **1909**, Bd. 1, p. 377—382.

Supino, Felice (1). Sviluppo larvale e biologia dei pesci delle nostre acque dolci. Atti della Società Italiana di Scienze Naturali e del Museo Civico di Storia Naturale, Milano, Vol. 49, p. 122—147.

— **(2).** Influenza delle luci colorate sullo sviluppo delle uova di trota. Rendiconti dell' Istituto Lombardo di Scienze, Serie 2, Vol. 43, p. 290—297.

Tautz, Alwin. Über die Zucht des Moderlieschens (*Leucaspius delineatus* Sieb.). Blätter für Aquarien-und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 487—488.

Terry, Robert J. The Morphology of the Pineal Region in Teleosts. Journal of Morphology, Vol. 21, p. 321—358.

Thilo, Otto. Die Eingeweidebrüche der Schollen. Medizinisch-Naturwissenschaftliches Archiv, Bd. 2, p. 497—502.

Thompson, D'Arcy Wentworth. Report on the Distribution of the Cod, Haddock and other Round Fishes. Conseil permanent international pour l'exploration de la mer. Rapports et procès-verbaux, Vol. 12 C, No. 2, 42 pgg.

Thompson, F. D. The Thyroid and Parathyreoid Glands throughout Vertebrates. Proceedings of the Royal Society, Series B, Vol. 82, p. 389—390.

Thumm, Johannes (1). Der gelbe westafrikanische *Fundulus*. Praktischer Zierfischzüchter, 1910, p. 1—3, 30—32, 41—42.

— **(2).** Zur *Poecilia reticulata-guppyi-poecilioides*-Frage. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 442—443.

Tracy, Henry C. (1). Annotated List of Fishes Known to Inhabit the Waters of Rhode Island. 40th annual Report Comm. Inland Fisheries Rhode Island, p. 35—176.

— **(2).** The Morphology of the Swimbladder in Teleosts. Science, N. S., Vol. 31, p. 471.

— **(3).** The Fishes of Rhode Island. VII. The Life History of the Common Eel. 39th annual Report Comm. Inland Fisheries Rhode Island, **1909**, p. 43—55.

Träber, G. (1). *Fundulus gularis* var. *A.* (blau). Seine Pflege und Aufzucht. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 246—248, 263—264.

— **(2).** Weitere Beobachtungen über *Fundulus gularis* Blgr. var. *A. blau* und seine Entwicklung. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 469—472.

— **(3).** Beobachtungen über *Ambassis lala* und dessen Laichakt. Wochenschrift für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 7, p. 29—31.

Trybom, Filip. Bericht über die Aufzucht, die Markierung und den Fang von Lachsen und Meerforellen im Ostseegebiete während der Jahre 1904—1908. Conseil permanent international pour l'exploration de la mer. Rapports et procès-verbaux, Vol. 12 C, No. 6, 47 pgg.

v. Tschermak, Arnim. Physiologische Untersuchungen am Fischherzen. Sitzungsberichte der Kais. Akademie der Wissenschaften. Wien, Abt. 3, Bd. 118, **1909**, p. 17—114.

Ungaro, Vincenzo. Studi sullo sviluppo dei Selaci (*Pristiurus melanostomus* Bp.). Nota preliminare. Anatomischer Anzeiger, Bd. 37, p. 636—644.

Vincent, Swale. The Ductless Glands. Report 79th Meeting of the British Association for Advancement of Science, 1909, p. 293—295.

Vipan, J. A. M. Malaria and the „Millions" Fish (*Girardinus poeciloides*). Proceedings of the Zoological Society of London, 1910, p. 146—147.

De Vriese, Berta. Zur Entwickelungsgeschichte der Arteriae cerebrales anteriores. Verhandlungen der anatomischen Gesellschaft, Versamml. 21, p. 125—129.

Wagner, George (1). *Argyrosomus johannae*, a New Species of Cisco from Lake Michigan. Science, N. S., Vol. 11, p. 957—958.

— **(2).** The Whitefish of Silver Island Lake, Minnesota. Bulletin Wisconsin Natur. History Society, Vol. 8, p. 132—134.

— **(3).** On the Stickleback of Lake Superior. Science, N. S., Vol. 32, p. 28—30.

Waite, Edgar R. (1). A List of the Known Fishes of Kermadec and Norfolk Islands, and a Comparition with those of Lord Howe Island. Transactions of the New Zealand Institute, Vol. 42, p. 370—383.

— **(2).** Notes on New Zealand Fishes. Transactions of the New Zealand Institute, Vol. 42, p. 384—391.

Walter, Emil. Der Flußaal. Eine biologische und fischereiwirtschaftliche Monographie. Neudamm, J. Neumann 8°, XI + 346 pgg.

Ward, Henry B. (1). The Laping of the Pacific Salmon. Science, N. S., Vol. 31, p. 474.

— **(2).** The Factors which control the Leaping of the Pacific Salmon. Science, N. S., Vol. 31, p. 835—836.

Wegener, Max. Zur Physiologie der Schwimmblase der Fische. Zeitschrift für allgemeine Physiologie, Bd. 10, p. 249—272.

Weymouth, Frank Walter. Notes on a Collection of Fishes from Cameron, Lousiana. Proceedings of the United States National Museum, Vol. 38, p. 135—145.

Whitehouse, Richard H. (1). The Caudal Fin of Fishes. (Preliminary Paper). Proceedings of the Royal Society, London, B., Vol. 82, p. 134—143.

— **(2).** The Caudal Fin of the *Teleostomi*. Proceedings of the Zoological Society of London, 1910, p. 590—627.

— **(3).** Some Remarks on the Teleostean Caudal Fin. Annals and Magazine of Natural History, 8. Series, Vol. 5, p. 426—428.

Wiehle, Emil. Unser Flußaal, *Anguilla anguilla* L. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 591—593, 607—610, 622—623.

Wigg, T. J. Notes on the Herring fishery of 1909. Transactions Norfolk and Norwich Natur. Soc., Vol. 9, p. 73—78.

Willey, A. Notes on the Fresh-water Fisheries of Ceylon. Spolia Zeylanica, Vol. 7, p. 88—105.

Williamson, H. Chas. (1). Experiments to show the Influence of Cold in Retarding the Development of the Eggs of the Herring (*Clupea harengus* L.), Plaice (*Pleuronectes platessa* L.) and Haddock (*Gadus aeglefinus* L.). 27th ann. Report of Fishery Board for Scotland, Pt. 3, p. 100—128.

— **(2).** On the Herrings of the Clyde and other Districts. 27th annual Report of Fishery Board for Scotland, Part III, p. 13—67.

Woltersdorff, W. Der Formenkreis der *Poecilia reticulata* Pet. (= *Girardinus reticulata* Pet.). Eine Mahnung und Bitte. Blätter für Aquarien- und Terrarienkunde, Jhg. 21, p. 626—627, 638.

Woskobojnikoff, M. Die Entwicklung des Visceralskelettes der Teleostier. Studien zur Urgeschichte des Kopfskelettes der Wirbeltiere. Mém. Soc. Nat. Kiew, Tome 21, Livre 2, p. 449—452.

Zugmayer, Erich (1). Leuchtorgane und Augen von Tiefseefischen. Naturwissensch. Wochenschrift, Bd. 25, p. 329—331.

— **(2).** Beiträge zur Ichthyologie von Zentral-Asien. Zoologische Jahrbücher, Bd. 29, Abt. Systematik, p. 275—298.

Übersicht nach dem Stoff.

Entwicklungsgeschichte.

Acanthopteri: **Halban (1, 2).** — Amphioxus: **Assheton, Legros.** — Fundulus: **Newman.** — Gadus: **M'Intosh.** — Lamna: **Lohberger.** — Opsanus tau: **Gudger (3).** — Oxystomus: **Roule (2).** — Petromyzon: **Glaesner (1, 2), de Selys-Longchamps.** — Physostomi: **Reis, v. Stein.** — Pleuronectidae: **Mastermann.** — Pristiurus melanostomus: **Ungaro.** — Raja: **Eismond, Maréchal et Sacdeleer.** — Salmonidae: **Supino (1).** — Teleostier: **Lanzi, Stockard (1, 2).** — Trutta: **Supino (1).**

Jugendstadien.

Gadus: **M'Intosh.** — Opsanus tau: **Gudger (3).** — Oxystomus: **Roule (2).** — Pleuronectidae: **Mastermann.** — Salmonidae: **Supino (1).**

Organologie, Anatomie.

Schimkewitsch. — Anguilla: **Walter.** — Apodes: **Gill.** — Lepidosieren annectens: **Bolan.** — Nemichthys: **Roule(1).** — Teleostier: **Regan(3).** — Zeomorphi: **Regan (4).** — Zirkulationsorgane: Petromyzon fluviatiles: **Możejko (1, 2, 3).** — Rajae: **Diamare.** — Selachoidei: **Diamare.** — Teleostier: **Borcea (2), Grochmalicki.** — Herz: **Mackenzie, Sala.** — Lamna: **Lohberger.** — Gefäße: **De Vriese.** — Elasmobranchii: **Lafite-Dupont.** — Petromyzon fluviatilis: **Możejko (1, 2, 3).** — Polypterus: **Kerr(1).** — Rajae, Selachaidei: **Diamare.** — Kiemen: Amphioxus: **Gibson.** — Lamna: **Lohberger.** — Squalius acanthias: **Ekman.** — Schwimmblase: Teleostier: **Tracy(2).** — Darmkanal: Lepidosiren: **Kerr(2).** — Nemichthys: **Roule (1).** — Pristis cuspidatus: **Southwell.** — Protopterus: **Kerr (2).** — Zähne: Dipnoi: **Stromer.** — Salmonidae: **Supino (1).** — Selachoidei, Rajae: **Korff.** — Darm: Amphioxus: **Gibson.** — Chondrostei: **Cords.** — Lamna: **Lohberger.** — Selachoidei: **Cords.** — Teleostier: **Drzewina.** — Leber, Pankreas: Lamna: **Lohberger.** — Lymphsystem: **Giacomini.** — Lamna: **Lohberger.** — Physostomi: **Pettit.** — Scorpaenichthys marmoratus: **Allen.** — Thymus: **Fritsche, Hammar.** — Thyreoidea: **Goodey (1), Thompson, F. D., Vincent.** — Urogenital-

organe: Lophius: **Dodds.** — Exkretionsorgane: Amphioxus: **Gibson, Legros.** — Aphya: **Guitel.** — Bdellostoma: **Price.** — Chimaera monstrosa: **Burlend.** — Clinus: **Guitel.** — Lamna: **Lohberger.** — Notidanus cinereus: **Borcea (1).** — Teleostier: **Audigé.** — Tripterygion: **Guitel.** — Genitalorgane: Hoden: Amphioxus: **Gibson.** — Chimaera monstrosa: **Burlend.** — Lophius: **Dodds.** — Opsanus tau: **Gudger(3).** — Ovarium: Amphioxus: **Gibson.** — Chimaera monstrosa: **Burlend.** — Lamna: **Lohberger.** — Lophius: **Dodds.** — Opsanus tau: **Gudger (3).** — Pristis cuspidatus: **Southwell.** — Eier, Teleostier: **Franz (1).** — Skelet: **Jungersen.** — Aëtobatis narinari: **Gudger (2).** — Apodes: **Gill.** — Bdellostoma: **Neumayer.** — Chlamydoselachus anguineus: **Goodey (2).** — Ganoidei: **Whitehouse (1, 2).** — Salmonidae: **Supino.** — Scombridae: **Starks.** — Teleostier: **Rosén, Storrow, Whitehouse, Woskobojnikoff.** — Muskulatur: Elasmobranchii: **Holmquist, Knauer.** — Ganoidei: **Holmquist, Knauer.** — Teleostier: **Franz (4), Holmquist, Knauer.** — **Paramore.** — Elektrische Organe: **Dahlgren.** — Haut: Amphioxus: **Gibson.** — Cyprinidae: **Pawlowsky (2).** — Polyodon spathula: **Nachtrieb.** — Trutta lacustris: **Murisier.** — Teleostier: **Bolk, Franz (4), Pawlowsky (1), Zugmayer.** — Schuppen: Atherinidae: **Cockerell (7).** — Acanthopteri: **Cockerell a. Moore (1).** — Characinidae: **Cockerell (3).** — Clupeidae: **Cockerell (4).** — Cyprinidae: **Cockerell (5,6), Cockerell and Moore (2).** — Fundulus: **Reighard.** — Gobius minutus: **Shann.** — Malacopterygia: **Cockerell (2).** — Mormyridea: **Cockerell (1).** — Physostomi: **Cockerell and Moore (1).** — Salmonidae: **Supino (1).** — Nervensystem: **Lubosch.** — Gehirn, Rückenmark: **Edinger, Johnston (3), Rawitz, Smith.** — Acanthopteri: **Terry.** — Amphioxus: **Gibson.** — Chimaera: **Johnston (2).** — Elasmobranchii: **Dammermann.** — Lamna: **Lohberger.** — Marsipobranchii: **Dammermann.** — Petromyzon: **Johnston (1).** — Raja: **Braus (2).** — Teleostier: **Dammermann.** — Periphere Nerven, Sympathicus: **Cameron and Milligan, Marcus, Sauvage.** — Amia calva: **Brookover.** — Lamna: **Lohberger.** — Selachoidei: **Braus (1), Goodrich.** — Sehorgan: **Grynfeltt (3), Lubosch.** — Fundulus: **Stockard (4,5).** — Teleostier: **Franz (4), Grynfeltt (1,2), Stockard(3), Zugmayer.** — Gehörorgan: **Lubosch.** — Cynoscion: **Parker(3).** — Ganoidei: **Shepherd (1).** — Gobius minutus: **Shann.** — Teleostier: **Shepherd (1,2).** — Riechorgan: **Lubosch.** — Salmo salar: **Gawrilenko.** — Hautsinnesorgane: **Kolmer, Lubosch, Stummer v. Traunsfels.** — Chimaera colliei: **Reese.** — Nemichthys: **Roule (1).**

Histologie.

Teleostier: **Léger et Duboscq.** — Centrosoma: **Heiderich.** — Knochen: **Nowikoff.** — Blut: **Maximow.** — Scorpaena: **Mencl.** — Muskel: **Länsimäki.** — Nervengewebe: **Jacobsohn, Mawas (1, 2).**

Physiologie.

Selachoidea: **Sulima.** — Einwirkung der umgebenden Medien: **Pfeffer (1), Roth (1), Schmidt-Nielsen.** — Amphioxus: **Hussakof.** — Cobitis fossilis: **Calugareanu (1, 2).** — Clupea harengus, Gadus aeglefinus, Pleuronectes platessa: **Williamson (1).** — Physiologische Chemie: Acipenser: **Linnert.** — Anguilla: **Panella (1, 2).** — **Panzer.** — Blut, Zirkulation: **Nolf, Tschermak.** — Scyllium canicula: **De Meyer.** — Respiration: **Baglioni, Osegnio, Popta, Wegener.** — Cobitis forsilis: **Lupu.** — Mustelus: **Scott and White.** — Physostomi: **Reuß.** — Ernährung: Cyprinus: **Kerb.** — Scyllium: **Van Slyke and**

White, Scaffidi. — Selachoidei: **Grohmann und Steffen.** — Wachstum: **Haempel, Bartels (1).** — Acipenser: **Ostroumow.** — Sekretion, Exkretion: Teleostier: **Burian.** — Trachinus: **Evans, Spitzly.** — Variation: Clupea: **Scupin.** — Geschlechtscharaktere, Corydoras kronei: **Steindachner (8).** — Farbenvariation: **Liebig (1).** — Formae hybridae: Gambusia: **Hey.** — Salmonidae: **Bryant (2).** — Regeneration: Physostomi: **Beigel.** — Lokomotionsart: Teleostier: **Anthony.** — Elektrische Organe: Malapterrus electricus: **Garten, Koike.** — Torpedo marmorata: **Kreidl und Kinoshita.** — Integument: **Murisier.** — Lophius: **Franz (8).** — Phoxinus: **v. Frisch (1, 2, 3).** — Physostomi: **Secérov.** — Pleuronectidae: **Bauer (2).** — Nervensystem: Muskulatur, Amphioxus: **Polimanti.** — Physostomi: **v. Frisch (1).** — Sinnesorgane: Amiurus: **Parker (2).** — Cyclostomi: **Parker (1, 3).** — Teleostier: **Bauer (1, 3), Bernouilli, Heß, Roth (2).**

Pathologie, Teratologie.

Anguilla: **Ninni.** — Hippoglossoides: **Meek, A.** — Leuciscus rutilus: **Fuhrmann.** — Osmerus: **Mc Clendon.** — Phyris: **Storrow (2).** — Pleuronectes: **Thilo.**

Biologie.

Acanthophthalmus kuhlii: **Schreitmüller (2).** — Alburnus: **Klose.** — Amblopliles: **Gensoul, Ravaret-Wattel.** — Anguilla: **Nordquist (2), Olivier, Tracy (3), Walter, Wiehle.** — Apomotis: **Liebig (2).** — Belonesox belizanus: **Arnold (1).** — Betta splendens: **Braunschweig.** — Capoëta damascina: **Marré (5).** — Carassius: **Constable, Peyrl.** — Centrarchus macropterus: **Holtzsche.** — Ceratodes: **O'Connor.** — Cottus gobio: **Schulze(2).** — Ctenops vittatus: **Finck (3).** — Cyprinodon: **Schulze (1).** — Cyprinodontidae: **Finck(1).** — Etroplus maculatus: **Mazatis(2).** — Fundulus: **Ehnle(1).** — Fundulus gularis: **Träber(1,2).** — Geophagus brasiliensis: **Heynold.** — Girardinus: **Riedel.** — Gobius minutus: **Shann.** — Gymnotini: **Schlesinger(1).** — Haplochilus: **Ehnle (3), Nieselt.** — Haplochilus rubropictus: **Stansch (2).** — Hemirhamphus fluviatilis: **Schreitmüller (8), Stansch (3).** — Hyperopsus bebe: **Budgett.** — Labyrinthici: **Finck (4).** — Leucaspius delineatus: **Tautz.** — Loricariidae: **Kaiser(2).** — Mesogonistius: **Milewski (2,3).** — Mormyriden: **Schlesinger (2,3).** — Osphromenus striatus: **Bartels (2).** — Paratilapia multicolor: **Ehnle(10).** — Pimelodus sapo: **Kaiser (3).** — Pleuronectes: **Atkinson.** — Pleuronectidae: **Ehrenbaum(2).** — Poecilia heterostia: **Reichelt(2).** — Poecilia poecilioides: **Ehnle(5).** — Polycanthus: **Geyer, Schreitmüller (16).** — Polycentrus schomburgkii: **Engmann.** — Pseudoxiphophoras bimaculatus: **Ehnle(7), Funk.** — Rasbora: **Marré(9), Schreitmüller (12), Stansch (4).** — Rivulus flabellicauda: **Börgershausen (1), Ehnle (8).** — **(8).** — Rivulus poeyi: **Langer, Mädel, Potempa (2).** — Salmo: **Pouzols, Ward (1,2).** — Salmo salar: **Brühl.** — Scatophagus argus: **Krüger (3).** — Siluridae: **Schreitmüller (13).** — Tilapia zilli: **v. Nicolai (2).** — Aufenthalt u. Wanderung: Anacanthini: **Franz(2).** — Anguilla: **Olivier, Walter.** — Gymnotini: **Schlesinger(1).** — Mormyridea: **Schlesinger(2,3).** — Notopteridae: **Schlesinger(4).** — Oncorhynchus: **Mc Murrich.** — Opsanus tau: **Gudger(3).** — Pleuronectes: **Reichard.** — Pleuronectidae: **Johansen, Mastermann.** — Physostomi: **Franz (2).** — Salmo: **Greene (1,2).** — Salmonidae: **Supino (2).** — Nahrung und Nahrungsaufnahme: **Stappers.** — Anguilla: **Walter.** — Apomotis: **Liebig(2).** — Cottus: **Bean and Weed (3).** — Cyclopterus lumpus: **Aptein.** — Fundulus gularis: **Träber (1, 2).** — Gymnotini:

Schlesinger (1). — Labyrinthici: **Finck (4).** — Leucaspius delineatus: **Tautz.** — Mormyridea: **Schlesinger (2, 3).** — Notopteridae: **Schlesinger (4).** — Opsanus tau: **Gudger(3).** — Pleuronectes: **Franz(5).** — Pseudoxiphophorus bimaculatus: **Funk.** — Salmonidae: **Supino (1).** — Fortpflanzung, Laichzeit, Laichplätze: Acanthopteri: **Franz (3), Schreitmüller (1).** — Ambassis lala: **Träber (3).** — Anabas scandens: **Schröder.** — Anacanthini: **Franz(2,3).** — Anguilla: **Braeß, Nordquist(2), Olivier, Tracy(3), Walter.** — Apomotis: **Liebig(2).** — Belonesox belizanus: **Arnold(1).** — Betta splendens: **Braunschweig, Schreitmüller (14).** — Callichthys punctatus: **Reitz.** — Carassius: **Moch, Peyrl, Schreitmüller (3).** — Ctenops vittatus: **Finck (3).** — Cyprinodon: **Schulze.** — Cyprinodontidae: **Finck (1).** — Danio: **Baum, Potempa (1), Stahl.** — Etrophus maculatus: **Mazatis(2).** — Fitzroyia lineata: **Schreitmüller(5).** — Fundulus Arnoldi: **Memmler.** — Fundulus gularis: **Fischer, Träber (1, 2).** — — Gadidae: **Hoek.** — Gambusia nicaraguensis: **Stansch (1).** — Geophagus brasiliensis: **Heynold.** — Girardinus guppyi: **Finck(2).** — Girardinus januarius: **Langner.** — Girardinus reticulatus: **Both.** — Gobius minutus: **Shann.** — Haplochilus: **Ehnle (3), Nieselt.** — Haplochilus rubropictus: **Stansch (2).** — Hemichromis bimaculata: **Meißner.** — Hemirhamphus fluviatilis: **Schreitmüller (8), Stansch (3).** — Labyrinthici: **Finck (4).** — Leucaspius delineatus: **Engelmann, Schreitmüller (9), Tautz.** — Lophobranchii: **Schreitmüller(1).** — Marsipobranchii: **Schreitmüller(1).** — Mesogonistius: **Milewski (2, 3).** — Nuria: **Pfeiffer (1).** — Oncorhynchus: **Mc Murrich.** — Opsanus tau: **Gudger (3).** — Osphromenus striatus: **Bartels (2).** — Paratilapia multicolor: **Ehnle (10).** — Petromyzon planeri: **Loman.** — Pharyngognathi: **Franz (3), Schreitmüller I.** — Physostomi: **Franz (2, 3), Schreitmüller(1).** — Pleuronectes: **Ehrenbaum(1).** — Pleuronectes platessa: **Franz(6, 7).** — Pleuronectidae: **Ehrenbaum (2).** — Poecilia heteristia: **Gerlach (1), Reichelt (2).** — Poecilia poecilioides: **Ehnle (5).** — Polyacanthus cupanus: **Reitz (2).** — Polyacanthus opercularis: **Schreitmüller (16).** — Polycentrus schomburgkii: **Arnold (3), Engmann.** — Pseudoxiphophorus bimaculatus: **Ehnle (7).** — Rhodeus amarus: **Nölke und Hagemann.** — Rivulus flabellicauda: **Börgershausen (1), Ehnle (8).** — Rivulus ocellatus: **Börgershausen(2).** — Rivulus poeyi: **Langer, Potempa (2).** — Salmonidae: **Supino (1).** — Teleostei: **Marré (2, 4).** — Tilapia zilli: **v. Nicolai (2).** — Trichogaster lalius: **Ehnle (11).** — Trutta: **Schubart.**

Zirkulationsorgane.

Petromyzon fluviatilis: **Możejko (1, 2, 3).** — Rajae: **Diamare.** — Selachoidei: **Diamare.** — Teleostier: **Borcea (2), Grochmalicki.** — Herz: **Mackenzie, Sala.** — Lamna: **Lohberger.** — Gefäße: **De Vriese.** — Elasmobranchii: **Lafite-Dupont.** — Petromyzon fluviatilis: **Możejko (1, 2, 3).** — Polypterus: **Kerr (1).** — Rajae, Selachoidei: **Diamare.** — Blut: **Nolf, Tschermak.** — Scyllium canicula: **De Meyer.** — **Maximow.**

Respirationsorgane.

Amphioxus: **Gibson.** — Lamna: **Lohberger.** — Squalius acanthias: **Ekman.** — **Baglioni, Osegnio, Popta, Wegener.** — Cobitis fossilis: **Lupu.** — Mustelus: **Scott and White.** — Physostomi: **Reuß.**

Schwimmblase.

Teleostier: **Tracy (2).**

Darmkanal.

Darm: Amphioxus: **Gibson.** — Chondrostei: **Cords.** — Lamna: **Lohberger.** — Selachoidei: **Cords.** — Teleostier: **Drzewina.** — Drüsen: Leber, Pankreas: Lamna: **Lohberger.**

Lymphsystem.

Giacomini. — Lamna: **Lohberger.** — Physostomi: **Pettit.** — Scorpaenichthys marmoratus: **Allen.** — Thymus: **Fritsche, Hammar.** — Thyreoidea: **Goodey (1), Thompson, F. D., Vincent.**

Urogenitalorgane.

Lophius: **Dodds.** — Exkretionsorgane: Amphioxus: **Gibson, Legros.** — Aphya: **Guitel.** — Bdellostoma: **Price.** — Chimaera monstrosa: **Burlend.** — Clinus: **Guitel.** — Lamna: **Lohberger.** — Notidanus cinereus: **Borcea (1).** — Teleostier: **Audigé.** — Tripterygion: **Guitel.** — Genitalorgane: Hoden: Amphioxus: **Gibson.** — Chimaera monstrosa: **Burlend.** — Lophius: **Dodds.** — Opsanus tau: **Gudger (3).** — Ovarium: Amphioxus: **Gibson.** — Chimaera monstrosa: **Burlend.** — Lamna: **Lohberger.** — Lophius: **Dodds.** — Opsanus tau: **Gudger (3).** — Pristis cuspidatus: **Southwell.** — Eier, Teleostier: **Franz (1).**

Skelet.

Jungersen. — Aëtobatis narinari: **Gudger (2).** — Apodes: **Gill.** — Bdellostoma: **Neumayer.** — Chlamydoselachus anguineus: **Goodey (2).** — Ganoidei: **Whitehouse (1, 2).** — Salmonidae: **Supino.** — Scombridae: **Starks.** — Teleostier: **Rosén, Storrow, Whitehouse, Woskobojnikoff.** — **Nowikoff.**

Muskulatur.

Länsimäki. — Elasmobranchii: **Holmquist, Knauer.** — Ganoidei: **Holmquist, Knauer.** — Teleostier: **Franz (4), Holmquist, Knauer.** — **Paramore.**

Haut.

Amphioxus: **Gibson.** — Cyprinidae: **Pawlowsky (2).** — Polyodon spathula: **Nachtrieb.** — Trutta lacustris: **Murisier.** — Teleostier: **Bolk, Franz (4), Pawlowskyl (1), Zugmayer.** — Schuppen: Atherinidae: **Cockerell(7).** — Acanthopteri: **Cockerel and Moore (1).** — Characidindae: **Cockerell (3).** — Clupeidae: **Cockerell (4).** — Cyprinidae: **Cockerell (5, 6), Cockerell and Moore (2).** — Fundulus: **Reighard.** — Gobius minutus: **Shann.** — Malacopterygia: **Cockerell (2).** — Mormyridea: **Cockerell (1).** — Physostomi: **Cockerell and Moore (1).** — Salmonidae: **Supino (1).** — **Murisier.** — Lophius: **Franz (8).** — Phoxinus: **v. Frisch (1, 2, 3).** — Physostomi: **Secérov.** — Pleuronectidae: **Bauer (2).**

Nervensystem.

Lubosch. — **Jacobsohn, Mawas (1, 2).** — Gehirn, Rückenmark: **Edinger, Johnston (3), Rawitz, Smith.** — Acanthopteri: **Terry.** — Amphioxus: **Gibson.** — Chimaera: **Johnston (2).** — Elasmobranchii: **Dammermann.** — Lamna: **Lohberger.** — Marsipobranchii: **Dammermann.** — Petromyzon: **Johnston (1).** — Raja: **Braus.** — Teleostier: **Dammermann.** — Periphere Nerven, Sympathicus: **Cameron and Milligan, Marcus, Sauvage.** — Amia calva: **Brookover.** — Lamna: **Lohberger.**

— Selachoidei: **Braus (1), Goodrich.** — Amphioxus: **Polimanti.** — Physostomi: **v. Frisch (1).**

Sehorgan.

Grynfeltt (3), Lubosch. — Fundulus: **Stockard (4, 5).** — Teleostier: **Franz (4), Grynfeltt (1, 2), Stockard (3), Zugmayer.**

Sehorgan.

Lubosch. — Cynoscion: **Parker (3).** — Ganoidei: **Shepherd (1).** — Gobius minutus: **Shann.** — Teleostier: **Shepherd (1, 2), Bernouilli, Roth (2).** — Cyclostomi: **Parker (1, 3).**

Riechorgan.

Lubosch. — Salmo salar: **Grawilenko.** — Amiurus: **Parker (2).**

Hautsinnesorgane.

Kolmer, Lubosch, Stummer v. Traunsfels. — Chimaera colliei: **Reese.** — Nemichthys: **Roule (1).**

System, Nomenklatur.

Fowler 3, Krüger und Wolterstorff, Marré 1, Schmidt 2.

Fischerei und Fischzucht.

Léger (1), Marré (3), Mazatis, Mead, Nordquist (1), Police. — Seefischerei: **Kyle.** — Transport: **Mead.** — Fischpässe: **Bitterli.** — Alosa: **Boyer.** — Amiurus: **Rollinat.** — Anguilla: **Lübbert, Walter.** — Atherinichthys: **Iches.** — Clupea: **Hjort (2), Müller, Wigg, Williamson (2).** — Cyprinus: **Kunstler.** — Gadus: **Marre.** — Girardius: **Vipan.** — Pleuronectes: **Fulton.** — Salmonidae: **Léger (2).** — Salmo fario: **Bräss (2).**

Faunistik.

Atlantischer Ozean: **Bean and Weed (2), Evermann and Kendall, Hjort, Holt and Byrne (2), Nichols, Thompson.** — Nordsee: **Thompson.** — Ostsee: **Johansen, Streiff, Thompson, Trybom.** — Mittelmeer: **Evermann and Kendall, Gulia.** — Stiller Ozean: **Bean and Weed (2), Evermann and Kendall.** — Südsee: **Evermann and Kendall, Günther.** — Arktisches Meer: **Thompson.**

Europa.

Irland: **Hillas,** Anguilla. — **Holt and Byrne (1).** — **Scharff.** — England: **Harmer.** — **Hefford.** — Deutschland: **Trybom,** Salmo. — Österreich-Ungarn: **Hofer, J.,** Rhodeus. — Frankreich: **Bryant (1).** — **Danois.** — **Hofer, J.,** Rhodeus. — **Léger (3).** — **Letacq,** Eupomotis gibbosus. — Italien: **Carruccio.** — **Galli-Valerio.** — **Hofer, J.,** Rhodeus. — Rußland: **Hofer, J.,** Rhodeus. — **v. Mierzejewski.** — **Trybom,** Salmo. — Schweden: **Trybom,** Salmo. — Belgien: **Hofer, J.,** Rhodeus. — Schweiz: **Forel.** — **Ghidini.** — Rhodeus: **Hofer, J., Fischer-Sigwart.**

Asien.

China: **Fowler(4)**, Cypriniden. — **Zugmayer(2)**. — Japan: **Fowler(4)**, Cypriniden. — **Franz(4)**. — **Jordan and Richardson**, Serranidae. — **Pietschmann**, Hemipteronotus. — Indien: **Chaudhuri**. — **Zugmayer (2)**. — Ceylon: **Duncker**. — **Willey**. — Asiatisches Rußland: **Jordan and Thompson**. — **Pawlenko**. — Hinterindien: **Regan (5)**, Anabantidae. — Borneo: **Seale (1, 2, 3)**. — Sunda-Inseln: **Regan (5)**, Anabantidae.

Afrika.

Nordafrika: **Pellegrin**. — Centralafrika: **Boulenger (1, 2)**, **Pellegrin**. — Kamerun: **Keilhack (2)**. — Deutsch-Ostafrika: **Lönnberg, Steindachner (1), 2, 5, 7)**. — Moçambique: **Pappenheim**. — Südafrika: **Keilhack(1)**, **Pappenheim**.

Amerika.

Nordamerika: **Jordan and Thompson(3)**, Triglopsis. — **Starks and Thompson**, Pleuronichthys. — British-Nordamerika: **Evermann and Latimer (1)**. — **Fowler (5)**, Notropis. — **Jordan and Thompson (2)**, Amphiodon. — **Jordan and Thompson (3)**, Triglopsis. — **Kendall**. — Mexiko: **Fowler (5**, Notropis. — **Starks and Thompson**, Pleuronichthys. — Central-Amerika: **Rachow (9)**, Xiphophorus. — Antillen: **Schröder**. — Vereinigte Staaten: **Fowler(5)**, Notropis. — Rhode Islands: **Tracy (1)**. — New York: **Jordan and Thompson(3)**, Triglopsis. — Pennsylvania: **Fowler (1, 2)**. — New Jersey: **Fowler and Phillips**, Paralepsis. — **Osburn**, Polyprion. — Maryland: **Evermann and Hildebrand**. — Virginia: **Evermann and Hildebrand**. — Nord Carolina: **Coles**. — **Gudger**. — Florida: **Nichols 2**, Blennoidei. – Louisiana: **Weymouth**. – Ohio: **Fowler(5)**, Notropis. – **Wagner(3)**, Gastorosteus. — Indiana: **Jordan and Thompson (2)**, Amphiodon. — **Meek and Hildebrand**. — Illinois: **Meek and Hildebrand**. — Michigan: **Wagner(1)**. — Minnesota: **Wagner(2)**, Coregonus. — Kansas: **Fowler(5)**, Notropis. — Nebraska: **Jordan and Thompson (2)**, Amphiodon. — Californien: **Starks and Thompson**, Pleuronichthys. — Wyoming: **Evermann and Latimer(2)**. — **Starks and Thompson**, Pleuronichthys. — Südamerika: Brasilien: **Steindachner (3, 4, 6, 8)**. — Argertinien: **Rachow (2)**, Characinidea. — Columbia: **Evermann and Goldsborough**. — Venezuela: **Steindachner (9, 10)**. — Guiana: **Steindachner (9)**.

Australien, Polynesien, Neu-Guinea.

New Zealand: **Waite (1, 2)**. — Neu-Guinea: **de Beaufort**, Rhombatractus.

Systematik.

A. Verzeichnis der Novitäten.

Elasmobranchii.

Plagiostomi.

Carcharias borneensis **Seale (1)**.
Centrophorus plunketi **Waite (2)**.

Crossopterygii.

Polypterus ansorgii **Boulenger (1)**.

Teleostei.

Malacopterygii.

Mormyridae.

Gnathonemus bruccii **(Boulenger 1)**.
Marcusenius pappenheimi **Boulenger (2)**.
Petrocephalus cunganus **Boulenger (2)**.

Clupeidae.

Odaxothrissa ansorgii **Boulenger (2).**

Salmonidae.

Argyrosomus johannae **Wagner (1).**

Stomatidae.

Grammatostomias flagellibarba **Holt and Byrne (2).**

Tricarus **n. gen.** (*Maurolicus*) *australis* **Waite (2).**

Ostariophysi.

Characinidae.

Alestes ansorgii **Boulenger (2).**

Petersius ansorgii **Boulenger (1).** — *P. ubalo* **l. c.**

Tetragonopterus huberi **Steindachner (6).**

Cyprinidae.

Acheilognathus (*Rhodeops*) *brevianalis* **Fowler (4).**

Aspiorhynchus sartus **Zugmayer (2).**

Barbus aurantiacus **Boulenger (2).** — *B. elongatus* **Seale (1).** — *B. ensis* **Boulenger (2).** — *B. girardi* **l. c.** — *B. gulielmi* **l. c.** — *B. intermedius* **n. var.** *latirostris, brevicauda* **Keilhack (1).** — *B. litamba* **l. c.** — *B. lucius* **Boulenger (2).** — *B. musumbi* **l. c.** — *B. njassae* **Keilhack (1).** — *B. rhinophorus* **Boulenger (2).** — *B. rosae* **l. c.** — *B. trispilopleura* **n. var.** *arcislongae* **Keilhack (1).**

Barilius ansorgii **Boulenger (2).**

Hemigrammocypris **n. gen.** *rasborella* **Fowler (4).**

Labeo hornii **Steindachner (5).** — *L. ogunensis* **Boulenger (1).** — *L. rocadasi* **Boulenger (2).**

Parabarbus **n. gen.** *habilis* **Franz (4).**

Paracheilognathus peihoensis **Fowler (4).**

Rhodeops **n. subgen. Fowler (4).**

Rhodeus maculatus **Fowler (4).**

Schizothorax ladacensis **Zugmayer (2).** — *Sch. montanus* **l. c.** — *Sch. tibetanus* **l. c.**

Varicorhinus ensifer **Boulenger (2).** — *V. latirostris* **l. c.** — *V. steindachneri* **l. c.** — *V. stenostoma* **l. c.** — *V. varicostoma* **l. c.**

Siluridae.

Ageneiosus (*Pseudageneiosus*) *therezinae* **Steindachner (4).**

Auchenoglanis monkei **Keilhack (2).**

Chrysichthys ansorgii **Boulenger (2).** — *Chr. bocagii* **l. c.**

Clarias monkeie **Keilhack (2).**

Corydoras ehrhardti **Steindachner (8).**

Eutropius ansorgii **Boulenger (2).** — *Eu. seraoi* **l. c.**

Oxyloricaria tenuirostris **Steindachner (10).**

Physailia ansorgii **Boulenger (2).**

Synodontis njassae **Keilhack (1).**

Loricariidae.

Ancistrus barrae **Steindachner (1).**

Loricaria jaraguensis **Steindachner (8).**

Apodes.

Leptocephalus lacrymatus **Franz (4).**

Anguillidae.

Muraenichthys olivieri **Waite (1).**

Ophichthys garetti **Günther.** — *Oph. habereri* **Franz (4).** — *Oph. macrops* **Günther.**

Simenchelys dofleini **Franz (4).**

Haplomi.

Scopelidae.

Paralepis barracudina **Fowler and Phillips.**

Kneriidae.

Xenopomatichthys ansorgii **Boulenger (2).**

Catosteomi.

Gasterosteidae.

Gasterosteus williamsoni **n. subsp.** *japonicus* **Franz (4).**

Syngnathidae.

Syngnathus ansorigii **Boulenger (2).**

Percesoces.

Exocoetidae.

Exocoetus lineatus **n. subsp.** *japonicus* **Franz (4).**

Zenarchopterus dux **Seale (1).**

Ammodytidae.

Hypoptychus steindachneri **Franz (4).**

Atherinidae.

Rhombotractus catherinae **Beaufort.**

Champsodontidae.

Champsodon snyderi **Franz (4).**

Stromateidae.

Centrolophus huttoni **Waite (2).**

Anacanthini.

Gadidae.

Haloporphyrus modestus **Franz (4).**

Acanthopterygii.

Pempheridae.

Parapriacanthus beryciformis **Franz (4).**

Pempheris analis **Waite (1).**

Serranidae.

Anthias elongatus **Franz (4).** — *An. gracilis* **l. c.** — *An. nobilis* **l. c.**

Callanthias japonicus **Franz (4).**

Epinephelus craspedurus **Jordan and Richardson.** — *Ep. doederleini* **Franz (4).**

Pseudanthias azumanus **n. nom.** *Anthias japonicus* Doederlein **Jordan and Richardson.**

Sacura **n. subgsn.** (*Anthias*) *margaritaceus* **Jordan and Richardson.**

Zalanthias **n. subgen.** (*Pseudanthias*) *Kelloggi* **Jordan and Richardson.**

Sciaenidae.

Otolithus dolorosus **Seale (1).** — *Ot. orientalis* **l. c.**

Caproidae.

Antigonia fowleri **Franz (4).**

Chaetodontidae.

Chaetodon adiergastes **Seale (2).** — *Ch. carens* **l. c.** — *Ch. ocellifer* **Franz (4).**

Osteochromis **n. gen.** *larvatus* **Franz (4).**

Osphromenidae.

Betta akarensis **Regan (5).** — *B. Bleekeri* **l. c.** — *B. fasciata* **l. c.** — *B. fusca* **l. c.** — *B. macrophthalma* **l. c.** — *B. macrostoma* **l. c.** — *B. splendens* **l. c.** — *B. taeniata* **l. c.**

Trichopodus pectoralis **Regan (5).**

Pleuronectidae.

Glyptocephalus ostroumowi **Pawlenko.**

Plagiopsetta **n. gen.** *glosso* **Franz (4).**

Pleuronichthys nephelus **Starks and Thompson.** — *Pl. ocellatus* **l. c.**

Bothidae.

Arnoglossus vidaceus **Franz (4).**

Laeops variegata **Franz (4).**

Trachypterophrys **n. gen.** *raptata* **Franz (4).**

Gobiidae.

Amblygobius insignis **Seale (2).**

Ctenogobius macropteryx **Franz (4).**

Nematogobius **n. gen.** *ansorgii* **Boulenger (2).**

Trypauchenophrys anatus **Franz (4).**

Echeneididae.

Echeneis megalodiscus **Franz (4).**

Scorpaenidae.

Ebosia starksii **Franz (4).**
Sebastodes ruber **Pawlenko.**

Comephoridae.

Triglopsis ontariensis **Jordan and Thompson (3).**

Cottidae.

Agonocottus **n. gen.** *cataphractus* **Pawlenko.**

Dactylopteridae.

Dactyloptena jordani **Franz (4).**

Blenniidae.

Askoldia **n. gen.** *variegata* **Pawlenko.**

Leptocerdale **n. gen.** *longopinnis* **Weymouth.**

Stichaeidae.

Stathmonotus tekla **Nichols (2).**

Batrachidae.

Thalassophryne megalops **Bean and Weed (2).**

Zoarcidae.

Lycenchelys lacertins **Pawlenko.**

Plectognathi.

Ainocottus fasciatus **Pawlenko.**

Triacanthidae.

Triacanthus weberi **Chaudhuri.**

Tetrodontidae.

Tetrodon regani **Günther.**

B. Verzeichnis der behandelten früher beschriebenen Formen.

Abramis brama **Schreitmüller (4).**

Acanthopteri **Anthony, Audigé, Bauer (1, 3), Bernouilli, Bolk, Boulenger (2), Burian, Cameron and Milligan, Cockerell and Moore (1), Coles, Dammermann, Danois, Derjugin, Evermann and Goldsbourough, Evermann and Hildebrand, Evermann and Latimer (1, 2), Fowler (1, 2), Franz (3, 4, 5), Giacomini, Grochmalicki, Grynfeldtt (1, 3), Gudger (1), Halban (1, 2), Hefford, Hindersson, Holmquist, Jordan and Thompson (1), Kendall, Körting, Lanzi, Léger et Duboscq, Mead, Meek and Hildebrand, v. Mierzejewski, Orsenigo, Pawlenko, Pawlowsky (1), Pellegrin, Popta, Regan (4), Roth (1), Sala, Schreitmüller (1), Seale (1), Shepherd (1, 2), Stappers, Steindachner (2), Storrow (1), Terry, Tracy (1, 2), Weymouth, Whitehouse (1, 2), Willey.**

Acanthophthalmus Kuhlii **Schreitmüller (2).**

Acipenser **Linnert, Ostroumow.**

Aëtobatis narinari **Gudger (2).**

Alburnus **Klose.**

Alosa **Boyer.**

Ambassis lata **Träber (3).**

Ambloplites **Gensoul, Raveret-Wattel.**

Amia calva **Brookover.**

Amioidei **Evermann and Latimer (1), Holmquist, Stepherd (1), Whitehouse (1, 2).**

Amiurus **Landacre (1, 2), Parker (2).** — *A. natalis* **Schreitmüller (13),** — *A. nebulosus* **Rollinat, Schreitmü,ler (13).**

Amphiodon alosoides **Jordan and Thompson (2).**

Amphioxus **Assheton, Gibson, Legros.**

Anabas scandens **Schröder.**

Anacanthini **Anthony, Audigé, Boulenger (2), Burian, Dammermann, Derjugin, Evermann and Hildebrand, Evermann and Latiner (1, 2), Franz (2, 3, 4, 5), Giacomini, Grynfeltt (1, 3), Hefford, Hindersson, Holmquist, Kendall, Körting, Kolmer, Léger et Duboscq, Mead, Meek and Hildebrand, v. Mierzejewski,**

Panzer, Pawlenko, Pellegrin, Regan (3), Sala, Shephard (1, 2), Stappers, Steindachner (1), Storrow (1), Tracy (1, 2), Weymouth, Whitehouse (1, 2), Willey, Williamson (1).

Anguilla Braess, Hillas, Lübbert, Ninni, Nordquist (2), Olivier, Panella (1, 2), Schmidt (1), Tracy (3), Walter, Wiehle.

Anteliochimaera Bean and Weed (1).

Aphya Guitel.

Apodes Gill.

Apomotis Liebig (2).

Atherinichthys Iches.

Atherinidae Cockerell (7).

Balistes Scharff.

Barbus Léger (3), Schröder. — *B. camptocanthus* Rachow (1).

Bdellostoma stouti Neumayer, Price.

Belonesox belizanus Arnold (1), Krüger (1).

Betta Regan (6), Schreitmüller (14). — *B. splendens* Braunschweig.

Blicca björkna Schreitmüller (4).

Boleophthalmus pectinirostris Reichelt (4), Schreitmüller (15).

Brachyplatystoma (Taenionema) platynema Steindachner (2).

Callichthys punctatus Reitz, Schreitmüller (13).

Capoëta damascina Marré (5). — *C. heratensis* Pawlowsky (2).

Carax forsteri Nichols (3).

Carassius Constable, Milewski, Peyrl. — *C. auratus* Moch, Schreitmüller (3).

Centrarchus macropterus Holtzsche.

Ceratodus O'Connor.

Chalcinus Rachow (3).

Characinidae Brüning (1), Cockerell (3).

Characodontinae Brüning (2).

Chimaera Johnston (2). — *Ch. colliei* Reese. — *Ch. monstrosa* Burlend.

Chlamydoselachus anguineus Goodey (1, 2).

Chondrostei Cords, Evermann and Latiner (1, 2), Holmquist, Knauer, Linnert, Meek and Hildebrand, v. Mierzejewski, Shepherd (1), Tracy (1), Whitehouse (1, 2).

Chrysophrys aurata de Beaux.

Clarias robecchi Kaiser (1).

Clinus Guitel.

Clupea Hjort (2), Müller, Scupin, Wigg, Williamson (2). — *Cl. harengus* Williamson (1). — *Clupeidae* Cockerell (4), Regan (1).

Cobitis fossilis Calugareanu (1, 2), Lupu.

Coregonus Wagner (2).

Cottus Bean and Weed (3). — *C. gobio* Schulze (2).

Crossopterygii Boulenger (1), Holmquist, Shepherd (1).

Ctenops vittatus Finck (3).

Cyclopterus lumpus Apstein.

Cynoscion Parker (3).

Cyprinidae Cockerell (5, 6), Cockerell and Moore (2).

Cyprinodon Schulze.

Cyprinodontidae Brüning (2), Fink.

Cyprinus Kerb, Kunstler.

Danio Stahl. — *D. rerio* Baum, Potempa.

Dipnoi Bolau, Hammer, Kerr (2), Knauer, Paramore, Popta, Smith, Stromer.

Elasmobranchii Diamare, Hammar, Johnston (3), Knauer, Lafite-Dupont, Stummer v. Traunsfels, Thompson, Vincent.

Elationistius chryopsis Jordan and Thompson (2).

Elopidae Regan (1).

Enneacanthus Brüning (4).

Etroplus maculatus Mazatis (2).

Eucynopotamus Fowler (3).

Euganoidei Gudger, Holmquist, Meek and Hildebrand, Shepherd (1).

Eupomotis gibbosus **Letacq.**
Fitzroyia lineata **Schreitmüller (5).**
Fundulus **Newman, Reighard, Stockard (4, 5), Thumm (1).** — *F. arnoldi* **Memmler.** — *F. chrysotus* **Ehnle (1).** — *F. gularis* **Fischer, Träber (1, 2).** — *F. heteroclitus* **Ehnle (1).** — *F. pallidus* **Ehnle (1).**
Gadidae **Hoek, Thompson.**
Gadus **Marre, M'Intosh.** — *G. aeglefinus* **Williamson (1).** — *G. callarias* **Nordenson.**
Gambusia **Hey.** — *G. nicaraguensis* **Stansch (1).**
Garoidei **Hammar, Johnston (3).**
Gasteropelecus fasciatus **Rachow (3).** — *G. stellatus* **Marré (6), Mayer.**
Gasterosteus **Wagner (3).**
Geophagus brasiliensis **Heynold.**
Giardinus **Riedel.** — *G. guppyi* **Finck (2), Krüger und Wolterstorff.** — *G. januarius* var. **Langner.** — *G. poeciliodes* **Vipan.** — *G. reticulatus* **Both, Köhler.**
Gobius minutus **Shann.**
Gymnotini **Schlesinger (1).**
Haplochilus **Eifert.** — *H. chaperi* **Ehnle (2).** — *H. chölleri* **Schreitmüller (6).** — *H. rubropiclus* **Stansch (2).** — *H. rubrostigma* **Ehnle (3), v. Nicolai, Nieselt.**
Hemichromis bimaculata **Meissner.**
Hemipteronotus megapterygius **Pietschmann.**
Hemirhamphus fluviatilis **Schreitmüller (7, 8).**
Heterogramma agassizii **Arnold (2).**
Hippoglossoides **Meek, A.**
Holocephali **Bean and Weed (1), Holt and Byrne (1), Holmquist.**
Hyperopsus bebe **Budgett.**
Kurtus **Belle.**
Labyrinthici **Finck (4).**
Lamna **Lohberger.**
Lepidosiren **Kerr (2).** — *L. annectus* **Bolan.**
Leporinus melanopleura **Rachow (2).**
Leptocephalus brevirostris **Hjort.** — *L. hyproroides* **Schmidt (2).** — *L. thoriani s* **Schmidt (2).**
Leucaspius delineatus **Engelmann, Schreitmüller (9), Tautz.**
Leuciscus rutilus **Fuhrmann.**
Lophius **Dodds, Franz (8).**
Lophobranchii **Boulenger (2), Grochmalicki, Grynfeltt (1, 3), Günther, Jungersen, v. Mierzejewski, Pellegrin, Schreitmüller (1), Weymouth, Whitehouse (1, 2).**
Loricariidae **Kaiser (2).**
Luvarus imperialis **Gulia.**
Macrones vittatus **Schreitmüller (13).**
Malaptevrurus electricus **Garten, Koike.**
Marsipobranchii **Dammermann, Edinger, Evermann and Latiner (1), Fowler (1), Ghidini, Grynfeltt (3).** — **Hammar, Johnston (1, 3), Kolmer, Mawas (1, 2), Marcus, v. Mierzejewski, Meek and Hildebrand, Parker, Schreitmüller (1), Smith, Tracy (1).**
Mesogonistius **Milewski (2, 3).**
Micropterus **Seale (3).**
Mollienisia latipinni **Ehnle (4), Rolle.**
Mormyridae **Cockerell (1), Schlesinger (2, 3).**
Mugil planiceps **Marré (12).**

Mustelus **Scott** and **White.**
Nannostomus **Mayer und Rachow.** — *N. eques* **Rachow (4).**
Nemichthys **Roule.**
Notidanus cinereus **Borcea (1).**
Notopteridae **Schlesinger (4).**
Notropis **Fowler (5).**
Nuria **Pfeiffer.**
Odontaspis taurus **Caruccio.**
Oncorhynchus **Mc Murrich.**
Periophthalmus koelreuteri **Reichelt (4).**
Opsanus tau **Gudger (3).**
Orthagoriscus **Elwes, Sauvage.** — *O. mola* **Nowikoff.**
Osmerus **Mc Clendon.**
Osphromenus trichopterus **Lehnert, Marré (13).**
Oxystomus **Roule (2).**
Pagellus erythrinus **de Beaux.**
Pantedon buchholzi **Marré (7).**
Paratilapia multicolor **Ehnle (10).**

Petromyzon **Johnston (1), Mawas, de Selys-Longchamp.** — *P. fluviatilis* **Glaesner (1), (2), Możejko (1), (2), (3).** — *P. planeri* **Loman.**
Pharyngobranchii **Gibson, Hussakof, Legros, Pellegrin, Polimanti.**
Pharyngognathi **Audigé, Bolk, Boulenger (2) Drzewina, Evermann and Goldborough, Franz (3), (5), Grynfeltt (1), Gudger, Heilhack (1), Mead, Pappenheim, Pellegrin, Roth (1), Schreitmüller (1), Shepherd (1), Steindachner (2).**
Phoxinus **v. Frisch (2), (3).**
Phractolaemus ansorgii **Jürgens.**
Phycis **Storrow (2).**
Physostomi **Anthony, Audigé, Beigel, Bernoulli, Bolk, Boulenger (1), Burian, Cockerell and Moore (1), Coles, Dammermann, Derjugin, Drzewina, Edinger, Evermann and Goldsborough, Evermann and Hildebrand, Evermann and Latimer (1), (2), Fowler (1), (2), Franz (2), (3), (4), v. Frisch (1), Galli-Valerio, Ghidini, Giacomini, Grochmalicki, Grynfeltt (1), (3), Gudger (1), Günther, Hefford, Heiderich, Hindersson, Jacobsohn, Jordan and Thompson (1), Heilhack (1), Kendall, Körting, Kolmer, v. Korff, Lanzi, Léger et Duboscq, Mackenzie, Mead, Meek and Hildebrand, v. Mierzejewski, Orsenigo, Pappenheim, Pawlowsky (1), Pawlenko, Pellegrin, Pettit, Popta, Reis, Reuß, Roth (1), Sala, Schreitmüller (1), Scale (1), Sečerov, Shepherd (1), v. Stein, Steindachner (1, 2), Stockard (1, 2), Storrow (1), Tracy (1), Weymouth, Whitehouse (1, 2), Willey, Williamson.**
Pimelodus sapo **Kaiser (3).**
Platypoecilus **Schreitmüller (10, 11).**
Plectognathi **Burian, Dahlgren, Günther, Pawlenko, Weymouth.**
Pleuronectes **Atkinson, Fulton, Ehrenbaum, Reichard, Thilo.** — *Pl. platessa* **Franz (5, 6, 7), Williamson (1).**
Pleuronectidae **Bauer (2), Ehrenbaum (2), Johansen, Mastermann.**
Pleuronichthys **Starks and Thompson.**
Poecilia **Borrmann, Mayer (2).** — *P. amazonica* **Rachow (5). Reichelt (1).** — *P. heteristia* **Gerlach (1), Reichelt (2).** — *P. guppyi* **Thumm (2).** — *P. poecilioides* **Ehnle (5), Thumm (2).** — *P. reticulata* **Thumm (2), Wolterstorff.**
Poecilinae **Brüning (2).**
Polyacanthus **Geyer.** — *P. cupanus* **Reitz (2).** — *P. opercularis* **Schreitmüller (16).**
Polycentropsis abbreviata **Brand.**
Polycentrus **Pfeiffer (2).** — *P. schomburgkii* **Arnold (3). Engmann,**
Polyodon spathula **Nachtrieb.**

Polyprion americanus **Osburn.**
Polypterus **Kerr (1).**
Pristis cuspidatus **Southwell.**
Pristiurus melanostomus **Ungaro.**
Prochilodus binotatus **Rachow (6).**
Protopterus **Kerr (2).** — *Pr. libycus* **Stromer.**
Pseudocorynopoma doriae **Ehnle (6).**
Pseudoxiphophorus bimaculatus **Ehnle (7), Funk, Gerlach (2).**
Pyrrhulina brevis **Marré (8).**
Raja **Braus (2), Eismond, Marechal et Saedeleer.**
Rajae **Braus (2), Coles, Dahlgren, Dammermann, Diamare, Evermann and Latimer (2), Franz (5), Gudger (1), Günther, Grynfeltt (3), Maréchal et Saedeleer, Marcus, Pawlenko, Pellegrin, Rawitz, Tracy (1), Weymouth.**
Rasbora cephalotaenia **Reichelt (3), Stansch (4).** — *R. heteromorpha* **Bormann (2).** — *R. leptosoma* **Marré (9).** — *R. maculata* **Schreitmüller (12).**
Rhodeus **Fischer-Siegwart, Hofer.** — *Rh. amarus* **Nölke und Hagemann.**
Rivulus flabellicauda **Börgershausen (1), Ehnle (8), Friedrich.** — *R. ocellatus* **Börgershausen (2).** — *R. poeyi* **Langer, Mädel, Potempa (2).**
Roeboides microlepis **Rachow (7).**
Salmo **Greene (1, 2), Pouzols, Trybom, Ward (1, 2).** — *S. fario* **Bräß (2).** — *S. hucho* **Haempel.** — *S. salar* **Brühl, Gawrilenko.**
Salmonidae **Bryant (2), Giacomini, Léger (2), Supino (1).**
Sargus vulgaris **de Beaux.**
Scatophagus argus **Krüger (3).**
Schizothorax intermedius **Pawlowsky (2).**
Scomber **Evermann and Kendall.**
Scombridae **Starks.**
Scorpaena **Mencl.**
Scorpaenichthys marmoratus **Allen.**
Scyllium **van Slyke and White.** — *Sc. canicula* **Goodey (1), de Meyer.** — *Sc. catulus* **Diamare, Goodey (1), Scaffidi.**
Selachoidei **Braus (1), Cords, Dammermann, Diamare, Evermann and Latimer, (2) Fritsche, Goodrich, Grohmann und Steffen, Grynfeltt (3), Gudger (1), Günther, v. Korff, Marcus, Maximow, Paramore, Pitzorno, Scott and White, Seale, Smith, Sulima, Tracy (1).**
Siluridae **Brüning (3).**
Siphostoma pelagicum **Nichols.**
Squalius acanthias **Ekman.**
Teleostei **Audigé, Bernoulli, Bolk, Borcea (2), Boulenger (2), Cockerell and Moore, Derjugin, Drzewina, Evermann and Goldsborough, Evermann and Hildebrand, Forel, Fowler (2), Franz (1, 2, 3, 4), Grochmalicki, Grynfeltt (1, 2), Hammar, Hefford, Heß, Hindersson, Johnston (3), Jordan and Thompson, Keilhack (1), Kendall, Knauer, Körting, Lanzi, Liebig, Léger (1, 2), Léger et Duboscq, Marré (4), Mead, Orsenigo, Panzer, Pappenheim, Pawlowsky, Police, Rosén, Roth (1, 2), Shepherd (2), Steindachner (1, 2), Stockard (1, 2, 3), Storrow (1), Stummer v. Traunsfels, Terry, Thompson, Tracy (2), Vincent, Willey, Williamson (1), Woskobojnikoff, Zugmayer.**

Tetragonopterus **Krüger (2), Marré (10).** — *T. ocellifer* **Rachow (8).**
Thalassophryne megalops **Bean and Weed (2).**
Theropon **Steiner.**
Tilapia zilli **v. Nicolai (2).**
Torpedo marmorata **Diamare, Kreidl und Kinoshita.**
Trachinus **Evans, Spitzly.**
Trichogaster fasciatus **Finck (5).** — *Tr. lalius* **Ehnle (11).**
Triglopsis ontariasis **Jordan and Thompson (3).**
Tripterygion **Guitel.**
Trutta **Schubart, Supino (2).** — *Tr. lacustris* **Murisier.**
Xiphophorus brevis **Rachow (9).** — *X. helleri* **Ehnle (9), Marré (11).**

Krolls Buchdruckerei, Berlin S.
Sebastianstrasse 76.

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE.

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND.

SIEBENUNDSIEBZIGSTER JAHRGANG.

1911.

III. Band. 1. und 2. Heft.

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

KÖNIGL. ZOOLOG. MUSEUM ZU BERLIN.

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

Berlin.

Inhaltsverzeichnis.

Jahresberichte für 1910.

Seite

Insecta.

Allgemeines . . . . . *Dr. Georg Seidlitz* 1
Coleoptera . . . . . *Dr. Georg Seidlitz* 43

Insecta. Allgemeines für 1910.

Von

Dr. Georg Seidlitz,
Ebenhausen bei München.

Vorbemerkung.

In dem allgemeinen Theil des vorliegenden Berichtes werden diejenigen Arbeiten über Insekten (*Hexapoda*) behandelt, die sich mit mehr als einer Ordnung (die „Ordnung" im weitesten Sinne genommen) beschäftigen.

Im Ganzen sind hier 368 Abhandlungen zu nennen, von denen 36 als selbständige Schriften erschienen, während 332 in 150 verschiedenartigsten Zeitschriften zerstreut waren, von denen nur 30 entomologische sind.

Übersicht.

pag.
A. Verzeichnis der Publicationen . . . . . 1—26
B. Arbeiten nach Zeitschriften geordnet . . . . . 26—35
C. Arbeiten nach Inhalt geordnet . . . . . 36—42

A. Verzeichnis der Publicationen.

(Die mit * bezeichneten Arbeiten waren dem Ref. nicht zugänglich).

Adelung N. v. (1). Referat über Brauer 1909 (1). Zool. Centr. 17. p. 498—499, — über Sokolov 1909 (1). ibid. p. 239—240.

Bäbler E. (1). Die wirbellose, terrestrische Fauna der nivalen Region. Ein Beitrag zur Zoogeographie der Wirbellosen. Rev. Suisse Zool. 18. 1910 p. 761—916. (Allg. Betrachtungen p. 761—810, Lokalfauna: *Lep.*, *Col.*, *Dipt.*, *Collemb.*, *Rhynch.* p. 810—862, characteristische Arten: *Lep.* p. 864, *Col.* p. 867, *Dipt.* p. 870, *Coll.* p. 873, *Rhynch.* p. 874, *Hym.* p. 875, Verbreitung horizontal u. vertical p. 886—894).

Baer W. (1). Siehe Escherich & Baer 1.

Baker C. F. (1). Siehe Essig & Baker 1.

Banks Ch. S. (1). Siehe Viehmeyer 2.

***Banks N. (1).** A list of works on North American entomology. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. 1910. No. 81. p. 1—120.

Barthe E. (1). Referate über Noël 1910 (1). Misc. ent. XVIII p. 20, — über Vuillet 1910 (1). ibid. p. 96.

Berlese A. (1). La *Diaspis pentagona* Targ. e gli insetti suoi nemici. Redia VI. 2. 1910 p. 299—335, tab. XXII. (1 *Rhynch.*, *Hym.* als Parasiten, *Col.* als Feinde).

Bickhardt (1). Referat über die „Mitteilungen aus der Entomologischen Gesellschaft zu Halle a. S." I. 1909, Ent. Bl. VI. p. 63, 151, — über Forel 1909 (2), ibid. p. 118—119, — über Wasmann 1910 (3) ibid. p. 245—246.

Bigelow M. (1). Siehe Redi 1.

Bischoff H. (1). Referate über Schmitt 1, Gadeau 1908, Krancher 1. Berl. ent. Z. 55. 1910 p. 266—269.

— **(2).** Sammelbericht. ibid. (p. 21). (Myrmecophile *Staph.* aus einem Käfergraben).

Blanchard R. (1). Note sur la collection entomologique du Musée Spallanzani. Bull. Soc. ent. Fr. 1910. p. 322—323. (Sammlungen).

***Bloomfeld E. N. (1).** Annual notes on the local fauna, flora etc. Hastings and E. Sussex Nat. 1. 1910 p. 205—211.

Boode E. (1). Ein Raubritter im Hinterhalt. Ent. Bl. VI. 1910 p. 112—118, 141—146. (Biol. *Neur.* u. *Hym.*, feuilletonistische Plauderei über *Myrmeleon*).

Börner C. (1). Die Verwandlung der Insekten. Natw. Wochenschr. 25. 1910. p. 561—567. (Speciell *Rhynch.*, Allg. über alle Ordnungen).

Braun M. (1) siehe Braun & Lühe 1.

***Braun M. & Lühe M. (1).** Leitfaden zur Untersuchung der tierischen Parasiten des Menschen und der Haustiere, für Studierende, Ärzte und Tierärzte. Würzburg. 1909. 186 pp. 100 figg. — Referat von Schuberg 1911. Zool. Centr. 18. p. 333—334. (Muss auch *Dipt.* u. *Rhynch.* enthalten).

***Britton W. E. (1).** Ninth report of the State Entomologist of Connecticut. New Haven Conn. 1910. p. 323—374, 9 figg., 16 tabb. — Referat von Schwangart 1911. Zool. Centr. 18. p. 124—125.

***Brocher Fr. (1).** Les phénomènes capillaires. Leur importance dans la biologie aquatique. Ann. biol. lacustre. Bruxelles 4. 1910. p. 89—138.

— **(2).** Observations biologiques sur quelques *Diptères* et *Hymenoptères* dits „aquatiques". ibid. p. 170—186.

Brues Ch. T. (1). A new *Pteromalid* parasitic on *Tortrix fumiferana*. Canad. Ent. 42. p. 259—260. (1 *Hym.* als Parasit 1 *Lep.*).

— **(2).** A new species of *Telenomus* parasitic on the eggs of Tussock moths. Psyche. 17. 1910. p. 106—107. (1 *Hym.* als Eier-Parasit bei *Lep.*).

*— **(3).** A preliminary list of the Proctotrypoid *Hymenoptera* of Washington, with descriptions of new species. Bull. Wis. Nat. Hist. Soc. Milwaukee. 7. 1910. p. 111—122.

*— **(4).** Notes and descriptions of North American parasitic *Hymenoptera*. ibid. 8. 1910. p. 45—52, 9. p. 67—85.

*— **(5).** The parasitic *Hymenoptera* of Florissant, Colorado. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. 54. 1910. p. 1—125.

***Bruyant C. (1).** Le massif des monts Dore. Ann. stat. limn. de Besse. Clermont-Ferrand. I. 1909 p. 20—54. (Nach Sharp p. 180 auch Ins.).

Burgess A. F. (1). Siehe Fiske & Burgess 1.

Butler A. G. (1). A few words respecting insects and their natural enemies. Trans. entom. Soc. London 1910. p. 51—154. (*Lep., Col.* erwähnt, Biol., Feinde).

***Catalogo.** Mem. Soc. Esp. Histor. Nat. I. 1910 p. 545—593. — Referat von Kuhnt 1. (Schluss des 1. Bandes. 450 *Col.*, 200 *Lep.*, die vom Golf von Guinea beschrieben wurden).

Champion G. C. (1). Siehe Champion & Lloyd 1.

Champion G. C. & Lloyd R. W. (1). Some interesting British insects. (Ent. Mont. Mag. 46. 1910 p. 1—3, 203—205, tab. I, IV). (1 *Hym.*, 15 *Col.*).

Chittenden F. H. (1). Siehe Chittenden & Russell 1.

***Chittenden F. H. & Russell H. M. (1).** The semitropical Army Worm. U. S. Dep. Agr. Bur. Entom. Bull. 66 P. V. 1909. 16 pp. 4 figg. — Referat von Schwangart 1911. Zool. Centr. 18. p. 613—614. (1 *Lep.* u. seine Parasiten: *Hym., Dipt.*).

***Cholodkovski N. A. (1).** (Über die biologischen Arten). Bull. Acad. Sc. St. Petersb. (Ser. 6) 1910. p. 751—770.

***— (2).** (Über die Spermatophoren ins Besondere bei den Insekten. Vorläufige Mitteilung). Arb. Naturf. Ges. St. Petersb. 41. 1. 1910 p. 72—78, deutscher Auszug p. 128—129.

***Clerc W. (1).** Sur la sensibilité des insects. Rameau Sapin. Neuchâtel. 40. 1906. p. 42—43, 45—46.

†Cockerell T. D. A. (1). Some insects in baltic amber. Entomologist. 1910. p. 153—155. (*Rhynch., Dipt.* im Bernstein).

***— (2).** Some insects collected in northwestern Colorado in 1909. Boulder Univ. Coll. Stud. 7. 1910. p. 126—130.

†— (3). Fossil insects and a *Crustacean* from Florissant Colorado. Bull. Amer. Mus. New York. 28. 25. p. 275—288. (*Trich., Hym., Orth., Dipt.*).

— (4). Referat über Wheeler 1. Science 31. p. 860—862.

Codina A. (1). Adición á la nota sobre la sensibilidad en los insectos. Bol. Soc. Arag. C. Nat. IX. p. 145—149. (Physiol. Betrachtungen über *Orth., Hym., Lep.*).

***Collinge W. E. (1).** The feeding habits of the Rook, *Corvus frugilegus* Linn. J. econ. Biol. London. 5. 1910. p. 49—67.

***— (2).** Fourth annual report of the honorary consulting zoologist. The Land Agent's Society 1910. p. 1—29.

Crawford J. C. (1). Two new species of african parasitic *Hymenoptera.* Canad. Ent. 42. p. 222—223. (*Hym.* als Eierparasiten bei *Orth.*).

— (2). Descriptions of certain *Chalcidoid* parasites. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Tech. Ser. 19. Part 2. 1910. p. I—IV, 13—24. (*Hym.* als Parasiten von *Lep.*, die Wirthe aber nicht genannt).

— (3). Two new parasitic *Hymenoptera*. Proc. Ent. Soc. Washington. 12. 1910. p. 145—146. (*Hym* als Paras. bei 1 *Lep.* u. 1 *Col.*).

*— (4). An entomological expedition to Guadalajara. Pomona. Journ. Ent. I. 1909. p. 76—77.

Crosby C. R. (1). Siehe Slingerland, Herrick & Crosby 1.

Csiki E. (1). (Die Ungarische Entomologische Gesellschaft). Rov. Lap. p. 65—67, 127. (Bericht über die Gründung).

***Dalgleish G.** (1). Ins. in Godalming. Zoologist 1910. p. 231. (*Neur.*, *Dipt.*).

Dalla Torre K. W. v. (1). Referat über Melander & Brues 1906 (1). Zool. Centr. 17. p. 94—95.

Dampf A. (1). Referate über Ussing 1910 (1[1]). D. ent. N. Bibl. I. p. 26, — über Schimmer 1910 (1). ibid. p. 67.

Davis A. (1.) Siehe Knuth 1.

Davis W. T. (1). Miscellaneous Notes on Collectingin Georgia. Journ. N. York Ent. Soc. XVIII. p. 82—85. (Biol. Notizen über *Hym.*, *Col.*, *Dipt.*).

***Deegener P.** (1). Wesen u. Bedeutung der Metamorphose bei den Insekten. Eine gemeinsvertändliche Einführung in die Insektenwelt. Leipzig. 1910.

***Demange V.** (1). Une haie de bambou au Tonkin. Feuill. jeun. nat. Paris. 40. 1910. p. 70—79, 90—92. (Nach Sharp p. 189 Ins.).

***Demoll R.** (1). Die Physiologie des Facettenauges. Ergebn. Zool. Jena. 2. 1910. p. 431—516.

— (2). Referat über Demoll. 1909 (1, 2). Zool. Centr. 17. p. 598—601.

Doflein F. (1). Siehe Hesse & Doflein 1.

***Duchaussoy A.** (1) Pâte pouvant remplacer le liège, la tourbe etc. Feuille jeunes natural. Paris. 41. 1910. p. 35.

Dunlop G. A. (1). A note on some inhabitants of a Badger's nest. Ent. Month. Mag. 46. p. 15—16. (2 *Dipt.*, 6 *Col.* in einem Dachsbau).

***Eckstein K.** (1). Der Kampf zwischen Mensch und Tier. (Aus Natur u. Geisteswelt. 18.) 2. Aufl. 1910. 130 pp. 51 figg. — Referat von Schwangart 1911 Zool. Centr. 18. p. 125—127. (Biol., Oecon.).

— (2). Jahresbericht über forstliche Zoologie für das Jahr 1909. Suppl. Allg. Forst- & Jagdz. 1910 p. 56—71. Referate über Beck 1909 (1), Gillanders 1908 (1), Wachtl 1909 (1). ibid. p. 65.

*— (3). Zur Richtigstellung und Abwehr. Zeit. f. Forst- u. Jagdw. 1910 p. 52—? — Referat von Eckstein 1911 p. 39, Antikritik von Seitz 2. (Kritik gegen Seitz 1.)

***Elenkin A. A.** (1). (Bericht über die phytopathologischen Untersuchungen im Trostjanetzki-Park, Gouvern. Poltawa). (Jahrb. Pflanzenkrankh.) St. Petersburg. III. 1909. p. 95—109, IV. 1910. p. 1—5.

Emery C. (1). Antwort auf C. Schrottky's Nomenklaturfragen

[1]) Der Titel der Arbeit fehlt im Referat.

in No. 9 dieser Zeitschrift. D. ent. Nat. Bibl. I. p. 95. (Abwehr contra Schrottky 1).

Engelhardt (1). (Observations along the costal regions from Virginia Beach, Va., to Cape Fear, N. C.) Journ. N. York Ent. Soc. XVIII p. 129—131. (Geogr. Notizen, *Col.*, *Orth.*, *Hym.*, *Dipt.*, *Neur.*, *Rhynch.*)

***Escalera M. M. de la (1).** Notas de Biologia entomologica. Asoc. Espań. Zaragoza. Madrid. IV. 3. p. 351—358.

Escherich K. (1). Termitenleben auf Ceylon. Neue Studien zur Soziologie der Tiere, zugleich ein Kapitel kolonialer Forstentomologie. Mit einem systematischen Anhang mit Beiträgen von A. Forel, Silvestri, Schimmer u. Wasmann. Jena. 1911 (1910).

— **(2).** Die myrmecologische Literatur vom Januar 1906 bis Juni 1909. Z. wiss. Ins. Biol. 6. p. 25—32, 76. Referate über Fiebrig 1907 (1), Hagmann 1907 (1), Mjöberg 1906 (1), Mordwilko 1906 (1), Schmitz 1908 (1), Thomann 1909 (1), Vosseler 1910 (1), Wasmann 1906 (3, 4, 5), Wheeler 1908 (4). p. 25—32, — über Sjöstedt 1908 (1) p. 76.

— **(3).** Referate über Forel 1909 (3). Zool. Centr. 17 p. 769—771, — über Wasmann 1909 (2). ibid. p. 786—787.

— **(4).** Siehe Escherich & Baer 1.

Escherich K. & Baer W. (1). Tharandter zoologische Miszellen. III. Reihe. Nat. Zeitschr. Forst- & Landw. VIII. 1910 p. 147—174. (5 *Lep.*, 1 *Col.*, Biol.)

Essig E. O. (1). Siehe Essig & Baker.

*— **(2).** Siehe *Col.* Essig 1. (*Col.* als Feinde von *Rhynch*).

***Essig E. O. & Baker C. F. (1).** Host index to Californian *Coccidae*. Pomona I. 1909 p. 53—70.

Evers J. (1). Insekten als Wetterpropheten. Z. wiss. Ins. Biol. VI 1910 p. 401. (*Col.*, *Lep.*, Biol.).

Fassl A. H. (1). Ein eigenartiger Fall von Mimikry. Z. wiss. Ins. Biol. VI p. 310. (Echte Mimicry einer *Lep.*-Raupe mit einer Giftschlange in West-Columbien).

***Felt E. P. (1).** Twenty-fourth Report of the State entomologist on injurious and other insects of the State of New York, 1908. St. Educ. Dept. Mus. Bull Albany. No. 134. 1909. p. 1—206.

*— **(2).** Twenty-fifth report of the State entomologist 1909. ibid. No. 141. p. 1—178.

*— **(3).** Recent observations upon European insects in America. Journ. Econ. Ent. III. p. 340—343. (*Col.* u. wahrscheinlich auch andere Ins.)

***Feytaud J. (1).** Les insectes parasites du liège. Rev. Viticult. Paris 1910. p. ?, 2 pp. — Referat von Schaufuss 1911 D. ent. Nat. Bibl. II p. 162—163. (*Col.*, *Hym.*, *Lep.*)

***Fiske W. F. (1).** Superparasitism :an important factor in the natural control of insects. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 88—97.

— (2). Siehe Fiske & Burgess 1.

***Fiske W. & Burgess A. F. (1).** The natural control of *Heterocampa guttivitta*. ibid. p. 389—394.

Franz V. (1). Referat über Hess 1909 (1). Zool. Centr. 17. p. 4—5.

***French C. (1).** Household Insects Pests. Journ. Depart. Agric. Victoria. VIII. 7. 1910. p. 480. — Referat von Rainbow 1911 Z. wiss. Ins. Biol. VII p. 325. (Schädlinge, *Dipt.*, *Lep.*).

Froggatt W. W. (1). Insects which damage Saltbush. Agricult. Gaz. N. S. W. XXI. 6. p. 465—470, tab. — Referat von Rainbow 1911 Z. wiss. Ins. Biol. VII p. 324. (*Lep.*, *Col.* als Schädlinge.).

— (2). Scale-eating Moths. ibid. p. 801, tab. (*Lep.*, welche Schildläuse fressen).

— (3). Some useful Insects. ibid. p. 963—964, tab. (2 *Dipt.*, 4 *Col.*, 1 *Orth.*)

— (4). Friendly Insects. ibid. p. 334—346, fig. 1—15, tab. I, II. (6 *Col.*, 2 *Neur.*, 2 *Dipt.*, 8 *Hym.*, *Rhynch.*, 3 *Orth.*, *Lep.* als Nützlinge besprochen und abgebildet).

— (5). The Entomological Fauna of Nauru Island, of the Ocean Island Group. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 407—410. (*Orth.*, *Col.*, *Hym.* einige Arten besprochen).

*— (6). Report on Parasitic and Injurious Insects. Sydney 1909. — Referat von Lichtwardt 1. (Öcon., Entom., besonders *Dipt.*).

***Fullaway D. T. (1).** Report on the insects which affect the cotton plant in the Hawaiian islands. Agric. Exp. Sta. Hawaii Honolulu Bull. No. 18. 1909. p. 1—27.

Gadeau de Kerville H. (1). Siehe *Col.* Gadeau 1. (3 *Orth.*, 6 *Rhynch.*, 28 *Col.*, 7 *Hym.*, 15 *Lep.*, 10 *Dipt.*, Gewicht).

***Germain Ph. (1).** Las colecciones de Insectos. Colectores y coleccionistas. Bol. Mus. nac. Santiago. 1. 1910. ser. 2. p. 155—158.

Girault A. A. (1). Siehe Girault & Sanders.

Girault A. A. & Sanders G. E. (1). The chalcidoid parasites of the common house or typhoid fly (*Musca domestica* Linn.) and its allies. Psyche. XVII. 1910 p. 9—28, 108—117, 145—160. (Hym. als Parasiten von 1 *Dipt.*).

Godman F. D. (1). Biologia Centrali-Americana. London 1910. *Col.* von Champion, *Lep.* von Walsingham.

***Green E. E. (1).** Remarkable mimetic resemblance between a cicadid and an Arctiid moth. Journ. Nat. Hist. Soc. Bombay. XX. 1910 p. 882. (Mimicry eines *Rhynch.* u. eines *Lep.*).

***Gretsch (1).** Mitteilungen über ausserordentliche Waldbeschädigungen im Grossherzogtum Baden, hervorgerufen durch Einflüsse organischer und anorganischer Natur. Versammlungsber. D. Forstver. 1909 p. 67—71. — Referat von Eckstein 1911 p. 41. (Schädlinge).

Griebel C. (1). Siehe Juckenack & Griebel 1.

Grünberg K. (1). Referat über Houard 1909 D. ent. Z. 1910 p. 122—123, — über Maxwell-Lefroy 1909 (1). ibid. p. 215.

***Gutherz S. (1).** Zur Histologie der quergestreiften Muskelfaser, insbesondere über deren Querschnittsbild bei der Kontraktion. Arch. mikr. Anat. 75. 1910 p. 209—224, 2 tabb.

Gurney W. B. (1). Fruit Flies and other Insects attacking Cultivated and Wild Fruits in New South Wales. Agric. Gaz. N. S. W. XXI 5. p. 423—433. (*Dipt.* u. *Hym.* als ihre Parasiten).

Hackwitz G. v. (1). Entomologiska anteckningar. Ent. Tids. 31 p. 236—243. (Geogr. Notizen, *Hym.*, *Col.*, *Lep.*, *Dipt.*, *Neur.*, *Orth.*, *Rhynch.*).

†**Handlirsch A. (1).** Einige interessante Kapitel der Paläo-Entomologie. Verh. Zool. bot. Ges. 60. 1910 p. (160)—(185). (Allg. phylogenetische und biologische Betrachtungen über alle Ordnungen).

— **(2).** (Wie sind die Riesenformen zu erklären?). ibid. p. 178—187. — Referat von Kuhnt 1. (*Col.*, *Hym.*, *Lep.*, *Orth.*).

Herbst P. (1). Siehe Kieffer & Herbst 1.

Herrick G. W. (1). Siehe Slingerland, Herrick & Crosby 1.

Hesse R. (1). Siehe Hesse & Doflein.

***Hesse R. & Doflein F. (1).** Tierbau und Tierleben in ihrem Zusammenhang betrachtet. I. Der Tierkörper als selbständiger Organismus. Von R. Hesse. Lpz. 1910. 789 pp. 15 tabb. — Referat von Kuhnt 1, von Ohaus 1, Kritik von G. W. Müller 1, Wagner 1911 Zool. Centr. 18. p. 70. (Morph. u. Biol.)

***Hewitt C. G. (1).** Importance of Entomology in the development of Canada etc. etc. Ottawa 1909—1910 p. 17—54.

*— **(2).** Insects destructive to Canadian forests. Ann. Report of the Commission of Conservation. Ottawa 1910. 12 pp.

Heymons R. (1). Referate über Berlese 1909 (1). Zool. Centr. 17 p. 576—577. — über Demoll 1908 (1), Janet 1909 (1,2). ibid. p. 613—618.

H. H. L. (1). Biographisches über Ch. J. St. Bethune, der im 74. Lebensjahr zum Editor emeritus der Zeitschrift ernannt wird. Canad. Ent. 42. 1910 p. 2—3.

Hoffmann W. (1). Reisebriefe. V. Rio Madeira. Ent. Rund. 27. p. 50—52, etc. etc. — (Reisebericht).

***Hollway J. J. (1).** Can insects reason? Trans. Nat. Hist. Soc. Eastbourne. 4. pt. 3. 1910. p. 11—15.

Hopkins A. D. (1). Insect which kill forest trees. Character and extent of their depredations and methods of control. U. S. Dept. Agric. Bur. ent. Circ. 125. 1910. p. 1—9.

*— **(2).** Insect injuries to the wood of dying and dead trees. ibid. 127. p. 1—3.

*— **(3).** Insect injuries to forest products. ibid. 128. p. 1—9.

*— **(4).** Insects in their relation to the reduction of future supplies of timber and general principles of contral. ibid. 129. p. 1—10.

Horn W. (1). Das Deutsche Entomologische National-Museum. Deut. ent. Nat. Bibl. I. 1910 p. 4—5. (Geschichtl.).

— **(2).** Referate über Schneider 1910 (1), Schmitt 1910 (1). D. Ent. N. Bibl. I. p. 57—58.

— **(3).** Siehe Jordan & Horn 1.

***Howard L. O. (1).** Report of the Entomologist for 1910. U. S. Dept. Agric. Washington. 1910.

*— **(2).** Some insects injurious to truck crops. Contents and index. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. 66. 1910. p. I—X u. 99—108.

— **(3).** On some parasites reared or supposed to have been reared from the eggs of the gipsy moth. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Tech. Ser. No. 19. Part. 1. 1910. p. I—V u. 1—12 (*Hym.* als Parasiten an *Lep.*)

— **(4).** Address at the dedication of the Entomology and zoology building of the Massachusetts agricultural college. Science. N. Ser. 32. 1910. p. 769—775. (Historischer Rückblick über die Wichtigkeit der Entomologie).

***Houlbert C. (1).** Les Insectes (anatomie et physiologie générales). Paris. 1910. 372 pp. 202 figg.

Iches L. (1). Les Insectes ennemis des cotonniers dans l'Argentine et leurs parasites. Bull. soc. nat. acclim. Paris. 57. 1910. p. 21—27, 64—71. (*Lep.* u. ihre Parasiten 2 *Dipt.*, 1 *Hym.*).

Ihering R. v. (1). Necessidades estudo dos insectos uteis e damninhos, dedicades aos agricultores Brasileiros, como reconhecer a que ordem dos insectos pertence uma certa forma larval e prejiudicial. O Entom. Bras. III p. 1—4, figg.. (*Rhynch, Orth., Lep., Col., Hym., Dipt.* nebst Larven u. Biol.).

Innes W. (1). Bibliographie des travaux entomologiques relatifs à l'Egypte. Bull. Soc. ent. Egypt. III. p. 121—128. (*Hym., Col., Collemb.*).

***Jacob B. (1).** *Diptères & Hymenoptères.* Rameau Sapin. Neuchâtel. 40. 1906 p. 26—27. (*Dipt.* u. *Hym.* als Parasiten von *Lep.*).

Jacobson Edw. (1). *Pheidologeton diversus* Jerd. und eine myrmecophile Fliegenart. Tijdschr. Ent. 53. 1910. p. 328—335. — Referat von Schaufuss 1911 D. E. Nat. Bibl. II. p. 9. (Myrmecoph. *Dipt.*).

— **(2).** Hilfsmittel beim Fang und Präparieren von Insekten, besonders in den Tropen. D. ent. Nationalbibl. Berlin. 1. 1910. p. 84—87, 91—95. (Technik).

Jacobson G. G. (1). (Kurzer Umriss der Thätigkeit der Russischen Entomologischen Gesellschaft während der ersten 50 Jahre ihres Bestehens). Hor. ross. 39. p. VII—XXIV. (Historisches).

— **(2).** Siehe Ssemënow 4.

— **(3).** (Aus der Beobachtung über die Lebensweise einiger Insekten in der Umgebung von Katharinenburg im Sommer 1910). Rev. Russe d'Ent. X. p. 273—275. (*Col., Dipt.*).

*Janet Ch. (1). Sur la morphologie des membranes basales de l'Insecte. Mém. soc. acad. Beauvais. 1909. p. 2.

*— (2). Note sur la phylogenèse de l'Insecte. Rennes 1909. 15 pp. figg.

Jeannel R. (1). Siehe Jeannel & Racovitza 1.

Jeannel R. & Racovitza E. G. (1). Biospeologica XVI. Enumeration des Grottes visitées 1908—1909 (3. série). Arch. zool. Paris (5) 1910. p. 67—185. (Beschreibung von 220 Höhlen, mit Nennung mehrerer Höhleninsekten).

*Johannsen O. A. (1). Insect notes for 1909. Maine Agric. Exp. Sta. Orono Bull. 177. 1909. p. 1—44.

— (2). Siehe Patch & Johannsen 1.

Jordan K. & Horn W. (1). Die Aufgaben der Sektionen für Nomenclatur und Museologie des I. Internationalen Entomologen-Kongresses zu Brüssel (1.—6. August 1910). D. ent. Nationalbibl. I. p. 12—13. (24 Punkte zur Discussion gestellt).

Jordan K. (1). Siehe Jordan & Horn 1.

Jörgensen P. (1). Kieffer & Jörgensen 1.

Juckenack A. (1). Siehe Juckenack & Griebel 1.

*Juckenack A. & Griebel C. (1). Über den Einfluss strychninhaltiger Nahrung auf Insekten. Zs. Unters. Nahrgsm. Berlin. 19. 1910. p. 571—573.

Karasek A. (1). Bemerkungen zu Vosseler 1904 (1). Ent. Rund. 27. 1910. p. 52.

Karawajew W. (1). Referat über Viehmeyer 1909 (1), Wasmann 1906 (2), 1909 (2), Wheeler 1910 (1). Rev. russ. d'Ent. X. p. 392—397.

*Keller C. (1). Die tierischen Feinde der Arve (*Pinus cembra* L.). Mitt. Schweiz. Centralanst. f. d. forstl. Versuchsw. X. 1910, p. 1—50. 15 figg. — Referat von Schwangart 1911. Zool. Centr. 18. p. 621—624, Eckstein 1911. p. 42. (*Col.*, *Hym.*, *Lep.*, *Rhynch.* als Schädlinge).

*Kerr J. G. (1). Remarks upon the Zoological Collection of the University of Glasgow [with a List of species of Insects described by J. C. Fabricius from specimens in Dr. Hunter's collection]. Glasgow Natural. 2. 1910. p. 97—111.

Kerville. Siehe Gadeau de Kerville.

Kieffer J. J. (1). *Cécidomyies* parasites de *Diaspis* sur le Mûrier. Boll. Lab. Zool. Portici. IV. p. 128—134. (*Dipt.* als Parasiten von *Rhynch.*).

*— (2). Beschreibung neuer in Blattläusen schmarotzender *Cynipiden*. Naturw. Zeit. Land- u. Forstw. VII. 1909. p. 479—482.

— (3). Siehe Kieffer & Herbst 1.

— (4). Siehe Kieffer & Jörgensen 1.

*Kieffer J. J. & Herbst P. (1). Über einige neue Gallen und Gallenerzeuger aus Chile. Centr. Bakt. Abt. 2. XXIII. 1909. p. 119—126.

***Kieffer J. J. & Jörgensen P. (1).** Gallen und Gallentiere aus Argentinien. Centr. Bakt. Abt. 2. XXVII. 1910. p. 362—444.

***Kirchner O. v. (1).** Blumen und Insekten. Ihre Anpassungen an einander und ihre gegenseitige Abhängigkeit. Leipzig. 1910. 436 pp., 159 figg., 2 tabb. — Referat von Schaufuss 1911. p. 97.

Klaptocz A. (1). Ergebnisse meiner Reise nach Nord-Albanien im Sommer 1909. Zool. Jahrb. Syst. 29. 1910. p. 395—400. — Referat von Meisenheimer 1. (*Col.*, *Hym.*).

Klebs R. (1). Über Bernsteineinschlüsse im allgemeinen und die *Coleopteren* meiner Bernsteinsammlung. Schr. Phys. Ök. Ges. Königsb. LI. 1910. p. 217—242. — Referat von Schaufuss 1911. D. ent. Nat. Bibl. II. p. 65. (*Hym.*, *Dipt.*, *Lep.*, *Orth.*, *Rhynch.*, *Col.*).

Kleine R. (1). *Sarcophaga albiceps* Meig., Primärparasit bei *Saperda populnea* L. Ent. Bl. VI. p. 217—221, fig. 1, 2. (1 *Dipt.* als Parasit bei 1 *Col.*).

— **(2).** Siehe *Col.* Kleine 5. (1 *Hym.* als Parasit bei *Col.*-Larven).

***Knortz K. (1).** Die Insekten in Sage, Sitte und Literatur. Annaberg 1910. — Referat von Kuhnt 1, Wanach 3. (Histor., Bibliogr.).

***Knuth P. (1).** Handbook of flower pollination. vol. III. Translation by J. R. Ainsworth Davis. Oxford 1909.

***Koch (1).** Tabellen zur Bestimmung schädlicher Insekten an Fichte und Tanne nach den Frassbeschädigungen. Berlin. 1910. 112 pp. — Referat von Eckstein 1911. p. 42. (Schädlinge).

Koeppen M. (1). Reisetage auf den glücklichen Inseln. Ent. Rund. 27. p. 86—88, etc. etc. (Reise eines Botanikers mit Sammelbericht über einige *Lep.* u. *Col.*).

Kolbe H. (1). Siehe *Col.* Kolbe 3. Aus der Natur VI. p. 201, 235, 266, 303, 336. — Referat von Stichel 1. (Brutpflege, *Col.*, *Orth.*, *Rhynch.*, *Hym.*).

Kormanew P. (1). Siehe Malkow & Kormanew 1.

Korssakow W. Siehe Rimsky-Korssakow.

***Kosarow P. (1).** (Die Krankheiten und Feinde der Kulturpflanzen Nord-Bulgariens 1908). (Arb. landw. Versuchsstat. Musterfarm Ruschtuk). II. 1. 1909. p. 68—195. — Referat von Bachmetjew 1911. Z. wiss. Ins. Biol. VII. p. 204. (*Rhynch.*, *Col.*, *Lep.* als Schädlinge in Bulgarien).

Krausse A. H. (1). Zur Insektenfauna Sardiniens. Faunistische, systematische, biologische und literarische Notizen. Ent. Rund. 27. p. 145—147, 161, 171, 179. (*Col.*, *Hym.*, *Dipt.*, *Orth.*).

— **(2).** Siehe *Col.* Krausse 2. Z. wiss. Ins. Biol. VI. p. 301—305. (Mimicry zwischen *Cvl.* u. *Hym.*).

Kryger J. P. (1). Resumé. Notes and observations on some parasites on spiders' eggs. Ent. Meddel. III. 5. 1910. p. 280—285.

— Referat von Kuhnt 1. (*Hym., Dipt.* als Parasiten in Spinneneiern).

***Kuhns D. B.** (1). Notes on Mani insects. Proc. Hawaian Ent. Soc. II. 1910. p. 93.

Kuhnt P. (1). Referat über Bourgeois 1909 (3). Ent. Rund. 27. p. 37—38, — über Wasmann 1910 (3). ibid. p. 34, — — über Kryger 1910 (1). ibid. p. 61, — über Hesse & Doflein 1910 (1). ibid. p. 85—86, — über La Baume 1910 (1). ibid. p. 93, — über Knortz 1910 (1), Wanach 1910 (3a), — über Steuer 1910 (1). ibid. p. 101—102, — über Assmuth 1910 (1). ibid. p. 118, — über Künkel 1909 (2). ibid. p. 125, — über Börner 1910 (1), Deegener 1910 (1), Grützner 1910 (1). ibid. p. 133, — über Martelli 1910 (6). ibid. p. 146, — über Plateau 1910 (1). ibid. p. 149, — über Catalogo Guinea 1910, Handlirsch 1910 (2). ibid. p. 165.

Kusnetzow N. J. (1). Siehe Sharp 1.

***La Baume W.** (1). Die Afrikanischen Wanderheuschrecken. Tropenpfl. XI. 2. Beiheft 1910. 130 pp. — Referat von Kuhnt 1. (*Orth.*, u. ihre Feinde, *Col., Hym.*).

***Laffite** (1). Le jubilé de J. H. Fabre. La Nat. Paris. 38. 1910. p. 257—259.

***Lea A. M.** (1). Insect and fungus pests of the orchard and farm. Tasmania 1908. p. 1—176.

***Levander K. M.** (1). Tierphänologische Beobachtungen in Finland, Jahrgang 1907. Bidr. F. Vet. Soc. Helsingfors. 67. III. 1909 p. 1—90. (Scheint nach Sharp auch Ins. zu behandeln).

Léveillé A. (1). Bulletin bibliographique. Bull. Soc. ent. Fr. 1910 p. 20—24, 40—44, 67—68, 93—100, 105—108, 120—124, 166—168, 185—192, 205—208, 216—220, 226—232, 248—252, 258—260, 274—276, 298—300, 317—320, 334—336, 354—356, 373—376.

Lichtwardt B. (1). Referat über Froggatt 1910 (6). Deut. ent. Z. 1909 p. 125.

Lloyd R. W. (1). Siehe Champion & Lloyd 1.

Liebus A. (1). Die heurige Nonnenkalamität in Mittel-Böhmen. Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1909 (1910) p. 257—265. — Referat von Schaufuss 1911 . D. ent. Nat. Bibl. II. p. 90—92. (1 *Lep.*, und *Dipt.* u. *Hym.* als Parasiten).

***Lubosch W.** (1). Vergleichende Anatomie der Sinnesorgane der Wirbelthiere. Lpz. 1910. — Referat u. Kritik von Wanach 1. (Unsinn über das Gehör der Ins.).

Lüderwaldt H. (1). Insektenleben auf dem Campo Itatiaya. Z. wiss. Ins. Biol. VI. p. 231—235. (Excursionsbericht).

— (2). Os Insectos necrophagos Paulistas. Revista do Museu Paulista VIII. 1910. p. 414—433. — Referat von Lüderwaldt 1912. D. Ent. Zeit. p. 476—486. (*Hym.*, 52 *Col.*, *Dipt.*, *Orth.*, *Rhynch.* an Cadavern u. biolog. Beobachtungen).

*Luff W. A. (1). Report of the entomological section. Trans. Soc. nat. Sci. Guernsey. 1909. 1910. p. 17—20.

*— (2). Additions to the insects of Sark. ibid. p. 54—57.

Lühe M. (1). Siehe Braun & Lühe 1.

Lund. Siehe Wesenberg-Lund.

Lynkeus W. W. (1). Jean Henri Fabre und die Entomologie. Ein Weckruf. Intern. ent. Zs. Guben. 4. 1910. p. 146—148, 152—153. (Biographisches u. Kritik).

— (2). Jean Henri Fabre. Ein Mahn- u. Gedenkwort. Ent. Bl. VI p. 249—255. (Biographisches über Fabre u. Kritik).

*Malkow K. (1). (Die hauptsächlichsten Krankheiten, die 1908 an Kulturpflanzen in Sadowo und Umgegend vorkamen). (Jahresber. landw. Versuchsstat. Sadowo). I. 1908 (1909) p. 201—208. — Referat von Bachmetjew 1911 Z. wiss. Ins. Biol. VII p. 204. (*Col.*, *Lep.*, *Rhynch.* als Schädlinge).

— (2). Siehe Malkow & Kormanew 1.

*Malkow K. & Kormanew R. (1). (Die in Bulgarien an Obstbäumen verbreiteten schädlichen Insekten und wie dieselben vertilgt werden können). (Bulgar. landwirt. Kalender). VIII. 1. 1906 p. 131—153. — Referat von Bachmetjew 1911 Z. wiss. Ins. Biol. VII. p. 204.

Marchal P. (1). Sur une Cochenille ravageant les arbres du Caire. Bull. Soc. ent. Egypt. III. p. 155—158. (*Rhynch.*, u. *Col.* als ihre Feinde).

— (2). Sur un *Braconide* nouveau parasite du *Dacus oleae*. Bull. Fr. 1910 p. 243—244. (1 *Hym.* als Parasit eines *Dipt.*)

Marenzeller E. v. (1). Referat über Claus 1. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien 60. p. (224)—(226).

Martelli G. (1). Notizie sulla *Drosophila ampelophila* Lw. Boll. Lab. Zool. Portici. IV. p. 163—174. (*Hym.* als Parasiten 1 *Dipt.*).

— (2). *Tischeria complanella* Hb. ibid. p. 296—306. (*Hym.* als Parasiten 1 *Lep.*).

— (3). *Myopites limbardae* Schiner. ibid. p. 303—306. (Hym. als Parasiten 1 *Dipt.*).

— (4). Intorno a due insetti che attaccano l'*Inula viscosa*. ibid. p. 307—315. (*Hym.* als Parasiten 1 *Lep.* u. 1 *Dipt.*).

— (5). Per la conoscenza delle convittime del *Dibrachys boucheanus* (Ratz.). ibid. p. 323—324. (1 *Hym.* als Parasit 1 *Lep.*).

*— (6). Parassiti indigeni ed esotici della *Diaspis pentagona* Targ. finora noti ed introdotti in Italia. Acireale. 1910. — Referat von Kuhnt 1. (1 *Rhynch.* u. seine Parasiten, *Hym.*, u. Feinde, *Col.*).

Masi L. (1). Contribuzioni alla conoscenza dei *Calcididi* italiani. Boll. Lab. Zool. Portici. IV. p. 3—37. (Paras. *Hym.* verschiedener Insekten).

Mason (1). Siehe Wallace & Mason 1.

Matsumura S. (1). Die schädlichen und nützlichen Insekten vom Zuckerrohr Formosas. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 101

—104, 136—139. (33 *Orth.*, 50 *Rhynch.*, 13 *Lep.*, 1 *Dipt.*, 25 *Col.* als Schädlinge, 20 *Orth.* 2 *Rhynch.*, 1 *Neur.*, 2 *Dipt.*, 9 *Col.*, 6 *Hym.* als Nützlinge genannt mit vielen n. spp. ohne Beschreibung).

***Maxwell-Lefroy H. (1).** Entomological notes. J. Nat. Hist. Soc. Bombay. 19. 1910. p. 1005—1010.

***— (2).** Entomological Notes. ibid. 20. 1910. p. 235—241.

***— (3).** The Insect Fauna of Tirhut. Rec. Ind. Mus. III. 1909 (1910) p. 301—338.

Mayer P. (1). Zoolog. Jahresbericht über 1909. *Arthropoda.* p. 1—99. Referate über Poulton 1909 (1) p. 9, über Keilin 1. p. 12, über Janet 1909 (2), Crampton 1909 (1), Snodgrass 1907 (1), 1909 (2), Link 1909 (2) p. 59—61, — über Retzius 1909 (1), Janet 1909 (1), Degeneer 1908 (1), Börner 1909 (1) p. 61—62, über Schimmer 1909 (1) p. 67, über Nielsen 1909 (1) p. 94—95, über Meisenheimer 1909 (1) p. 97, über Entz (1) ibid. Allg. Biol. p. 9, über Minkiewicz 1909 (1) p. 11.

Meisenheimer (1). Referat über Kerville 1908 (1), Klaptocz 1910 (1). Zool. Centr. 17. 1910 p. 713—715.

Meissner O. (1). Schutzgeruch. Soc. Ent. 25 p. 70. (Bei Ins. ?).

Meixner A. (1). Die Entomologie auf dem VIII. Internationalen Zoologen-Kongresse in Graz (15.—20. Aug. 1910). D. ent. Nat. Bibl. I. p. 60—61.

***Mercet R. G. (1).** Relaciones entre las plantas y los insectos. Asoc. espan. Zaragoza. 4. sec. 3. Madrid. 1910. p. 365—375.

Meyer (1). Zur Mimicrytheorie. Soc. ent. 25. p. 60.

Meyer P. (1). Über maßenhaftes Insektenvorkommen. Deut. ent. Z. 1910 p. 13—14. (*Col.*, *Lep.*, Biol. Notizen).

***Mokrshetzki Ss. A. (1).** Bericht über die Tätigkeit des Gouvernements-Entomologen der Taurischen Landschaft für das Jahr 1909. XVII. 1910, 29 pp.

***Morgan A. C. (1).** Methods of controlling tobacco insects. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Circ. 123. 1910. p. 1—17.

— (2). (An observation upon the toxic effect of the food of the host upon its parasites). Proc. Ent. Soc. Wash. XII p. 72. (*Hym.* als Paras. bei *Lep.*).

Morley Cl. (1). Insectivorous insects. Ent. Mag. 46. 1910. p. 143—144. (*Dipt.*, *Rhynch.*, *Hym.*).

— (2). On the *Hymenopterous* parasites of *Coccidae.* The Ent. 53. 1910 p. 27—31, 61—64, 94—96, 110—112. — Referat von Schaufuss. (*Hym.* als Parasiten von *Rhynch.*)

Müller G. W. (1). Kritik über Hesse & Doflein 1910 (1). Zool. Anz. 36. p. 191—192. 1910. — Referat u. Antikritik von Wagner 1911 Zool. Centr. 18. p. 72—73.

***Müller W. (1).** Über Wasserwespen. [Nebst Notiz über d. Metamorphose von *Hydaticus.*] Bl. Aquar. 21. 1910. p. 378 — 379.

Nassauer M. (1). Referate über Escherich 1910 (1), Ferrant 1910 (1). Entom. Zeitschr. 24. Frankfurt. 1911. p. 256.

Navas L. (1). Notas entomologicas. ((2. serie). Bol. Soc. Aragon. Ci. Nat. IX. 1910 p. 168—169. (1 *Neur.*, 3 *Orth.*, 1 *Hym.* besprochen).

***Nielsen J. C. (1).** Om Anvendelse af Snyltere og Rovinsekter til Bekaempelse af Insektangreb. Tidsskr. for Landøk. 1901. p. 38—51.

*— **(2).** A catalogue of the insects of north-east Greenland with descriptions of some larvae. = Pt. 2. of „The insects of the ‚Danmark' expedition". Danmarksekspeditionen til Grönlands Nordostkyst 1906—1908. 3. No. 2. 1910. p. 23—36.

***Noël P. (1).** Résumé des procédés de destruction des insectes nuisibles. Rouen 1910, 16 pp. — Referat von Barthel.

Ohaus F. (1). Referat über Forel 1910 (1) D. ent. Z. 1910 p. 215—217, — über Hesse & Doflein 1910. ibid. p. 581—582.

Oschanin W. (1). Nekrolog für G. W. Kirkaldy. Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 119—121.

— **(2).** Nekrolog für Edward Saunders. ibid. p. 122.

— **(3).** (Beitrag zur Frage der zoologischen Nomenklatur). ibid. p. 264—272. — Kritik von Poche 1911.

— **(4).** Referat und Kritik über Sherborn 1902 (1). ibid. p. 376—377.

— **(5).** Siehe Ssemënow 4. Bibliographie über Jakowleffs Schriften.

— **(6).** Tables générales des publications de la Société Entomologique de Russie ainsi que des articles, des synopsis et des formes nouvelles y contenues. 1859—1908. Hor. Soc. Ent. Ross. XXXVII 1909 Supplement 1910 p. 1—282. — Referat von Adelung 1911 Zool. Centr. 18. p. 354—355. (Bibliographie über 1259 Arbeiten p. 14—138 u. 7049 neuen Arten, *Col.*, *Aphan.*, *Hym.*, *Lep.*, *Dipt.*, *Rhynch.*, *Neur.*, *Orth.* p. 140—281).

Oudemans J. Th. (1). In memoriam Dr. A. J. van Rossum. Tijdschr. Ent. 53. 1910. p. 1—7. (Necrolog).

Pagenstecher A. (1). Die Gerning'sche Insektensammlung im Naturhistorischen Museum zu Wiesbaden. Jahrb. Nassauisch. Ver. Naturk. 63. 1910. p. 119—130. — Referat von Stichel 1. (Alte Sammlung *Col.*, *Lep.*).

Pantel J. (1). Recherches sur les *Diptères* à larves entomobies. 1. Caractères parasitiques aux points de vue biologique, éthologique et histologique. Cellule. Louvain. 26. 1910. p. 25—216. — Referat von Mayer 1911 p. 70. (Ausführliche Biol. u. Phys. parasitischer *Dipt.*-Larven).

Paoli G. (1). Sulla *Sarcophaga lineata* Fallen parassito dello *Stauronotus maroccanus* (Thunb.) in Sardegna. Boll. Lab. Zool. Portici. IV. p. 349—352. (1 *Dipt.* als Parasit 1 *Orth.*).

Patch E. M. (1). Siehe Patch & Johannsen 1.

***Patch E. M. & Johannsen O. A. (1).** Apple tree insects of Maine. Agric. Exp. Sta. Maine Orono. 1910. p. 1—67.

***Patschoski J. K. (1).** Übersicht der Feinde der Landwirtschaft im Gouv. Cherson und Bericht über das naturhistorische Museum für die Jahre 1908—1909. Cherson. 1910. 19 pp.

***Payne F. (1).** Some new types of chromosome distribution and their relation to sex. (With bibliography.) Biol. Bull. Woods Hole. Mass. 16. 1909. p. 119—166.

Pax F. (1). Siehe *Col.* Pax 1. Referat über Kellogg 1906 (2) p. 318.

Pérez Ch. (1). Les phénomènes histologiques de la métamorphose chez les Insectes. C. R. soc. biol. Paris. 68. 1910. p. 167—168. (Histologie der Metamorphose).

***— (2).** Signification phylétique de la nymphe chez les Insectes métaboles. Bull. Sci. France-Belgique. Paris. 44. 1910. p. 221—234.

Perkins R. C. L. (1). Supplement to *Neuroptera* (and *Orthoptera*). Faun. Hawai II 1910 p. 691—696.

Perrier E. (1). Jubilé de l'entomologiste J. H. Fabre. Rev. Sci. Paris 1910. 1. p. 577—579. (Biograph.)

***Petry A. (1).** Beiträge zur Kenntnis der heimatlichen Pflanzen- und Tierwelt. I. Über Naturdenkmäler und Verbreitungsgrenzen in der Umgebung von Nordhausen. (Programm des Realgymnasiums). — Referat von Schaufuss 2. (*Col.* u. *Lep.*).

***Pierce W. D. (1).** On some phases of parasitism displayed by insect enemies of weevils. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 451—458.

***Plateau F. (1).** Recherches experimentales sur les fleurs entomophiles peu visitées par les Insectes rendues attractives au moyen de liquides sucres adorants. Mem. Sc. Ac. de Belg. II. 1910. p. ?, 55 pp. — Referat von Kuhnt 1. (Versuche über Besuch der Blüthen durch *Hym.* u. *Dipt.*)

***Pocock R. J. (1).** Ant-mimicry by the larvae of a species of *Mantis*. Proc. Zool. Soc. Lond. 1910. p. 837—840. (*Orth.*, Mimicry mit Ameisen).

Polak R. A. (1). Das Insektenhaus der Konigl. Zool. Gesellschaft „Natura Artis Magistra" zu Amsterdam. Ent. Zs. 24. 1910. p. 12—16, 7 figg. (Technik, Biol., *Lep.*, *Col.*, *Orth.*, *Neur.*, *Hym.*).

Pomeranzew D. W. (1). Siehe Pomeranzew & Schewyrëw.

***Pomeranzew D. W. & Schewyrëw J. Ja. (1).** (Über die Verbreitung der insektenfressenden Vögel in Wald und Steppe). (Arb. Forstb. Versuchsstation Rußl.) St. Petersb. 24. 1910. p. 1—99.

Porta A. (1), Referat über Houlbert 1909 (1). Riv. Col. it. VIII p. 60—61.

***Portschinski I. A. (1).** (Biologische Studien über die Färbung und

die Eigenschaften der Insekten. I). (Der Naturfreund). St. Petersb. V. 1910 p. 167—190, 21 figg.

*— (2). (Der Kampf gegen gewisse schädliche Schmetterlinge mit Hülfe polyphager Parasiten aus dem Reich der Insekten). 2. Ausg. (Arb. Bur. Entom. gelehrt. Commiss. General-Direct. Landw.) St. Petersb. II. 10. 1910 p. 1—32.

***Pospelow W. P.** (1). (Bericht über die Tätigkeit der entomologischen Station der Südrussischen Gesellschaft zur Förderung der Landwirtschaft und des Ackerbaues im Jahre 1909.) (Die Landwirtschaft). Kiew V. 1910. p. 481—485, 528—539.

*— (2). (Die Schädlinge des Ackerbaues im Gouvernement Kiew, nach den im Jahre 1909 gemachten Beobachtungen der Entomologischen Station Kiew). (Bote der Zucker-Industrie) Kiew XI. 1910 p. 198—204, 242—245.

***Potts G.** (1). Entomology (Shropshire). Rec. Caradoc F. Cl. Shrewsbury. XV. 1905 p. 32—36, XIX. 1909 p. 33—34.

***Poulton E. B.** (1). Report of the Hope Professor of zoology 1909. Oxford 1910 p. 1—45.

Prochnow O. (1). Die Haupttypen der Lautapparate der Insekten. Ent. Zs. 24. 1910. p. 84—85, 89—91, 3 figg. (*Dipt., Hym., Col., Orth., Rhynch., Lep.*).

***Pylkow A.** (1). (Die Feinde der Zimmerpflanzen und ihre Bekämpfung). (Fortschr. des Gartenbaues). St. Petersburg. VII. 1910. p. 716—718, 752—754, 777—780, 811—812.

Rabaud E. (1). Notes biologiques du *Monodontomerus dentipes* Dalm. parasite de *Zygaena oecitanica* Vill. Bull. Paris 1910 p. 56—59. (1 Hym. als Parasit 1 *Lep.*).

Racovitza E. G. (1). Siehe Jeannel & Racovitza 1.

Rainbow W. J. (1). Australian Entomological Literature in 1909. Z. wiss. Ins. Biol. VI. p. 314—315. Referat über French 1909 (1). Siehe auch *Col.*

***Redi Fr.** (1). Experiments on the Generation of Insects. Translat. by Max Bigelow Chicago 1909. — Referat von Schenkling 3. (Übersetzung von Redi 1688).

Reh L. (1). Insekten und Vögel im Jahre 1910. Naturw. Z. Forst- u. Landw. 1910 p. 522—525. — Referat von Eckstein 1911 p. 42. (Insektenfressende Vögel).

†**Reis O.** (1). (Die Fauna der Fisch-Schiefer in Transbaikalien). Explor. chem. de fer Sibérie. St. Petersb. 29. 1910 p. 1—68 tab. I—V. Russisch und deutsch. (Fossile *Col.*, wahrscheinlich auch andere Ins.).

***Riehm E.** (1). Die wichtigsten pflanzlichen und tierischen Schädlinge der landwirtschaftlichen Kulturpflanzen. Berlin 1910. 158 pp. 66 figg. — Referat von Eckstein 1911. p. 39.

***Reuter O. M.** (1). Insekternas själslif, belyst af våra dagars forskning. F. Tidskr. Helsingfors. 1905. 58. p. 210—222 u. 400—418. 59. p. 305—329. (Seelenleben der Ins. nach den neuesten Forschungen).

*— (2). „Intelligensen" hos insekterna enligt våra dagars forskningar. ibid. 1907. 63. p. 203—222. (Die „Intelligenz" nach den neueren Forschungen).

Rimsky-Korssakow M. N. (1). (Beobachtungen an *Embiiden* aus Villa-Franca). Rev. Russe d'Ent. X. 1910 p. 72—78. (Biol. *Orth.*, Mimicry mit *Col.*).

— (2). (Notiz über Insekten der Umgegend von Villa-Franca). ibid. p. 296—300. (*Orth.*, dazu *Col.*, *Lep.* erwähnt).

Robertson C. (1). Hosts of *Strepsiptera*. Canad. Entom. 42. 1910. p. 323—330. (38 *Hym.* als Wirthe von *Streps.* aufgezählt und besprochen).

Roubaud E. (1). *Bembex*, chasseur de *Glossines* au Dahomey. C. R. Acad. Sc. 151. 1910 p. 505—508. — Referat von Schaufuss 2. (*Hym.*, *Dipt.*).

— (2). Evolution et histoire de *Roubaudia rufescens* Villen., Tachinaire parasite des guêpes sociales d'Afrique, des genres *Icaria* et *Belonogaster*. ibid. p. 956—958. (1 *Dipt.* als Parasit von *Hym.*).

Rüdiger L. (1). Naturselbstdrucke von Insektenflügeln. Ent. Rund. 27. 1910. p. 109—110. (Technik).

Rühl M. (1). Referat über Gerhardt 1910 (4) Soc. Ent. 25. p. 44.

— (2 [1]). Liste neuerdings beschriebener oder gezogener Parasiten und ihrer Wirte. ibid. p. 63—64, 68. (54 *Streps.*, 6 *Malloph.*, 45 *Dipt.*, 73 *Hym.* und ihre Wirte, zwar sorgfältig alphabetisch geordnet, aber ohne jegliche Literaturangabe, daher ganz werthlos. Als Wirte sind *Hym.*, *Lep.*, 10 *Col.* genannt, auch Vögel und Fledermäuse angedeutet).

— (3). Entomologische Neuigkeiten. ibid. p. 4, 8, 12, 16, 20, 27, 48, 79, 92, 96, 100. (Interessante Referate, leider ohne jeden literarischen Nachweis und daher ganz werthlos).

***Ruigter de Wildt J. C. de (1).** Über den Einfluss strychninhaltiger Nahrung auf Insekten. Zs. Unters. Nahrgsm. Berlin. 20. 1910. p. 520.

Russell H. M. (1). Siehe Chittenden & Russell 1.

Sanders G. E. (1). Siehe Girault & Sanders 1.

***Sanderson E. D. (1).** The relation of temperature to the growth of insects. [With bibliography.]. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 113—140. (Einfluss der Temperatur auf das Wachsthum der Ins.).

***Saunders W. (1).** Canada Department of Agriculture, Central experimental farm. Report of the Division of Entomology and Botany for the year ending March 1909. From annual report on experimental farms for the year 1908—1909. Ottawa 1910. p. 35—64.

***Schacht F. (1).** Fünf Jahre erfolgreiche Schädlingsbekämpfung und

[1]) Die Angabe des Autors fehlt im Text, ist aber im Register zu finden.

Obstbaumpflege. Braunschweig 1910. ? pp. — Referat von Eckstein 1911 p. 39.

Schaufuss C. (1). Referate über Snodgrass 1909 (1), Leonhardt & Schwarze 1909 (1), Banks 1909 (1), Bourgeois 1909 (3). Ent. Rund. 27. p. 1—3, — über Bouwmann 1909 (1). ibid. p. 20, — über Wasmann 1910 (3), Kleine 1909 (2), Nedelkow 1909 (1). ibid. p. 27—28, — über Handlirsch 1907 (1), Ziegler 1910 (2), Knortz 1910 (1). ibid. p. 31—34.

— **(2).** Referate über Seidlitz 1909 (1), Houlbert 1910 (1). D. ent. N. Bibl. I. p. 1, — über Schulz 1910 (1 [1]). ibid. p. 9—11, — über Hesse & Doflein 1910 (1). ibid. p. 17, — über Karawajew 1909 (1), Withington 1910 (2), Silvestri 1909 (7). ibid. p. 20—21, — über Handlirsch 1910 (1). ibid. p. 34, — über Viehmeyer 1910 (3, 2), Martelli 1910 (6). ibid. p. 41—42, — über Börner 1910 (1 [2]), Morley 1910 (2 [2]). ibid. p. 49—51, — über Roubaud 1910 (1 [3]). ibid. p. 58—59, — über Zerny 1910 (1). ibid. p. 83—84.

Schenkling S. (1). Der I. Internationale Entomologen-Kongress zu Brüssel 1.—6. August 1910. D. ent. Nationalbibl. Berlin. 1. 1911. p. 29—30, 35—36, 41—47 u. 52—55.

— **(2).** Referat über Schaufuss 1910 (3). ibid. p. 68, — über Thomas 1910 (1). ibid. p. 89.

— **(3).** Referat über Schurig 1909. Deut. ent. Z. 1910 p. 119, — über Redi 1909 (1). ibid. p. 337—338.

Schewyrëw J. Ja. (1). Siehe Allg. Pomeranzew & Schewyrëw 1.

Schimmer F. (1). Über die Wasmann sche Hypothese des „Duldungsinstinktes" der Ameisen gegenüber synöken Myrmekophilen. Zool. Anz. 36. 1910. p. 81—95. — Referat von Dampf 1. (*Hym., Orth.* Biol. u. Myrmecophilie).

— **(2).** *Myrmecophila Escherichi*, eine neue termitophile Ameisengrille. In: Escherich 1910 (1) p. 233—236. (*Hym., Orth.*)

***Schmitt A. (1).** Das Zeugnis der Versteinerungen gegen den Darwinismus, oder die Bedeutung der persistenten Formen für Abstammungslehre und Apologetik. ? pp. 14 figg. Freiburg. 1908. — Referat u. Kritik von Bischoff 1. (Theologische Descendenzlehre).

***Schneider K. C. (1).** Die Grundgesetze der Descendenztheorie in ihrer Beziehung zum religiösen Standpunkt. Freiburg 1910.

---

[1]) In dem ausführlichen, $5^1/_2$ Spalten langen Referat fehlt eine Hauptsache: Der Titel der Arbeit.

[2]) Beide Titel fehlen im Referat.

[3]) Bei diesem Referat fehlt sowohl der Titel als auch das genauere Citat.

266 pp. 73 figg. — Referat von Horn 2. (Teleologische Tendenzmusik).

Schrader A. (1). Bei dem Entomologen Dr. Th. Krüper in Amarusion. Ent. Rund. 27. p. 42—43. (Sammelexcursion).

***Schreiber A. F.** (1). (Die Feinde und Krankheiten der Himbeere und Mittel zu ihrer Bekämpfung). (Bote der ländlichen Wirtschaft). S. Petersburg. I. 1910. p. 20—23.

***Schreiner Ja. Th.** (1). (Der Kampf gegen die wichtigsten Schädlinge des Gartenbaues unter den Insekten). (Kais. Ges. für Gartenbau). St. Petersburg. 1910. 95 pp. tab.

— (2). (Der Apfel-Glasflügler, *Sesia myopaeformis* Bork., seine Lebensweise und Bekämpfung, nach den neuesten Erfahrungen zusammengestellt (Naturfreund) St. Petersburg. V 1910 Beilage I. p. 1—7. (Parasiten eines *Lep.*).

Schrottky C. (1). Nomenklaturfragen. D. ent. Nat. Bibl. I. p. 69—70. (Vertheidigung der Irrlehre vom Typus-Schwindel).

Schuberg A. (1). Referat über Leonhardt & Schwarze 1909, (1), Claus 1909 (1). Zool. Centr. 17. p. 645—649.

Schulz E. J. K. (1). Biologische und faunistische Notizen über schlesische Insekten. Z. wiss. Ins. Biol. VI p. 305—307. (*Orth.*, *Hym.*, *Lep.*).

Schulz K. (1). Pseudovitellus und ähnliche Gewebe der Homopteren sind Wohnstätten symbiotischer Sacharomyceten. Sitzb. Kgl. Böhm. Ges. Wiss. 1910. III. p. 1—39, fig. 1—18. — Referat von Schaufuss 2. (Hefepilze im Darm von *Rhynch.*, *Orth.*, *Col.*).

Schulz W. A. (1). Ein Beitrag zur Kenntnis der Lebensweise, Systematik und geographischen Verbreitung der *Trigonaloiden*. Ent. Tidsk. 31 p. 103—108. (*Hym.* als Parasiten von *Lep.*).

Schulze (1). Einige weitere Fälle zum Schlüpfen der Schmarotzer aus Imagines. Intern. ent. Z. Guben. 4. 1910. p. 10. (*Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten bei *Orth.*, *Col.*, *Lep.*).

Schultze W. (1). Siehe Viehmeyer 3.

Scott H. (1). The Percy Sladen Trust Expedition to the Indian Ocean in 1905. II. Eight months entomological collecting in the Seychelles Islands, 1908—1909. Trans. Linn. Soc. (2) XIV. 1910 p. 21—39. — Referat von Dampf 1911 D. ent. Nat. Bibl. I. p. 19. (50 000 Ins. erbeutet).

***Seitz A.** (1). Der Staatsentomologe. Ent. Zeitschr. 1909 p. ?. — Referat von Eckstein 1911 p. 39 „Fachzeitschrift" err. typ. Kritik von Eckstein 3. (Kritik über die staatlichen Forstschulen und Pflanzenschutzeinrichtungen Deutschlands).

*— (2). Der Staatsentomologe. Zeit. f. Forst- u. Jagdw. 1910 p. 317. (Antikritik gegen Eckstein 3.)

— (3). Der erste internationale Entomologen-Kongress in Brüssel. (1.—6. August 1910. Entomol. Zeitschr. 24. 1910. S. 105—106,

111, 116—117, 124—125, 130—131. (Bericht, leider unvollendet!)

***Sharp D. (1).** (Die Insekten). 5. 6. Übersetzt von N. J. Kusnetzow. (Bibliothek der Naturkunde). St. Petersburg. 1910. p. 729—1060, fig. 525—657.

— **(2).** Insecta. Zoological Record. Vol. 47. 1908. London 1910. p. 1—435. Auch Intern. Cat. Sci. N. 1908. 1910. p. 1—428.

***Shipley A. E. (1).** Foreword [to Bull. Entom. Res.). Bull. Entom. Res. London. 1. 1910. p. 1—6.

Silvestri F. (1). Introduzione in Italia d'un Imenottero indiano per combattar la mosca delle arance. Boll. Lab. Zool. Portici. IV. p. 228—245. (1 *Hym.* als Parasit 1 *Dipt.*).

— **(2).** Materiali per la conoscenza dei parassiti della Mosca delle olive. ibid. p. 295. (Vorwort zu Martelli 2).

— **(3).** Siehe *Col.* Silvestri 2. ibid. p. 246—289 (*Orth., Rhynch.* als Feinde, *Hym., Dipt.* als Parasiten u. Hyperparasiten 1 *Col.*).

— **(4).** Beschreibung der von K. Escherich auf Ceylon gesammelten termitophilen *Thysanuren, Myriapoden*, sowie einer unbekannten, mimetischen, termitophilen *Coleopteren*-Larve. In: Escherich 1910 (1) p. 237—247.

***Sirakow P. (1).** (Der moderne Rebenbau). Plewna 1909. 762 pp. — Referat von Bachmetjew 1911 Z. wiss. Ins. Biol. VII p. 204. (Schädlinge des Weines in Bulgarien p. 602—762).

***Skorikow Ss. A. (1).** (Zoologische Untersuchungen des Ladoga-Wassers als Trinkwassers). St. Petersburg. 1910. 123 pp. 1 tab., 1 Karte. (Nach Sharp hierher).

Slingerland M. V. (1). Siehe Slingerland, Herrick & Crosby 1.

Slingerland M. V., Herrick G. W. & Crosby C. R. (1). Insects and their control. Bull. Cornell Univ. Exper. Stat. 283. 1910. p. 466—479.

Slowtzoff B. (1). Über den Gaswechsel der Insekten und dessen Beziehung zur Temperatur der Luft. Biochem. Zs. 19. 1909. p. 497—503. (Physiol.).

— **(2).** Beiträge zur vergleichenden Physiologie des Hungerstoffwechsels. V. Der Hungerstoffwechsel der Mistkäfer. ibid. p. 504—508.

Smith J. B. (1). Insects and entomologists: their relations to the community at large. Ann. Ent. Soc. Amer. Columbus. Ohio. 3. 1910. p. 12—14. (Bedeutung der Insekten und der Entomologie für das Gemeinwohl. Vielleicht Auszug aus 2).

***— (2).** Insects and entomologists: their relations to the community at large. Pop. Sci. Mon. New York. 76. 1910. p. 209—226, 467—477. — Referat von Schwangart 1911 Zool. Centr. 18. p. 131. (Nützlinge und Schädlinge beschrieben, Biographien von Entomologen).

— **(3).** Report of the Entom. Depart. of the New Jersey Agricult.

Coll. Experiment Station for the Year 1908. Paterson N. Jers. 1909. 417 pp. 12 figg. — Referat von Schwangart 1911 Zool. Centr. 18. p. 129—130. (*Dipt.*, *Hym.*, *Rhynch.*).

*— (4). Report of the entomological department of the New Jersey Agric. Coll. Exp. Station for the Year 1909. Trenton, New-Jersey. 1910. p. 354—459. — Referat von Schwangart 1911 Zool. Centr. 18. p. 130. (*Orth.*, *Dipt.*).

*— (5). Report of the insects of New Jersey. Rep. N. J. St. Mus. Trenton. 1909. p. 13—880, 340 figg.

*— (6). Insects injurious to sweet potatoes in New Jersey. Agric. Exp. Sta. Bull. New Jersey. 229. 1910. 16 pp.

Solger F. (1). Siehe Speiser 4.

Speiser P. (1). Blütenbesucher auf *Pelasites spurius*. Z. wiss. Ins. Biol. 6. p. 25. (14 *Dipt.*, 2 *Hym.*).

— (2). Neuere Arbeiten über *Siphonaptera*. ibid. p. 366—369. Referat über Dampf 1909 (1).

— (3). Literatur-Bericht. 40—46. ibid. Beilage p. 201—236. (Lit. für 1907: *Dipt.*, *Col.*, *Lep.*).

— (4). Insektenleben [auf den Dünen]. In: Dünenbuch. Bearb. von F. Solger u. A. Stuttg. 1910. p. 353—373.

Ssemënow A. P. (1). (Die Bedeutung und die Aufgaben der Russischen Entomologischen Gesellschaft). Rev. Russe d'Ent. X 1910. p. LI—LIX.

— (2). (Alexander Iwanowitsch Jakovlev. 22. II.1863 — 28. XII. 1909). (Sein Leben, seine gemeinnützliche und wissenschaftliche Thätigkeit). ibid. p. LXI—LXXVI. (Biogr. u. Bibliogr. *Col.*, *Hym.*).

— (3). (Die Publicationen der Gesellschaft und die wissenschaftlich-literärische Tätigkeit ihrer Mitglieder). Hor. Ross. 39. 1910 p. XXV—XXXVIII. — Referat von Adelung 1911 Zool. Centr. 18. p. 354. (Literaturbesprechung).

— (4). (Wassili Jevgrafovitsch Jakowleff. 28.I.1839 — 2. VIII. 1908. Einige Blätter aus der Geschichte der Zoologie in Rußland). ibid. p. 1—57. (Biographie mit Portrait p. 1—19. Verzeichnis seiner Schriften und seiner neuen Arten von W. Oschanin & G. Jacobson p. 20—57: 95 Schriften über *Rhynch.*, 78 über *Col.*, 14 über andere Insekt., 13 ichthyologische Schriften, 7 über Vögel und Säugethiere[1]).

*— (5). (Die taxonomischen Grenzen der Art und ihre Stufen. Ein Versuch der genauen Kategorisation der niederen systematischen Einheiten). Mem. Akad. Wiss. St. Petersburg (8) XXV. 1. p. 1—29. fig. — Referat von Bachmetjew 1911 Z. wiss. Ins. Biol. VII p. 138—140. (Bedeutung des Artbegriffes phylogenetisch begründet).

[1]) Das Portrait trägt eine Unterschrift, die nicht entziffert werden kann.

***Ssergejew M. J. (1).** (Über die Entwickelung von *Ocneria dispar* und seiner Parasiten). (Bote der Waldkultur). Moskau XII. 1910 p. 449—452. (Parasiten eines *Lep.*).

***Ssolowiëw P. Th. (1).** (Zur Kenntnis des Baues der Stigmen der Insekten). (Nachr. Univ. Warschau). 1910. 6. p. 1—23. — — Referat von Bachmetjew 1911 Z. wiss. Biol. VII p. 138. (Russisch, *Lep.*, *Col.* untersucht).

***— (2).** (Zum Bau des Schließapparates der Stigmen der Insekten). (Protok. der Naturf. Ges. Warschau). XXI 1909 p. 126—132. (Rußisch, wahrscheinlich = 1909, 1).

— (3). Siehe *Col.* Ssolowiëw 1. (*Lep.*, *Col.*, deutscher Auszug aus 1 nach Bachmetjew loc. cit.).

Stebbins F. A. (1). Insect Galls of Springfield, Massachusetts, and vicinity. Springfield Museum of Natural History. Bull. 2. 1910 p. 1—139, tab. 1—32. (Gallen von Acariden, 22 *Rhynch.*, 1 *Col.*, 82 *Dipt.*, 5 *Lep.*, 77 *Hym.*, nach Pflanzen geordnet p. 1—64, nach Ins. aufgezählt p. 131—138).

Steuer A. (1). Biologisches Skizzenbuch für die Adria. Leipz. 1910. 82. pp. 80 figg. — Referat von Kuhnt 1. (Biol. *Col.*, *Dipt.*, *Orth.*).

— (2). Referat über Hesse (1). Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. p. (228)—(230).

Stichel H. (1). Referat über Meisenheimer 1909 (2) Int. Ent. Z. IV p. 1—2. — über Hesse & Doflein 1910 (1) ibid. p. 62, — über Pagenstecher 1910 (1). ibid. p. 130, — über Ziegler 1910 (1). ibid. p. 151—152, 169—171, 175—177, 207—208, — über Kolbe 1910 (1). ibid. p. 187—188, 199—200, — über Jordan 1905 (1) ibid. p. 215—216, 225—226, 247—258.

— (2). Necrologische Notiz über Mährenthal. ibid. p. 130.

Strassen O. zur (1). Psychologie der Insekten. Ber. Senckenb. Ges. 41. 1910. p. 197—199. (Psychologie).

***Swezey O. H. (1).** Notes on a day's insect-collecting in the Waianae mountains, Och. Proc. Haw. Ent. Soc. 2. 1910. p. 113—114.

Swinton A. H. (1). The vocal and instrumental music of insects (continued). Zoologist. London. 1910. p. 299—306, 426—432. (Forts. von 1909, *Rhynch.*, *Orth.*, *Lep.*, Morph.).

***Szente K. (1).** (Beiträge zur Kenntnis des Fettkörpers der Insekten). Állatt. Közl. Budapest. 9. 1910. p. 169—181, 208, tab. IV. (Morph., besonders *Col.* und *Orth.*).

Tarnani J. K. (1). Referate über Ssokolow 1909 (1), Taschenberg 1909 (1). Rev. russ. d'Ent. X. p. 89—91, — über Kirchner 1906 (1), Pomeranzev 1907 (1), Portschinski 1908 (1), Pospelow 1908 (1), Prostosserdow 1909 (1), Schreiner 1909 (2, 3), A. Ssilantjew 1909 (1), Portschinki 1909 (2). ibid. p. 109—116, — über Wolski 1909 (1). ibid. p. 118.

*— (2). (Die Anabiose der Insekten). (Tageblatt d. XII. Vers. russ. Naturf. u. Ärzt. 1910 p. 540—541).

***Tavernier Eug.** (1). Un maître entomologiste. Nat. Canad. Quebec. 37. 1910. p. 90—94. (Biograph. über Fabre, Auszug aus Perrier 1).

***Terry F. W.** (1). Notes on some insects observed in South China which are also common in Hawaii. Proc. Haw. Ent. Soc. II. 1910 p. 90—92. (Ins. in China u. zugleich auf Hawaii).

*— (2). Obituary notice for G. W. Kirkaldy. Proc. Ent. Soc. Washington. 12. 1910. p. 111—113.

***Theobald F. V.** (1). Report on economic zoology for the year ending September 31. 1910. London 1910. p. 1—139. (Bericht).

***Thomas Fr.** (1). Verzeichnis der Schriften über deutsche Zoocecidien und Cecidozoen bis einschliesslich 1906. Sep. aus Rübsaamen Zoocecidien Deutschlands. Zoologica. 61. — Referate von Schenkling 2. (Bibliogr. über Gallen).

***Thompson W. R.** (1). Notes on the pupation and hibernation of *Tachinid* parasites. Journ. Econ. Ent. III. 1910. p. 283—295. (*Dipt.* als Parasiten).

Thompson (1). Ins. in Kirkdale Yorksh. The Natural. 1910 p. 401.

Tölg Fr. (1). *Billaea pectinata* Mg. (*Sirostoma latum* Egg.) als Parasit von *Cetoniden-* und *Cerambyciden*-Larven. Metamorphose und äussere Morphologie der Larve. Z. wiss. Ins. Biol. VI. p. 208—211, 278—283, 331—336, 387—395, 426—430. (1 *Dipt.* als Parasit von *Col.* Larven).

Trägårdh I. (1). Om Berlese's apparat för snabb ock effektiv insamling af små leddjur. Ent. Tids. 31. p. 35—38 fig. (Technik).

Trshebinski J. N. (1). Siehe Wassiljew & Trshebinski 1.

Tucker E. S. (1). Additional results of collecting insects in Kansas and Colorado. Trans. Kans. Acad. Sci. Topeka. 22. 1909. p. 276—304. (*Hym.* p. 276—297, *Dipt.* p. 298—304).

— (2). New parasites of the genus *Meraporus*. Canad. Ent. 42. p. 341—346. (*Hym.* Parasit. bei *Col.*).

***Turner H. J.** (1). Our authorities: an introduction to the early literature of entomology. Part 2. Proc. South London ent. Soc. 1909—10. p. 21—28.

Ussing Hj. (1). Beiträge zur Biologie der Wasserwanze: *Aphelocheirus Montandoni* Horvath. Intern. Rev. Hydrobiol. III. Lpz. 1910 p. 115—121. — Referat von Dampf 1. (1 *Hym.* als Eier-Parasit bei 1 *Rhynch.*).

***Verschaffelt Ed.** (1). De oorzaak der voedselkens bij eenige plantenetende Insecten. Versl. Wis. Nat. Afd. K. Akad. Wet. Amsterdam. XIX. 1910 p. 594—600. (Holländisch, über Futterauswahl).

*— (2). Id. Proc. Sci. K. Akad. Wet. Amsterdam. XIII. 1910. p. 536—542. (Englisch).

*— (3). Id. Pharm. Weekbl. Amsterdam. 47. 1910. p. 1233—1240. (Holländisch).

Viehmeyer H. (1). Referat über Forel 1909 (2). Ent. Rund. 27. p. 25.

*— **(2).** On the myrmecophily of caterpillars of *Catochrysops cnejus* Fab. Translated and edited by Ch. S. Banks. Phill. Journ. Sci. D. Ethnol. Anthr. Gen. Biol. 5. 1910 p. 69—72. (Myrmecoph. *Lep.*-Larven).

*— **(3).** A myrmecophilous *Lycaenid chrysalis* from the Philippines. Translated by W. Schultze. ibid. p. 73—77. (Myrmecoph. *Lep.*-Puppe).

— **(4).** Referat über Wheeler 1910 (1). D. Ent. N. Bibl. I. p. 17—19.

Voeltzkow A. (1). Reise in Ost-Afrika. II. 5. 1910. *Col.* von Weise, — *Physopod.* von F. Trybon, — *Hym.* von J. J. Kieffer, — *Orth.* von K. Escherich u. L. Bruner.

Vosseler J. (1). Die Gattung *Myrmecophana* Brunn. Ihre hypertelische- und Ameisennachahmung. Zool. Jahrb. Abt. Syst. 27. 1908. p. ? — Referat von Escherich 1. (Mimicry *Orth.*, *Hym.*).

Vuillet A. (1). Comment se comportent en Amerique les parasites européens et japonais de *Liparis dispar* et *Liparis chrysorrhoea*. Bull. Soc. sc. et méd. Ouest. XIX. 1910 p.? — Referat von Barthel 1. (*Hym.* als Parasiten von *Lep.*).

Walker J. J. (1). Referat über Poulton 1909 (1). Ent. Month. Mag. 46. p. 19—20.

Wallace (1). Siehe Wallace & Mason 1.

***Wallace & Mason (1).** (*Col.* u. *Lep.* in Scunthorpe Yorksh.). The Naturalist. 1910 p. 393—394.

Wanach B. (1). Transport eines *Philopterus* durch *Ornithomyia avicularia* L. Ent. Rund. 27. p. 121. (1 *Malloph.* auf 1 *Dipt.*).

— **(2).** Libellenfütterungen. Berl. ent. Z. 55. 1910 p. 265. (*Orth. Lep.* fressend).

— **(3).** Referat über Knortz 1910 (1), Lubosch 1910 (1). ibid. p. 159—160.

— **(3a).** (Über Farben bei *Col.* u. *Lep.*) ibid. Sitzb. vom 19. Mai. — Referat von Kuhnt 1.

— **(4).** Einige Beobachtungen an Wasserinsekten. D. ent. N. Bibl. I. p. 24. (Biol. Notizen, *Col.*, *Neur.*).

***Washburn F. L. (1).** Thirteenth report of the State Entomologist of Minnesota to the Governor for the years 1909 and 1910. Seventh report of F. J. Washburn. Agric. Exper. Sta. St. Anthony. 1910. p. 1—184.

Wasmann E. (1). Über das Wesen und den Ursprung der Symphilie. (173. Beitrag zur Kenntnis der *Myrmekophilen* und *Termitophilen*.) Biol. Centralbl. 30. 1910. p. 97—102, 129—138, 161—181. (Myrmecoph., *Hym.*, *Col.*, Amicalselection p. 164—181).

— **(2).** Nils Holmgren's neue *Termiten*studien und seine Exsudattheorie. (175. Beitrag zur Kenntnis der *Myrmekophilen* und *Termitophilen*). ibid. p. 303—310.

— (3). Siehe *Col.* Wasmann 2. Z. wiss. Ins. Biol. 6. p. 5—10, 37—39. (*Staph.* als Ameisenräuber).

Wassiljew E. M. (1). Siehe Wassiljew & Trshebinski 1.

***Wassiljew E. M.** & **Trshebinski J. N.** (1). (Bericht über die Thätigkeit der entomologischen Station der russischen Gesellschaft von Zuckerfabrikanten in Smela, Gouv. Kiew, für das Jahr 1909). Kiew 1910, 28 pp.

***Wassiljew I.** (1). Abbildungen und Beschreibungen der wichtigsten Schädiger der Obstgärten unter den Insekten. I. Insekten, die den Obstbäumen schaden. 3. Aufl. (Arb. Bur. Ent. gel. Comm. General.-Dir. Landwirt.). St. Petersburg VI. 4. 1910 p. 1—68, 7 tabb.

Waterhouse C. O. (1). Edward Saunders. Obituary. Zool. 1910 p. 75—76. (Necrolog).

***Weiss A.** (1). Die Fauna (des Herzogtums Sachsen-Meiningen). V. *Arthropoda.* Schr. Ver. Meininger Gesch. H. 61. 1910. p. 871—1018.

Wesenberg-Lund C. (1). Über die Respirationsverhältnisse bei unter dem Eise überwinternden, luftatmenden Wasserinsekten, besonders der Wasserkäfer und Wasserwanzen. Int. Rev. Hydrobiol. III. p. 467—486. — Referat von Dampf 1911 D. ent. Nat. Bibl. II. p. 82. (*Dyt.*, *Hydr.* u. *Rhynch.* u. *Dipt.*).

Wheeler W. M. (1). Ants, their structure, development and behavior. N. York. 1910. 663 pp. 286 figg. — Referat von Viehmeyer 1, Karawajew 1, Cockerell 4. (Auch myrmecophil. Ins.).

— (2). The effects of parasitic and other kinds of castration in insects. Journ. Exper. Zool. Philadelph. VIII. 1910 p. 377—438.

***Willcocks F. C.** (1). The insect pests of cotton. J. Sci. Cairo. 42. 1910. p. 57—64.

*— (2). Insects injurious to stored grains, seeds etc. with special reference to their occurrence in Egypt. Yearbook of the Khedival Agric. Soc. Cairo. 1909. Glasgow 1910. p. 196—227.

Wildt. Siehe Ruigter.

Withington Ch. H. (1). Insect types and cotypes. A preliminary list of those in the Francis Huntington Snow entomological collections. Trans. Kans. Acad. Sci. Topeka. 22. 1909. p. 327—335. (510 *Dipt.*, 215 *Hym.*, 97 *Lep.*, 38 *Rhynch.*, 11 *Orth.*, 1 *Neur.*, zusammen 872 spp. aufgezählt).

— (2). Habits of parasitic *Hymenoptera.* 2. ibid. p. 314—322, tab. I, II. — Referat von Schaufuss 2. (*Hym.* als Parasiten von *Rhynch.*).

Wytsman P. (1). Genera Insectorum. fasc. 80b, 100—106, 108—111, 112a, 1910: fasc. 110, 111 *Col.*: Hagedorn, Schmidt, — fasc. 101, 109 *Orth.*: Shelford, — fasc. 100, 103, 104, 108, 112a *Lep.*: Meyrick, Prout, Stichel, — fasc. 102,

105, 80 b *Hym.*: Emery, Turner, Kieffer, — fasc. 106 *Dipt.*: Hendel.

* **Young D. B.** (1). Additional list of Adirondack insects. N. Y. Stat. Educ. Dep. Mus. Bull. 141. 1910 p. 123—125.

Zacher Fr. (1). Referat über Fiebrig 1907 (1), Girault 1907 (2). Z. wiss. Ins. Biol. VI. p. 413, — über Shelford 1907 (1). ibid. p. 459.

Zerny H. (1). Über parasitisch lebende *Lepidopteren*. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. (8)—(16). (*Lep.* als Parasiten auf *Fulgoriden, Rhynch.*).

— (2). Über myrmekophile *Lepidopteren*. ibid. p. (93)—(103). (*Lep.* als Myrmecophilen und als Feinde bei Ameisen, umfass. Referat).

***Ziegler H. E.** (1). Der Begriff des Instinktes einst und jetzt. Eine Studie über die Geschichte und die Grundlagen der Tierpsychologie. 2. Aufl. Mit Anh.: Die Gehirne der Bienen und Ameisen. Jena 1910. — Referat von May 1911. Zool. Centr. 18. p. 77—80.

— (2). Die Streitfrage der Vererbungslehre (Lamarckismus oder Weismannismus). Nat. Wochenschr. IX. 1910 p. 193—202. — Referat von Schaufuss 1. (Den reinen Darwinismus gegen den Lamarckismus vertheidigt).

B. Arbeiten nach Zeitschriften.

(Die mit * bezeichneten Zeitschriften waren dem Ref. nicht zugänglich).

I. Europa.

a) Deutschland, Luxemburg, Österreich, Schweiz, Balkanländer.

Selbständig erschienene Werke: Braun & Lühe 1, Deegener 1, Eckstein 1, Hesse & Doflein, Kirchner 1, Kleine 1, Knortz 1, Koch 1, Lubosch 1, Petry 1, Schacht 1, Schmitt 1, Schneider 1, Sirakow 1, Speiser 4, Steuer 1, Ziegler 1.

Entomologische Zeitschriften.

Deutsche Entomologische Zeitschrift. 1910: Grünberg (1) p. 122—123, 215. — Lichtwardt (1) p. 125. — Ohaus (1) p. 215—217, p. 581—582. — Schenkling (1) p. 119, 337—338.

Berliner Entomologische Zeitschrift. 55. 1910: Bischoff (1) p. 266—269, (2) p. 21. — Wanach (1) p. 265, (2) p. 159—160.

Entomologische Blätter. VI. 1910: Bickhardt (1) p. 63, 118, 151, 245. — Boode (1) p. 112—118, 141—146. — Kleine (1) p. 217—221. — Lynkeus p. 249—255.

Entomologische Rundschau. Forts. der Entomologischen Wochenblätter mit „Insektenbörse" und „Entomologisches Vereinsblatt". Stuttgart. 27. 1910: Hoffmann (1) p. 50—52, etc. —

Karasek (1) p. 52. — Koeppen (1) p. 86—88 etc. — Krausse (1) p. 145—147; 161, 171, 179. — Kuhnt (1) p. 37—38, 34, 61, 85—86, 93, 101—102, 118, 125, 133, 149, 165. — Rüdiger (1) p. 109—110. — Schaufuss (1) p. 1—3, 20, 27—28, 31—34. — Schrader (1) p. 42—43. — Wanach (1) p. 121. — Viehmeyer (1) p. 25.

Zeitschrift für wissenschaftliche Insektenbiologie. 6. 1910: Escherich (1) p. 25—32, 76. — Evers (1) p. 401. — Fassl (1) p. 310. — Krausse (1) p. 301—305. — Lüderwaldt (1) p. 231—235. — Matsumura (1) p. 101—104, 136—139. — Pax (1) p. 318. — Rainbow (1) p. 314—315. — Schulz (1) p. 305—307. — Speiser (1) p. 25, (2) p. 366—369, — Tölg (1) p. 208—211, 278—283, 331—336, 387—395, 426—430. — Wasmann (3) p. 5—10, 37—39. — Zacher (1) p. 413, 459.

Internationale entomologische Zeitschrift. Guben. IV. 1910—1911: Lynkeus (1) p. 146—148, 152—153. — Schulze (1) p. 10. — Stichel (1) p. 62, 130, 151—152, 169—171, 175—177, 207—208, 187—188, 199—200, 295—216, 225—226, 247—258.

Entomologische Zeitschrift. 24. Stuttgart u. Frankfurt. 1910—1911: Nassauer (1) p. 256. — Polak (1) p. 12—16. — Prochnow (1) p. 84—85 u. 89—91. — Seitz (1) p. 105—106, 111, 116—117, 124—125, 130—131.

Societas Entomologica. Frankfurt a. M. 25. 1910—1911: Meissner (1) p. 70. — Meyer (1) p. 60. — Rühl (1) p. 44, (2) p. 63—64, 68, (3) 4, 8, 12, 16, 20, 27, 48, 79.

Deutsche entomologische Nationalbibliothek. Berlin. 1910: Dampf (1) p. 26, 67. — Emmery (1) p. 95. — Horn (1) p. 4—5, (2) p. 57—58. — E. Jacobson (2) p. 84—87, 91—95. — Jordan & Horn (1) p. 12—13. — Meixner (1) p. 60—61. — Schaufuss (2) p. 1, 9—11, 17, 20—21, 34, 41—42, 49—51, 58—59, 83—84. — Schenkling (1) p. 29—30, 35—39, 43—47, 52—55. — Schrottky (1) p. 69—70. — Viehmeyer (1) p. 17—19. — Wanach (1) p. 24.

Rovartani Lapok. XVII. 1910: Csiki (1) p. 63—67, 127.

Zoologische Zeitschriften.

Zoologischer Anzeiger 35. 1909—10, 36. 1910: Müller (1) 36. p. 72—73. — Ssolowiëw (1) 35. p. 577—583.

Zoologischer Jahresbericht, Neapel über 1909. Berlin 1910. Mayer (1) *Arthropoda* p. 1—99, Allg. Biol. p. 1—11.

Zoologisches Centralblatt. 17. 1910. Adelung (1) p. 498—499, 239—240. — Dalla Torre (1) p. 94—95. — Demoll (1) p. 598—601. — Escherich (1) p. 769—771, 786—787. — Franz (1) p. 4—5. — Heymons (1) p. 576—577, 613—618. — Meisenheimer (1) p. 713—715. — Schuberg (1) p. 645—649.

*Ergebnisse der Zoologie. Jena. 2. 1910: Demoll (1) p. 431—516.

Revue Suisse de Zoologie. 18. 1910: Bäbler (1) p. 761—916.

*Archiv für mikroskopische Anatomie. 75. 1910: Gutherz (1) p. 209—224.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Biologisches Centralblatt. 30. 1910: Wasmann (1) p. 97—102, 129—138 u. 161—181, (2) p. 303—310.

*Centralblatt für Bakteriologie. Abt. 2. 1910: Kieffer u. Herbst (1) XXIII p. 119—126. — Kieffer u. Jörgensen (1) XXVII. p. 362—444.

Aus der Natur. 6. 1910: Kolbe (1) p. 201, 235, 286, 303, 336.

Verhandlungen des Naturforschenden Vereins in Brünn. 48. 1909 (1910): Liebus (1) p. 257—265.

Verhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft in Wien. 60. 1910: Handlirsch (1) p. (160) —(185). — Marenzeller (1) p. (224)—(226). — Steuer (1) p. (228) —(230). — Zerny (1) p. (8)—(16).

Naturwissenschaftliche Wochenschrift. 25. 1910: Börner (1) p. 561—567. — Ziegler (2) p. 193—202.

Biochemische Zeitschrift. 19. 1909: Slowtzoff (1) p. 497 —503, (2) p. 504—508.

Schriften der physikalisch-ökonomischen Gesellschaft zu Königsberg in Preußen. LI. 1910: Klebs (1) p. 217—242.

Bericht der Senckenburgischen Gesellschaft 41. 1910: Zur Strassen (1). p. 197—199.

Internationale Revue der gesamten Hydrobiologie und Hydrographie. Leipzig. III. 1910: Ussing (1) p. 115—121. — Wesenberg-Lund (1) p. 467—486.

Állattani Közlemények. Budapest. IX. 1910: Szente (1) p. 169—181, 208.

*Blätter für Aquarienkunde. 21. 1910: Müller (1) p. 378 —379.

Forst- u. landwirtschaftliche Zeitschriften.

Naturwissenschaftliche Zeitschrift für Forst- u. Landwirtschaft. Stuttgart. VIII. 1910: Escherich & Baer (1) p. 147—174. — Kieffer (1) p. 479—482. — Reh (1) p. 42.

*Mitteilungen des biologisch - landwirtschaftlichen Instituts. Amani. XVIII. 1904: Vosseler (1) p. 1—4.

Der Tropenpflanzer. XI. 2. 1910: La Baume (1) Beiheft 130 pp.

*Zeitschrift für Untersuchung der Nahrungsmittel. Berlin. 1910: Juckenack (1) 19. p. 571—573. — Ruigter de Wildt (1) 20. p. 520.

Allgemeine Forst- und Jagdzeitung. 1910. Supplement. Jahresbericht für das Jahr 1909: Eckstein (2) p. 65—71.

*Zeitschrift für Forst- und Jagdwesen. Berlin. 1910: Eckstein (3) p. 52—?. — Seitz (2) p. 317.
*Versammlungsbericht des Deutschen Forstvereins. 1909: Gretsch (1) p. 67—71.
*Mitteilungen der Schweizer Central-Anstalt für das forstliche Versuchswesen. X. 1910: Keller (1) p. ?
*Rameau Sapin. Neuchâtel. 40. 1906: Clerc (1) p. 42—43 u. 45—46. — Jacob (1) p. 26—27.
(Jahresbericht) der landwirtschaftlichen Versuchsstation Sadowo). I. 1908: Malkow (1) p. 201—208.
(Bulgarischer landwirtschaftlicher Kalender) VIII. 1. 1906. Malkow & Kormanew (1) p. 131—153.
(Arbeiten der landwirtschaftlichen Versuchsstation „Musterfarm Ruschtuk"). II. 1909: Kosarow (1) p. 68—195.

Allgemeinwissenschaftliche Zeitschriften.

*Schriften des Vereins für Meininger Geschichte H. 61. 1910: Weiss (1) p. 871—1018.
Sitzungsberichte der Kgl. Böhmischen Gesellschaft der Wissenschaften. Prag. 1910: Schulz (1) III. p. 1—39.

b) Dänemark, Norwegen, Schweden, Finnland.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Zeitschriften.

Entomologiske Meddelelser. Kopenhagen III. 5. 1910: Kryger (1) p. 280—285.
*Tidsskrift for Landökonomi. 1901: Nielsen (1) p. 38—51.
*Danmarks-ekspeditionen til Grönlands Nordostkyst 1906—1908. 3. No. 2. 1910. Nielsen (1) p. 23—36.
Entomologisk Tidskrift. Stockholm. 31. 1910: Hackwitz (1) p. 236—243. — Schulz (1) p. 103—108. — Trägårdh (1) p. 35—38.
*Tidskrift. Helsingfors. 1905: Reuter (1) 58. p. 210—222 u. 400—418. 59. p. 305—329. — 1907: (2) 63. p. 203—222.
*Bidr. . . . F. . . Vetenskaps Societ. Helsingfors. 67. 1909: Levander (1) III p. 1—90.

c) Russland (excl. Finnland).

Selbständig erschienene Werke: Mokrshetzki 1, Patschoski 1, Reis 1, Schreiner 1, Sharp 1, Skorikow 1, Wassiljew & Trshebinski 1.

Entomologische Zeitschriften.

Horae Societatis Entomologicae Rossicae. 39. 1910: Jacobson (1) p. VII—XXIV. — Oschanin (6) 38 Suppl. p. 1—282. — Ssemënow (1) p. XXV—XXXVIII, (2) p. 1—57.

Revue Russe d'Entomologie. St. Petersburg. X. 1910: Jacobson (3) p. 273—275. — Karawajew (1) p. 392—397. — Oschanin (1) p. 119—121, (2) p. 122, (3) p. 264—272, (4) p. 376—377. — Rimsky-Korssakow (1) p. 72—78, (2) p. 296—300. — Ssemënow (1) p. LI—LIX, (2) p. LXI—LXXVI. — Tarnani (1) p. 89—91, 109—116, 118.

*(Arbeiten des Bureaus für Entomologie der gelehrten Commission der General-Direktion der Landwirtschaft). St. Petersburg. II. 10. 1910: Portschinski (2) p. 1—32. — I. Wassiljew (1) p. 1—68.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

*Bulletin de l'Académie des Sciences. St. Petersburg. (Ser. 6.) 1910: Cholodkovski (1) p. 751—770.

Memoiren der Akademie der Wissenschaften zu St. Petersburg. (8) XXV 1: Ssemënow (5) p. 1—29.

*Arbeiten der Naturforschenden Gesellschaft in St. Petersburg. 41. 1. 1910: Cholodkovski (1) p. 72—78, p. 128—129.

*(Nachrichten der Universität Warschau). 1910: Ssolowiëw (1) p. 1—23.

*(Protokoll der Naturforscher-Gesellschaft in Warschau). XXI. 1909: Ssolowiëw (2) p. 126—132.

*(Tageblatt der XII. Versammlung russischer Naturforscher und Ärzte). 1910: Tarnani (1) p. 540—541.

*(Der Naturfreund). St. Petersburg. V. 1910: Portschinski (1) p. 167—190. — Schreiner (2) Beilage I. p. 1—7.

Forst- u. landwirtschaftliche Zeitschriften.

(Der Bote der Waldkultur). Moskau XII 1910: Ssergejew (1) p. 449—452.

*(Jahrbuch für Pflanzenkrankheiten). St. Petersburg. III. 1909, IV. 1910: Elenkin (1) III. p. 95—109, IV. 1—5.

*(Fortschritt des Gartenbaues). St. Petersburg. VII 1910: Pylkow (1) p. 716—718, 752—754, 777—780, 811—812.

*(Die Landwirtschaft). Kiew. V. 1910: Pospelow (1) p. 481—485, 528—539.

*(Der Bote der Zucker-Industrie). Kiew. XI. 1910: Pospelow (2) p. 198—204, 242—245.

*(Arbeiten der Forstlichen Versuchsstation Rußlands). St. Petersburg. 24. 1910: Pomeranzew (1) p. I—99.

(Der Bote der ländlichen Wirtschaft). St. Petersburg. I. 1910: Schreiber (1) p. 20—23.

d) Frankreich.

Selbständig erschienene Werke: Houlbert 1, Janet 2.

Entomologische Zeitschriften.

Bulletin de la Société Entomologique de France 1910: Blanchard (1) p. 322—323. — Gadeau (1) p. 130—134. — Léveillé (1) 20, 40, 67, 93, 105, 120, 166, 185, 205, 216, 226, 248, 258, 274, 298, 317, 334, 354, 373. — Marchal (2) p. 243—244. — — Rabaud (1) p. 56—59.

Miscellanea entomologica. Narbonne XVIII. 1910: Barthe (1) p. 90, 96.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Archives de Zoologie expérimentale et générale. Paris. (5) V. 1910: Jeannel & Racovitza (1) p. 67—185.

Comptes rendus etc. de la Société de Biologie. Paris. 68. 1910: Pérez (1) p. 167—168.

Comptes rendus de l'Académie des Sciences. 150, 151. 1910: Bull (1) p. 129—131. — Roubaud (1) p. 505—508, (2) p. 956—958.

La Cellule. Louvain. 26. 1910.: Pantel (1) p. 25—216.

*La Nature. Paris. 38. 1910: Laffite (1) p. 257—259.

*Feuille des jeunes Naturalistes. Paris. 41. 1910: Demange (1) p. 70—79, 90—92. — Duchaussoy (1) p. 35.

*Mémoires de la société de l'Académie du Beauvais. 1909: Janet (1) p. 2.

Bulletin de la Société Nationale d'Acclimatisation de France. Paris. 57. 1910: Iches (1) p. 21—27 u. 64—71.

Forst- und landwirtschaftliche Zeitschriften.

Annales de la Station limnicole de Besse. Clermont Ferrand. I. 1909: Bruyant (1) p. 20—54.

*Revue de viticulture. 1910: Feytaud (1) p. ?.

Allgemeinwissenschaftliche Zeitschriften.

Revue Scientifique. Paris. 1910: Perrier (1) p. 577—579.

*Bulletin scientifique de la France-Belgique. Paris 44. 1910: Pérez (1) p. 221—234.

e) Belgien und Holland.

Selbständig erschienene Werke: Wytsman 1.

Zeitschriften.

Tijdschrift voor Entomologie s'Gravenhage. 53. 1910: Jacobson (1) p. 328—335. — Oudemans (1) p. 1—7.

*Annales de la biologie lacustre. Bruxelles. 4. 1910: Brocher (1) p. 89—138, (8) p. 170—186.

Mémoires de l'Academie royale des Sciences etc. de Belgique. Brüssel. 1910 II: Plateau (1) p. ?, 55 pp.

*Proceedings of the Royal Academy of Sciences. Amsterdam: Verschaffelt (2) p. 536—542.

*Pharmac...Weekblaad. Amsterdam. 47. 1910. Verschaffelt (3) p. 1233—1240.

*Verslagen en Mededeelingen der k. Akademie van Wetenschappen. Afdeeling Natuurkunde. Amsterdam. 1910: Verschaffelt (1) p. 594—600.

f) England.

Selbständig erschienene Werke: Godman 1, Knuth 1, Theobald 1.

Entomologische Zeitschriften.

Transactions of the Entomological Society of London. 1910: Butler (1) p. 51—154.

The Entomologist 1910: Cockerell (1) p. 153—155. — Morley (1) p. 27—31, 61—64, 94—96, 110—112.

The Entomologist's Monthly Magazine (2) XXI, Vol. 46: Dunlop (1) p. 15—16. — Morley (1) p. 143—144. — Walker (1) p. 19—20. — Champion & Lloyd (1) p. 1—3, 203—205.

*Proceedings of the South London entomological Society. 1909—10: Turner (1) p. 21—28.

*Bulletin of Entomological Researches. London. 1. 1910: Shipley (1) p. 1—6.

International Catalogue of Scientific Literature. N. Zoology XII. *Insecta.* VIII. 1908. (1910): Sharp (1) p. 1—435.

Zoologische Zeitschriften.

The Zoologist. London. 1910: Dalgleish (1) p. 231. — Swinton (1) p. 299—306, 426—432. — Waterhouse (1) p. 75—76.

Proceedings of Zoological Society of London. 1910: Pocock (1) p. 837—840.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Transactions of the Linnean Society (2) XIV. 1910: Scott (1) p. 21—39.

*The Glasgow Naturalist. 2. 1910: Kerr (1) p. 97—111.

The Naturalist. 1910: Wallace & Mason (1) p. 393—394.

*The Hastings and E. Essex Naturalist. I. 1910: Blomfield (1) p. 205—211.

*Transactions of the Society of natural Science. Guernsey. 1910. Luff (1) p. 17—20, (2) p. 54—57.

*Transactions of the Natural History Society of Eastbourne. 4. 1910: Hollway (1) pt. 3. p. 11—15.

*Record of the Caradoc Field Club. Strewsbury. XV. 1905: Potts p. 32—36.

Lanwirtschaftliche Zeitschriften.

*Journal of economical Biology. London. 5. 1910. Collinge (1) p. 49—67.

*Agricultural Experiment Station. St. Anthony. 1910: Washburn (1) p. I—XI u. 1—184.

*The Land Agent's Society. 1910: Collinge (1) p. 1—29.

g) Italien.

Selbständig erschienene Werke: Martelli 6.

Zeitschriften.

Redia, Giornale di Entomologia publicato dalla Stazione di Entomologia agraria in Firenze. VI. 2. 1910: Berlese (1) p. 299—335.

Bolletino del Laboratorio di Zoologia Generale e Agraria della Scuola d'Agricoltura in Portici. IV. 1910: Kieffer (1) p. 128—134. — Martelli (1) p. 163—174, (2) p. 296—306, (3) p. 303—306, (4) p. 307—315, (5) p. 323—324. — Masi (1) p. 3—37. — Paoli (1) p. 349—352. — Silvestri (1) p. 228—245, (2) p. 295, (3) p. 246—289.

h) Spanien und Portugal.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Zeitschriften.

Memorias de la Sociedad Española de Historia Natural. Madrid. I. 1910: Catalogo. p. 545—593.

Boletin de la Sociedad Aragonesa de Ciencias Naturales. Zaragoza. IX. 1910: Codina (1) p. 145—149. — Novas (1) p. 168—169.

*Asociación española de Zaragoza. Madrid. IV. 3: Escalera (1) p. 351—358. — Mercet (1) p. 365—375.

II. Nord-Amerika.

Selbständig erschienene Werke: Britton 1, Hewitt 1, Redi 1, Wheeler 1.

Entomologische Zeitschriften.

The Canadian Entomologist. 42. 1910: Brues (1) p. 259—260. — Crawford (1) p. 222—223. — H. H. L. p. 2—3. — Robertson (1) p. 323—330. — Tucker (1) p. 341—346.

Journal of the New York Entomological Society. XVIII. 1910: Engelhardt (1) p. 129—131.

Psyche. Boston Mass. 17. 1910: Brues (2) p. 106—107. — Girault & Sanders (1) p. 9—28, 108—117, 145—160.

Annals of the Entomological Society of America. Columbus, Ohio. 3. 1910: Smith (1) p. 12—14.

*Pomona. Journal of Entomology. Claremont, Cal. 1. 1909: Crawford (4) p. 76—77. — Essig & Baker (1) p. 53—70.

Zoologische Zeitschriften.

*The Journal of experimental Zoology. Philadelphia. VIII. 1910: Wheeler (2) p. 377—438.

*Bulletin of the Museum of Comparative Zoology. Harvard College. 54. 1910: Brues (1) p. 1—125.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Science. N. Ser. 31. 32. 1910: Cockerell (4) 31. p. 860—862. — Howard (1) p. 769—775.

*Naturaliste Canadien. Quebec. 37. 1910: Tavernier (1) p. 90—94.

Proceedings of the U. St. National Museum (Smithsonian Institut). Washington. 38. 39. 1910: Crawford (1) 39. No. 1786 p. 235—239.

Bulletin of the American Museum of Natural History. New York. 28. 1910. Cockerell (1) p. 275—288.

Museum of Natural History. Bulletin 2. Springfield, Mass. 1910: Stebbins (1) p. 1—64, 131, 139.

*Bulletin of the New York State Museum (Education Department) 141. 1910: Young (1) p. 123—125.

*Biological Bulletin of Woods Hole. Mass. 16. 1909: Payne (1) p. 119—166.

*Popular Science Monument. New York. 76. 1910: Smith (1) p. 209—226 u. 467—477.

*Report of the National Institute of the Museum. Trenton. 1909: Smith (1) p. 13—880.

*Bulletin of the Wisconsin Natural History Society. Milwaukee. 1910: Brues (1) 7. p. 111—122, (2) 8. p. 45—52, 9. p. 67—85.

*Boulder University College Studies. 7. 1910: Cockerell (2) p. 126—130.

Transactions of the Kansas Academy of Science. Topeka. 22. 1909: Tucker (1) p. 276—304. — Withington (1) p. 327—335, (2) p. 314—322.

Forst- und landwirtschaftliche Zeitschriften.

United States Department of Agriculture. Bureau of Entomology. Bulletin. 1909, 1910: Banks (1) 81. 1910. p. 1—120. — Chittenden u. Russell (1) 66. P. V. 1909. — Howard (1) 66 1910 p. I—X, p. 99—108.

Id. Technical Series. 1910: Crawford (1) No. 19. Part 2. p. I—IV, p. 13—24. — Howard (1) No. 19. Part 1. p. I—V, p. 1—12.

Id. Circular. 1910: Hopkins (1) 125. p. 1—9, (2) 127. p. 1—3, (3) 128. p. 1—9, (4) 129. p. 1—10. — Morgan (1) 123. p. 1—17.

*Bulletin Maine Agrirultural Experiment Station. Orono 177. 1909, 1910: Johannsen (1) 1909 p. 1—44. — Patch & Johannsen (1) 1910 p. 1—67.

*Report of the Connecticut Agricultural Experiment Station. 1910: Britton (1) p. 323—374.

*Bulletin of the Cornell University Experiment Station. 283. 1910: Slingerland etc. (1) p. 466—479.

*Agricultural Experiment Station New Jersey. Bulletin. 229. 1910: Smith (1) p. 16.

*Annual Report of the Commission of Conservation. Ottawa. 1909: Hewitt (2) p. 12.

*Journal of the Economic Entomology. Concord. N. H. III. 1910: Felt (3) p. 340—343. — Fiske (1) p. 88—97, (2) p. 389—394. — Pierce (1) p. 451—458. — Sanderson (1) p. 113—140. — Thompson (1) p. 283—295.

III. Australien, Stiller Ocean, Central- u. Süd-Amerika, Afrika, Asien.

Selbständig erschienene Werke: Froggatt 6.

Zeitschriften.

Proceedings of the Linnean Society of New South Wales. Sydney. 35. 1910: Froggatt (1) p. 407—410.

Agricultural Gazette of New South Wales. Sydney. XXI. 1910: Froggatt (1) p. 465—470, (2) p. 801, (3) p. 963—964, (4) p. 334—346. — Gurney (1) p. 423—433.

*Journal of the Department of Agriculture of Victoria. VIII. 7. 1910: Fren h (1) p. 480.

*Tasmania 1908: Lea (1) p. 1—176.

*Proceedings of the Entomological Society of

Hawaii. II. 1910: Kuhns (1) p. 93. — Swezey (1) p. 113—114. — Terry (1) p. 90—92.

*Bulletin of the Agricultural Experiment Station Hawaii. Honolulu. 1909: Fullaway (1) No. 18. p. 1—27.

*Philippine Journal of Science. D. Ethnology, Anthropology, General Biology. Manila. V. 1910: Viehmeyer (2) p. 69—72, (3) p. 73—77.

*Boletin del Museo nacional. Santiago. 1. 1910. ser. 2: Germain (1) p. 155—158.

*Revista do Museu Paulista. VIII 1910: Lüderwaldt (2) p. 476—486.

O Entomologista Brasileiro. III. 1.[1]) 1910: Ihering (1) p. 1—4.

Bulletin de la Société Entomologique d'Egypte. III. 1910: Innes (1) p. 111—128. — Marchal (1) p. 155—158.

*Journal des Sciences. Cairo. 42. 1910: Willcocks (1) p. 57—64.

*Yearbook of the Khedival Agricultural Society of Cairo. 1909. Glasgow 1910: Willcocks (1) p. 196—227.

*Journal of the Natural History Society. Bombay. 19, 20. 1910: Green (1) p. 882. — Maxwell-Lefroy (1) 19. p. 1005—1010, (2) 20. p. 235—241.

*Record of the Indian Museum. III. 1909 (1910): Maxwell-Lefroy (3) p. 301—338.

C. Arbeiten nach Inhalt geordnet.

I. Literarische und technische Hülfsmittel.

a) **Hand- und Lehrbücher: Braun & Lühe** (1) Handbuch der Parasiten. — **Houlbert** (1) Allg. Morphologie u. Physiologie der Insecten. — **Sharp** (1) Lehrbuch.

b) **Bibliographie und Geschichte: Banks** (1) entomologische Literatur. — — **Csiki** (1) Bericht über die Ungarische entomologische Gesellschaft. — — **Horn** (1) Geschichtliches zum Deutschen Entomologischen National-Museum. — **Innes** (1) Entomologische Arbeiten über Egypten. — **G. Jacobson** (1) Geschichtliches über die ersten 50 Jahre der Russischen Entomologischen Gesellschaft. — **Léveillé** (1) Bull. bibliogr. der Soc. ent. Fr. — **Meixner** (1) Entomologisches auf dem Zoologen-Congress in Graz 1910. — **Oschanin** (5) Jakowleffs Schriften. (6) die Publicationen der Russischen entomologischen Gesellschaft. — **Rainbow** (1) Literatur in Australien 1909. — **Schenkling** (1) über den Entomologen-Congress 1910. — **Seitz** (3) über den Entomologen-Congress 1910. — **Sharp** (2) gab seinen Record pro 1908 als Band des „International Catalogue" heraus. Von 3194 Titeln (189 mehr als 1907) betreffen 268 Allgemeines, d. h. mehr als eine Ordnung, während 2926 zu den einzelnen Ordnungen gehören. Der „Subject Index" umfasst

[1]) Nicht weiter erschienen.

p. 141—213 u. enthält noch mehrere Citate, die unter den Titeln fehlen. — **Speiser** (3) verzeichnete die Literatur von 1907 über *Dipt.*, *Col.* u. *Lep.* — **Ssemënow** (1, 3) über die Tätigkeit der Russischen Entomol. Gesellschaft in den ersten 50 Jahren ihres Bestehens. (2) Alexander Jakovlevs Schriften. — **Thomas** (1) Bibliogr. über Gallen. — **Turner** (1) Literatur.

c) **Biographien, Necrologe:** **H. H. L.** (1) Biographisches über Bethune. — **Lafitte** (1) Biographisches über Fabre. — **Oschanin** (1) Necrolog über G. W. Kirkaldy (2), Necrolog über Edward Saunders. — **Oudemans** (1) Necrolog über Dr. A. J. van Rossum. — **Perrier** (1) Biographisches über Fabre. — **Schrader** (1) ein Tag mit Krüper. — **Ssemënow** (2) Biographie von Alexander Jakovlev, (4) Biographie von Wassili Jakowleff. — **Tavernier** (1) Biographisches über Fabre (nach Perrier 1). — **Terry** (2) Necrolog über Kirkaldy. — **Waterhouse** (1) Necrolog über Edward Saunders.

d) **Referate:** **Adelung** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Barthe** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Bickhardt** (1) 4 Referate siehe Titel. — **Bischoff** (1) 3 Referate. — **Dalla Torre** (1) Referat über Melander & Brues 1906 (1). — **Dampf** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Demoll** (2) Referat über Demoll 1909 (1, 2). — **Eckstein** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Escherich** (2) 10 Referate, (3) 2 Referate. — **Franz** (1) Referat über Hess 1909 (1). — **Grünberg** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Heymons** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Horn** (2) 2 Referate siehe Titel. — **Karasek** (1) Bemerkung zu Vosseler 1904 (1) — **Karawajew** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Kuhnt** (1) 16 Referate siehe Titel. — **Marenzeller** (1) Referat über Claus 1910 (1). — **Mayer** (1) 15 Referate siehe Titel. — **Meisenheimer** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Nassauer** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Ohaus** (1) 2 Referate. — **Oschanin** (4) Referat über Sherborn 1902 (1). — **Pax** (1) Referat über Kellogg 1906 (2). — **Porta** (1) Referat über Houlbert 1909 (1). — **Rainbow** (1) Referat über French 1909 (1). — **Rühl** (3) wertlose Referate — **Schaufuss** (1) 10 Referate siehe Titel, (2) 14 Referate siehe Titel. — **Schenkling** (2) 2 Referate siehe Titel, (3) 2 Referate siehe Titel. — **Schuberg** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Speiser** (2) Referat über Dampf 1909 (1). — **Steuer** (2) Referat über Hesse 1910 (1). — **Stichel** (1) 6 Referate siehe Titel. — **Tarnani** (1) 11 Referate siehe Titel. — **Viehmeyer** (1) Referat über Forel 1909 (2), (4) über Wheeler 1910 (1). — **Walker** (1) Referat über Poulton 1909 (1). — **Wanach** (3) 2 Referate siehe Titel. — **Zacher** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Cockerell** (4) Referat über Wheeler 1910 (1).

e) **Kritik und Polemik:** **Eckstein** (3) Kritik contra Seitz (1). — **Emery** (1) contra Schrottky. — **Lynkeus** (1, 2) Jeremiade über die Schändlichkeit aller Systematiker und die Unfähigkeit aller deutschen Biologen, von einem Feuillotonisten geschrieben und zumeist dem Feuillotonisten Maeterlingk entnommen. — **G. W. Müller** (1) Kritik über Hesse & Doflein 1910 (1). — **Oschanin** (3) Kritik über Sherborn 1902 (1). — **Seitz** (1) Kritik über die staatlichen Forstschulen u. Pflanzenschutzeinrichtungen Deutschlands, (2) Antikritik gegen Eckstein (3). — **Wanach** (3) Kritik gegen Lubosch (1).

f) **Technik:** **Duchaussoy** (1) Insekten-Pappe. — **E. Jacobson** (2) Sammeln u. Präparieren. — **Polak** (1) Insektenhaus in Amsterdam. — **Rüdiger** (1) Natur-

selbstdrucke von Insekten-Flügeln. — **Trägårdh** (1) Berlese's Auslese-Apparat.

g) **Sammlungen:** **Blanchard** (1) über Spallanzanis Insektensammlung. — **Germain** (1) über Sammlungen in Chili. — **Kerr** (1) Sammlung der Universität Glasgow mit Verz. von Fabricischen Typen. — **Pagenstecher** (1) die Gerningsche Insektensammlung. — **Withington** (1) *Dipt.*, *Hym.*, *Lep.*, *Rhynch.*, *Orth.*, *Neur.*, zusammen 872 Arten, in typischen Exemplaren der Sammlung des Herrn Snow aufgezählt.

II. Descendenztheorie.

a) **Allgemeines, Phylogenie:** **Handlirsch** (1) über Phylogenie der Insecten. — **Janet** (2) Phylogenie der Ins. — **Perez** (2) phylogenetische Bedeutung der Metamorphose. — **Schmitt** (1) Theologische Descendenzlehre. — **Schneider** (1) Teleologische Descendenzlehre. — **Ssemënow** (5) Phylogenie der „Art".

b) **Schutzfärbung, Mimicry:** **Fassl** (1) Mimicry einer *Lep.*-Raupe mit einer Giftschlange. — **Green** (1) Mimicry zwischen 1 Cicade u. 1 *Lep.* — **Krausse** (2) Mimicry zwischen 1 *Col.* u. 1 *Hym.* — **Meyer** (1) über Mimicry gegen Tastsinn u. gegen Geruchssinn. — **Pocock** (1) Mimicry zwischen 1 *Mantis*-Larve u. 1 Ameise. — **Rimsky-Korssakow** (1, 2) Mimicry zwischen einer *Embia* und *Stenosis angustata* Hrbst., *Col.* (p. 78). — **Silvestri** (4) eine mimetische *Col.*-Larve bei Termiten. — **Vosseler** (1) Mimicry zwischen 1 *Orth.* u. Ameisen.

c) **Anpassung und Selectionstheorie:** **Meissner** (1) über Schutzgeruch. — **Wasmann** (1) über „Amicalselection", die übrigens der vom Menschen ausgeübten Kunstzüchtung wie ein Ei dem andern gleicht. — **Ziegler** (2) Selectionstheorie gegen Lamarckismus.

d) **Vererbung:** vacat.

e) **Variabilität:** vacat.

f) **Mißbildungen:** vacat.

III. Systematik.

a) **Systematische Fragen:** **Cholodkovski** (1) über die „biologische Art". — **Ssemënow** (5) der Begriff der Art phylogenetisch begründet.

b) **Nomenklatur:** **Emery** (1) contra Schrottky. — **Jordan & Horn** (1) Allgemeines. — **Schrottky** (1) Vertheidigung des Typusschwindels in der Gattungs-Nomenclatur.

IV. Morphologie (äußere und innere), Histologie, Physiologie, Ontogenie.

a) **Allgemeines:** **Brocher** (1) Capillarität im Leben der Wasserbewohner, (2) *Dipt.* u. *Hym.* im Wasser. — **Cholodkovski** (2) über Spermatophoren. — **Codina** (1) spricht über Schmerzunempfindlichkeit verschiedener Insekten, er hält Fühlhörner, Füsse u. Flügel für Verteidigungsmittel, nicht aber als zum Leben unbedingt erforderlich. — **Gadeau** (1) Gewicht von 3 *Orth.*, 6 *Rhynch.*, 28 *Col.*, 7 *Hym.*, 15 *Lep.*, 10 *Dipt.* — **Gutherz** (1) Histologie der Muskelfasern. — **Hesse & Doflein** (1) Morph. u. Physiol. — **Houlbert** (1) Allg. Morph. u. Physiol. — **Janet** (1) Morphologisches. — **Juckenack** (1) Einfluss strychninhaltige Nahrung. — **Pantel** (1) Physiol. parasitischer *Dipteren*-Larven. —

Payne (1) über Chromosomen u. ihre Beziehung zur Geschlechtsbestimmung. — **Ruigter** (1) Einfluss strychninhaltiger Nahrung. — **Sanderson** (1) Einfluss der Temperatur auf das Wachsthum der Ins. — **Slowtzoff** (1) Gaswechsel u. Temperatur, (2) Hungerstoffwechsel der Ins. — **Ssolowiëw** (1) die Stigmen der *Lep.* u. *Col.*, (2) Schliessapparate der Stigmen. — **Szente K.** (1) Fettkörper. — **Tarnani** (2) Anabiose bei Ins. — **Wesenberg-Lund** (1) Athmung unter dem Eise, *Col.*, *Rhynch.* — **Wheeler** (2) Wirkung der Parasiten und der Castrierung.

b) **Sinneswahrnehmungen:** **Clerc** (1) Sensibilität.

c) **Gesichtssin, Lichtwirkung, Leuchten:** **Demoll** (1) Physiologie des Facettenauges.

d) **Töne und Gehör:** **Prochnow** (1) Lautapparate bei *Dipt.*, *Hym.*, *Col.*, *Orth.*, *Rhynch.*, *Lep.* — **Swinton** (1) Lauterzeugung durch *Rhynch.*, *Orth.*, *Lep.*

e) **Geruchssinn und Gerüche, Geschmackssinn:** vacat.

f) **Geschlechtsunterschiede, Geschlechtsbestimmung:** **Payne** (1) Beziehung der Chromosomen zur Geschlechtsbestimmung.

g) **Histologie der Metamorphose:** **Perez** (1) Histol. der Metamorph.

V. Biologie.

a) **Allgemeines, Metamorphose:** **Brocher** (1, 2) Biol. der Wasser-Insekten. — **Börner** über die Metamorphose. — **Deegener** über die Metamorphose. — **Handlirsch** (1) Biologische Betrachtungen über alle Ordnungen. — **Levander** (1) phänologische Beobachtungen in Finnland. — **Perez** (2) phylogenetische Bedeutung der Metamorphose. — **Portschinsky** (1) Biolog. über Ins. — **K. Schulz** (1) Hefepilze im Darm von *Rhynch.*, *Orth.*, *Col.*

b) **Larven, Eier, Puppen:** **Jhering** (1) Biol. u. Larven von *Rhynch.*, *Orth.*, *Lep.*, *Col.*, *Hym.*, *Dipt.* abgebildet u. besprochen. — **Pantel** (1) parasitische *Dipteren*-Larven. — **Redi** (1) Experimente.

c) **Lebensweise, Fortpflanzung, Feinde:** **Boode** (1) über *Myrmeleon.* — **Butler** (1) Feinde. — **Collinge** (1) *Corvus frugilegus* L. als Insekten-Feind. — **Davis** (1) biolog. Notizen über *Hym.*, *Col.*, *Dipt.* — **Eckstein** (1) Biol. Schädlinge. — **Escalera** (1) biolog. Notizen. — **Escherich & Baer** (1) Biol. von 5 *Lep.*, 1 *Col.* — **Evers** (1) Insekten als Wetterpropheten. — **Kirchner** (1) Blüten-Insecten. — **Knuth** (1) Blüten-Befruchtung. — **Kolbe** (1) Brutpflege bei *Col.*, *Orth.*, *Rhynch.*, *Hym.*). — **Krausse** (1) biologische Notizen über *Col.*, *Hym.*, *Dipt.*, *Orth.* in Sardinien. — **La Baume** (1) *Col.* u. *Hym.* als Feinde der Wander-Heuschrecken. — **Lüderwaldt** (2) *Hym.*, *Col.*, *Dipt.*, *Orth.*, *Rhynch.* an Cadavern in Brasilien. — **Marchal** (1) *Col.* als Vertilger von Schildläusen, (2) 1 *Hym.* als Parasit 1 *Dipt.* — **Martelli** (1, 3) *Hym.* als Parasiten von *Dipt.*, (2, 5) *Hym.* als Parasiten von *Lep.*, (4) *Hym.* als Parasiten von *Lep.* u. *Dipt.*, (6) Parasiten 1 *Rhynch.* — **Masi** (1) *Hym.* als Parasiten verschiedener Ins. — **Matsumura** (1) *Hym.* als Parasiten genannt. — **Maxwell-Lefroy** (1, 2) entomol. Notizen aus Indien. — **Mercet** (1) Beziehungen zwischen Pflanzen und Ins. — **P. Mayer** (1) Massen-Vorkommen von *Col.* u. *Lep.* — **Morley** (1) Insectenfeinde unter den *Col.*, *Rhynch.*, *Hym.* — **W. Müller** (1) über Wasserwespen u. *Col.* — **Navas** (1) Notizen über *Neur.*, *Orth.*, *Hym.* — **Neger** (1) Ambrosiapilze als Nahrung. — **Pantel** (1) Biologie

parasitischer Dipteren-Larven. — **Polak** (1) biolog. Notizen über *Lep.*, *Col.*, *Orth.*, *Neur.*, *Hym.* — **Pomeranzew & Schewyrëw** (1) Insektenfressende Vögel. — **Reh** (1) Insektenfressende Vögel. — **Roubaud** (1) *Hym.* als Feinde von *Dipt.* — **E. J. Schulz** (1) Notizen über *Orth.*, *Hym.*, *Lep.* — **Skorikow** (1) Ins. im Ladoga-Wasser. — **Speiser** (1) Blütenbesucher, 14 *Dipt.*, 2 *Hym.*, (4) Ins.-Leben auf den Dünen. — **Steuer** (1) biol. Notizen über *Col.*, *Dipt.*, *Orth.* — **Verschaffelt** (1—3) über die Ursachen der Futter-Auswahl bei einigen pflanzenfressenden Ins. — **Wanach** (1) 1 *Malloph.* durch 1 *Dipt.* transportiert, (2) *Orth. Lep.* fressend, (4) biol. Notizen über *Col.* u. *Neur.* — **Wasmann** (2) *Staph.* als Ameisen-Räuber. — **Plateau** (1) Versuche über Blüthen-Besuch durch *Hym.* u. *Dipt.*

d) **Instinkt, Psychologie:** **Hollway** (1) Psychol. der Ins. — **Reuter** (1, 2) Seelenleben u. Intelligenz. — **Strassen** (1) Psychologie. — **Ziegler** (1) Instinkt.

e) **Myrmecophilie, Termitophilie:** **Escherich** (1) Termitophile Ins.. (2) Referate über myrmecophile Ins. — **E. Jacobson** (1) 1 myrmecophiles *Dipt.* — **Schimmer** (1, 2) myrmecophile *Orth.* — **Silvestri** (4) *Thysanuren* u. 1 mimetische *Col.*-Larve bei Termiten. — **Viehmeyer** (2, 3) myrmecophile Larven u. Puppen von *Lep.* — **Wasmann** (1) myrmecophile *Col.*, (2) Myrmecophilie u. Termitophilie. — **Wheeler** (1) myrmecophile Ins. — **Zerny** (2) myrmecophile *Lep.*

f) **Parasiten, Parasitenwirthe:** **Berlese** (1) *Hym.* als Parasiten, *Col.* als Feinde von *Diaspis pentagona*, *Rhynch.* — **Brocher** (2) *Dipt.* u. *Hym.* als Parasiten vor Wasser-Insekten. — **Brues** (1) 1 *Hym.* als Parasit 1 *Lep.*, (2) dito, (3, 4, 5) *Hym.* als Parasiten, *Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten 1 *Lep.* — **Crawford** (1) 2 *Hym.* als Eierparasiten bei *Orth.*, (2) *Hym.* als Parasiten von *Lep.*, (3) 2 *Hym.* als Parasiten. — **Essig & Baker** (1) Verz. der Parasiten der *Cocciden.* — **Fiske** (1) über Hyperparasiten, (2) Paras. eines *Lep.* — **Froggatt** (6) Parasiten in Australien. — **Girault & Sanders** (1) *Hym.* als Parasiten der Haus-Fliege. — **Howard** (3) *Hym.* als Parasiten von *Lep.* — **Iches** (1) 2 *Dipt.*, 1 *Hym.* als Parasiten von *Lep.* — **Jacob** (1) *Dipt.* u. *Hym.* als Parasiten von *Lep.* — **Kieffer** (1) *Dipt.* als Parasiten einer Blattlaus, (2) *Hym.* als Parasiten in Blattläusen. — **Kleine** (1) 1 *Dipt.* als Parasit eines *Col.* — **Kryger** (1) *Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten in Spinnen-Eiern. — **Liebus** (1) *Dipt.* u. *Hym.* als Parasiten von *Lep.* — **Morley** (2) *Hym.* als Parasiten von Schildläusen. — **Pantel** (1) parasitische Dipteren-Larven. — **Paoli** (1) 1 *Dipt.* als Parasit 1 *Orth.* — **Pierce** (1) Parasiten von *Col.* — **Portschinski** (2) polyphage Parasiten. **Rabaud** (1) 1 *Hym.* als Parasit 1 *Lep.* — **Robertson** (1) 38 *Hym.* als Wirthe von *Streps.* besprochen. — **Roubaud** (2) 1 *Dipt.* als Parasit von *Hym.* — **Rühl** (2) Parasiten u. ihre Wirthe aufgezählt, aber ganz ohne Literaturangaben, daher werthlos. — **Schreiner** (2) Parasiten der *Sesia myopaeformis.* — **Schulze** (1) *Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten bei *Orth.*, *Col.*, *Lep.*, auch Parasiten von *Ocneria dispar.* — **Silvestri** (1) 1 *Hym.* als Parasit 1 *Dipt.*, (3) *Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten u. Hyperparasiten bei 1 *Col.* — **Thompson** (1) *Dipt.* als Parasiten. — **Tölg** (1) 1 *Dipt.* als Parasit von *Col.*-Larven. — **Tucker** (2) *Hym.* als Parasiten bei *Calandra oryzae.* — **Ussing** (1) 1 *Hym.* als Eier parasit bei 1 *Rhynch.* — **Vuillet** (1) *Hym.* als Parasiten von *Lep.* — **Wheeler** (2) Wirkung der Parasiten auf den lebendem Wirth. — **Zerny** (1) über *Lep.*, die parasitisch auf *Fulgoriden* leben.

g) **Gallenerzeuger:** **Kieffer & Herbst** (1) Gallenerzeuger aus Chili. — **Kieffer & Jörgensen** (1) Gallenerzeuger aus Argentinien. — **Stebbins** (1) Gallen von 22 *Rhynch.*, 1 *Col.*, 82 *Dipt.*, 5 *Lep.*, 77 *Hym.* nach Pflanzen geordnet. — **Thomas** (1) Bibliogr. über Gallen.

h) **Höhlenbewohner:** **Jeannel & Racovitza** (1) Beschreibung von 220 Höhlen u. Nennung einiger Bewohner.

i) **Überwinterung:** **Wesenberg-Lund** (1) Athmung unter dem Eise.

VI. Oeconomie.

a) **Schädlinge in Land- und Forstwirtschaft:** **Britton** (1) Schädlinge in Connecticut. — **Collinge** (2) Schädlinge in England. — **Eckstein** (3) der Kampf gegen Schädlinge. — **Elenkin** (1) Bericht. — **Felt** (1, 2) Berichte. — **Froggatt** (1, 6) Schädlinge in Australien. — **Fullaway** (1) Schädlinge der Baumwolle auf Hawaii. — **Gretsch** (1) Schädlinge in Baden. — **Gurney** (1) Schädlinge in Australien. — **Hewitt** (1, 2) über öconomische Entomologie in Canada. — **Hopkins** (1—4) Forst-Schädlinge. — **Howard** (1, 2) Bericht über Schädlinge, (3) Historisches über öconomische Entomologie. — **Iches** (1) *Lep.* als Schädlinge der Baumwolle in Argentinien. — **Johannsen** (1) Bericht — **Keller** (1) *Hym.*, *Lep.*, *Rhynch.* als Schädlinge der Arve in der Schweiz. — **Koch** Schädlinge an Fichte u. Tanne. — **Kosarow** (1) *Rhynch.*, *Col.*, *Lep.* als Schädlinge in Bulgarien. — **Lea** (1) Schädlinge in Tasmanien. — **Malkow** (1) Schädlinge in Bulgarien. — **Malkow & Kormanow** (1) Schädlinge an Obstbäumen in Bulgarien. — **Matsumura** (1) 33 *Orth*, 50 *Rhynch.*, 13 *Lep.*, 1 *Dipt.*, 25 *Col.* als Schädlinge des Zuckerrohrs auf Formosa genannt. — **Mokrshetzki** (1) Bericht. — **Morgan** (1) Schädlinge des Tabaks. — **Noël** (1) Schädlinge. — **Patch & Johannsen** (1) Apfelbaum-Insekten in Amerika. **Patschoski** (1) Schädlinge der Landwirtschaft im Cherson. — **Portschinski** (2) Kampf gegen *Lep.* mit Hülfe von Parasiten. — **Pospelow** (1, 2) Berichte aus Russland. — **Riehm** (1) Schädlinge. — **Saunders** (1) Schädlinge in Canada. — **Schacht** (1) Schädlinge. — **Schreiber** (1) Schädlinge der Himbeere. — **Schreiner** (1) Schädlinge der Gärten. (2) *Sesia* u. ihre Parasiten. — **Sirakow** (1) Schädlinge des Weines in Bulgarien. — **Slingerland, Herrick & Crosby** (1) Schädlinge in Nord-Amerika. — **Smith** (1, 2) Bedeutung der Öconom. Entomologie, (3, 4) landw. Berichte. (6) Kartoffel-Schädlinge in New-Jersey. — **Theobald** (1) Schädlinge in England. — **Washburn** (1) Bericht. — **Wassiljew & Trshebinski** (1) Bericht. — **Wassiljew** (1) Obstbaum-Schädlinge. — **Willcocks** (1, 2) Baumwollschädlinge in Egypten.

b) **Anderweitige Schädlinge:** **Feytaud** (1) *Col.*, *Hym.*, *Lep.* als Schädlinge des Korkes und der Korke in den Weinflaschen. — **French** (1) Haus-Schädlinge, *Dipt.*, *Lep.* — **Pylkow** (1) Schädlinge der Zimmerpflanzen. — **Smith** (1, 4) Bedeutung der Ins. für die Gesundheit von Menschen u. Thieren.

c) **Nützlinge:** **Frogatt** (2, 3, 4) Nützlinge in Australien: *Lep.*, *Dipt.*, *Col.*, *Orth.*, *Neur.*, *Hym.*, *Rhynch.* — **Iches** (1) siehe Parasiten. — **Matsumura** (1) 20 *Orth.*, 2 *Rhynch.*, 1 *Neur.*, 2 *Dipt.*, 9 *Col.*. 6 *Hym.* als Nützlinge auf Formosa genannt. — **Nielsen** (1) Anwendung von Nützlingen gegen Schädlinge. — **Portschinski** (2) Parasiten als Mittel gegen schädliche *Lep.* — **Reh** (1) Insektenfressende Vögel. — **Schreiner** (2) die Parasiten der *Sesia myopaeformis*.

VII. Geographische Verbreitung.

a) **Allgemeines, Fauna der ganzen Erde:** **Wytsman** (1) *Col., Orth., Lep., Hym., Dipt.*

b) **Circumpolare Fauna:** **Nielsen** (2) Ins. in Grönland.

c) **Palaearctische Fauna:** **Bäbler** (1) nivale Fauna der Schweiz. — **Bloomfeld** (1) entomologische Fauna in England. — **Bruyant** (1) entom. Fauna der Monts Dore. — **Champion** & **Lloyd** (1) Ins. in England. — **Dalgleish** (1) Ins. in England. — **Hackwitz** (1) *Hym., Col., Lep., Dipt., Neur., Orth., Rhynch.* in Schweden. — **G. Jacobson** (3) *Col.* u. *Dipt.* im Ural. — **Klaptocz** (1) *Col., Hym.* aus Nord-Albanien. — **Luff** (2) Ins. in England. — **Petry** (1) Ins. bei Nordhausen. — **Wallace** & **Mason** (1) *Col.* u. *Lep.* in England. — **Weiss** (1) Ins. in Sachsen-Meiningen.

d) **Indo-China und Malayischer Archipel:** **Demange** (1) Ins. einer Bambus-Hecke. — **Maxwell-Lefroy** (3) Ins. von Tirhut. — **Scott** (1) 50 000 Ins. auf den Seychellen gesammelt. — **Terry** (1) Ins. in China und Hawaii.

e) **Australien und Stiller Ozean:** **Froggatt** (5) *Orth., Col., Hym.* der Nauru-Insel besprochen. — **Koeppen** (1) Einige *Lep.* u. *Col.* von den „Glücklichen Inseln". — **Kuhns** (1) Notizen über Ins. auf Maui. — **Perkins** (1) *Neur.* u. *Orth.* auf Hawaii. — **Swezey** (1) Ins. in Oahu. — **Terry** (1) Ins. in Hawaii u. China.

f) **Afrika und Madagascar:** **Catalogo,** Aufzählung der aus Spanisch Guinea in den Mem. Soc. Esp. von 1903—1910 beschriebener 450 *Col.* u. 200 *Lep.* — **Voeltzkow** (1) *Col., Hym., Orth.,* aus Ost-Afrika.

g) **Neoarctische Fauna:** **Cockerell** (2) Ins. aus Colorado, (3) *Trich., Hym., Orth., Dipt.* fossil in Florissant. — **Crawford** (4) Ins. in Californien. — **Engelhardt** (1) Ins. in Virginien. — **Felt** (3) Europäische Ins. in Amerika. — **Smith** (5) Ins. in New-Jersey. — **Tucker** (1) *Hym.* u. *Dipt.* in Kansas u. Colorado. — **Young** (1) Ins. in Nord-Amerika.

h) **Neotropische Fauna:** **Godman** (1) *Col.* u. *Lep.* in Central-Amerika. — **Hoffmann** (1) Reisebericht von Rio-Madeira. — **Lüderwaldt** (1) Ins. in Brasilien.

i) **Antarctische Fauna:** vacat.

VIII. Palaeontologie.

Cockerell (1) *Rhynch.* u. *Dipt.* im Bernstein, (3) foss. Ins. in Florissant. — **Handlirsch** (1) siehe Phylogenie. — **Klebs** (1) 2 *Hym.*, 3 *Dipt.*, 1 *Lep.*, 3 *Col.*, 3 *Orth.*, 3 *Rhynch.*, die nicht in Bernstein, sondern in Kopal liegen (p. 221), über *Col.* in echtem Bernstein (p. 236—242). — **Reis** (1) *Col* u. wahrscheinlich auch andere Ins. im Fischschiefer in Sibirien.

Coleoptera für 1910.

Von

Dr. Georg Seidlitz,

Ebenhausen bei München.

Vorbemerkung.

Im Jahre 1910 waren 42 selbständig erschienene Werke mit ganz oder theilweis coleopterologischem Inhalt zu verzeichnen, also 5 mehr als 1909. In 170 Zeitschriften (von denen nur 42 entomologische und nur 2 coleopterologische) wurden 984 Arbeiten veröffentlicht (102 weniger als 1909), wobei sich 503 Autoren beteiligten. Dabei lieferten 53 Autoren zusammen 74 umfassende systematische Arbeiten, während 24 derselben und 100 andere Autoren zusammen 224 Abhandlungen mit Einzelbeschreibungen veröffentlichten (8 weniger als 1909).

Im Ganzen wurden 164 neue Gattungen, 69 neue Untergattungen, 3779 neue Arten und zahlreiche neue Varietäten beschrieben.

Morphologische und physiologische Verhältnisse wurden von 54 Autoren in 55 Abhandlungen behandelt (11 mehr als 1909).

Die übrigen 338 und viele der bereits erwähnten Autoren lieferten zusammen 797 Abhandlungen und Notizen über Literatur, Descendenztheorie, Biologie, Schädlinge etc.

Die Zahl der Abhandlungen ist seit 1896 von 864 auf mehr als 1000 gestiegen, und ihre Beschaffung wird immer schwieriger. Trotz wiederholter Bemühungen sind dem Ref. diesmal 108 Abhandlungen nicht erreichbar gewesen, was bei der größten Arbeit des Jahres, Blatchley 1, besonders schmerzlich war, und hoffentlich nachgeholt werden kann.

Übersicht.

pag.

A. Verzeichnis der Publicationen . . . . . 45—110
B. Übersicht nach Zeitschriften . . . . . 110—125
C. Übersicht der Arbeiten nach Inhalt . . . . . 125—141
D. Die behandelten *Coleopteren* nach Familien . . . . . 141—359
Register der neuen Gattungen und Untergattungen . . . . . 359—360

I. Pentamera.

1. Adephaga.

Fam.	n. gen.	n. spp.	pag.	Fam.	n. gen.	n. spp.	pag.
Cicindelidae	—	—	141	Cupedidae	—	—	158
Carabidae	3	196	144	Dytiscidae	1	11	159
Paussidae	—	4	157	Gyrinidae	—	3	164
Rhysodidae	—	3	158				

2. Hygrophili.

Hydrophilidae	—	19	164	Georyssidae	—	—	168
Parnidae	—	3	167	Heteroceridae	—	—	168
Cerathoceridae	—	—	168				

3. Necrophagi.

Platypsyllidae	—	—	169	Corylophidae	—	6	206
Staphylinidae	16	607	169	Phaenocephalidae	—	—	207
Pselaphidae	3	103	186	Sphaeriidae	—	—	207
Clavigeridae	—	13	193	Trichopterygidae	—	—	207
Scydmaenidae	—	18	194	Eucinetidae	—	—	209
Silphidae	17	25	196	Hydroscaphidae	—	—	209
Anisotomidae	1	8	203	Scaphidiidae	—	6	209
Leptinidae	—	1(?)	205	Histeridae	1	49	210
Clambidae	—	1	205				

4. Clavicornia.

Endomychidae	2	3	213	Adimeridae	—	—	—
Erotylidae	2	76	215	Cucujidae	—	10	227
Cryptophagidae	—	4	218	Trogositidae	1	8	226
Phalacridae	—	—	219	Tretothoracidae	1	1	228
Thorictidae	—	2	220	Mycetophagidae	—	2	229
Lathridiidae	1	5	220	Derodontidae	—	1	229
Colydiidae	1	10	221	Byturidae	—	—	230
Discolomidae	—	1	224	Dermestidae	—	2	230
Sphaeritidae	—	—	224	Byrrhidae	1	8	231
Nitidulidae	—	17	224				

5. Lamellicornia.

Passalidae	—	9	233	Scarabaeidae	35	342	234
Lucanidae	—	2	233				

6. Serricornia.

Buprestidae	—	31	256	Cleridae	10	36	271
Eucnemidae	—	2	259	Lymexylidae	—	2	274
Elateridae	1	62	259	Bostrychidae	—	2	275
Cebrionidae	—	—	263	Anobiidae	1	141	275
Rhipiceridae	—	—	264	Cioidae	—	4	279
Dascillidae	—	9	264	Sphindidae	—	1(?)	280
Malacodermata	3	155	265				

II. Heteromera.

Fam.	n gen.	n. spp.	pag.	Fam.	n. gen.	n. spp.	pag.
Tenebrionidae	4	124	280	Mordellidae	—	10	290
Alleculidae	1	19	286	Pedilidae	—	2	292
Melandryidae	—	3	287	Pyrochroidae	—	—	292
Lagriidae	—	7	288	Anthicidae	—	14	292
Cephaloidae	—	—	—	Trictenotomidae	—	1	294
Oedemeridae	—	8	288	Meloidae	4	44	294
Aegialitidae	—	—	289	Rhipiphoridae	1	12	297
Pythidae	—	7	289	Strepsiptera	3	4	298
Euglenidae	—	10	290				

III. Tetramera.

Curculionidae	31	360	298	Anthribidae	—	7	332
Proterhinidae	—	14	319				
Scolytidae	10	87	320	Cerambycidae	2	62	333
Brenthidae	—	4	330	Chrysomelidae	13	259	339
Bruchidae	1	17	331	Coccinellidae	3	44	354

* * *

Verzeichnis der Publicationen.

Abeille de Perrin E (1). Diagnose provisoire d'un *Mecinus* nouveau. Bull. soc. ent. Paris 1910. p. 83. (1 *Mecinus, Curc.*, n. sp. Einzelb.).

— **(2).** Description d'un *Buprestide* d'Afrique. ibid. p. 222. (1 *Cylindromorphus, Bupr.*, n. sp. Einzelb.).

— **(3).** Description de deux Coléoptères du Nord de l'Afrique. Bull. Soc. Linn. Mars. I. 1909 p. 8—9. (*Dissia, Nit.*, 1 *Nastonycha, Mal.*, n. spp. Einzelb.).

— **(4).** Descriptions et remarques sur divers *Buprestides* méditerranéens. ibid. p. 22—31. (1 *Agrilus*, 5 *Sphenoptera* n. spp., *Bupr.* Einzelb.).

Achard J. (1). Description de deux *Callichroma* nouveaux de l'Amérique du Sud. Bull. soc. ent. Paris 1910 p. 279—281. (2 *Callichroma, Cer.*, n. sp. Einzelb.)

***Adams Ch. C. (1).** The *Coleoptera* of Isle Royale, Lake Superior, and their relation to the North American centers of dispersal. Michigan Rep. Geol. Survey. Lansing. 1908. 1909 p. 157—203. (*Col.* N. Amerika).

Adelung N. v. (1). Referate über Ssmirnow 1909 (1), Saitzev 1909 (1). Zool. Centr. 17. p. 180.

Ahlwardt K. (1). Coleopterorum Catalogus. P. 21. *Gyrinidae.* 42 pp. (Literatur).

Ainslie G. G. (1). The cowpea *Curculio* (*Chalcodermus aeneus* Boh.). U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. 1910. No. 85. Pt. 8. p. I—IV u. 129—142. (1 *Curc.* u. Biol.)

Alfieri A. (1). Note sur la larve et la nymphe de *Maesotoma palmata* F. = *M. Boehmi* Rttr. Bull. Soc. Ent. Egypt. III p. 118, fig. 1, 2. (*Cer.* Biol., Larve).

Alluaud Ch. (1). Les *Omphréoides* de Madagascar; description d'une espèce nouvelle. Bull. soc. ent. Paris. 1910. p. 194—196. (3 *Omphreoides, Car.*, n. sp. Einzelb.)

Andreae H. (1). Mitteilungen über die Käferfauna des Brohltals. Sitzb. Nat. Ver. preuss. Rheinl. 1910. E. p. 53—61. (Geogr., *Cic., Car., Staph., Clav., Silph., Anis., Hist., Nit., Parn., Hydr.*, 1 *Scol.*)

Andres A. (1). Note supplémentaire à ma communication sur *Sitarobrachys brevipennis* Reitt. Bull. Soc. Ent. Egypt. p. 15—16. (Biol. Notiz, *Melo.*).

— **(2).** Note sur *Hesperophanes Sericeus* F. ibid. p. 148, fig. (Notiz über die Larve, *Cer.*).

Apfelbeck V. (1). Beiträge zur Kenntnis der Käferfauna der Balkanhalbinsel. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. (40)—(42). (Geogr. *Alexia* 2 n. subg. *Endom.*)

— **(2).** (Beiträge zur Kenntnis der Coleopterenfauna von Albanien. I. Volona und Beroth.) (Ber. d. Landes-Mus. Bosn. u. Herzegow.). XXI. 1909. p. 297—301. — Referat von Bachmetjew 1911 Zool. Centr. 18. p. 156. (Geogr., 321 Arten u. varr., 1 *Cic.* n. var.).

Armstrong J. (1). *Rhopalomesites tardyi*, Curt., in Lancashire. Ent. Mont. Mag. 46 p. 16. (1 *Curc.* in England).

Arrow G. J. (1). On the *Lamellicorn* beetles of the genus *Peltonotus* with descriptions of four new species; Ann. Mag. Nat. Hist. London 5. 1910. p. 153—157. (Umfass. Arb., *Scar.*)

— **(2).** On a few new bornean beetles of the rutelid genera *Mimela* and *Anomala*. ibid. 6. 1910. p. 64—72. (2 *Mimela*, 11 *Anomala, Scar.* n. spp., Einzelb.)

— **(3).** The fauna of British India, including Ceylon and Burma. *Coleoptera Lamellicornia* (*Cetoniinae* and *Dynastinae*). London. 1910. XIV, 322 pp. 2 tab. (Umfass. Arbeit, *Scar.*).

Bäbler E. (1). Siehe Allg. Bäbler. p. 867—869. (12 *Car.*, 4 *Staph.*, 1 *El.*, 1 *Pyrrh.*, 2 *Hydr.*, 3 *Chrys.*, 1 *Curc.*, 1 *Scar.*, 1 *Mal.* aus der Schneeregion der Alpen).

Bachmetjew P. (1). Referate über Markowitsch 1909 (1), Nedelkow 1909 (1, 2). Zool. Centr. 17. p. 780—781.

Bagnall R. S. (1). (*Euplectus kunzei* etc. in Gibiode). Ent. Rec. 22. p. 261. (1 *Psel.* in England).

***Balfour-Browne Fr. (1).** The aquatic *Coleoptera* of the Mid-Ebudes. Ann. Scot. Nat. hist. 1910. p. 76—86. (Biol. *Dyt., Hydr.*).

*— (2). On the life-history of *Hydrobius fuscipes* L. Trans. R. Soc. Edinburgh. 47 1910. p. 310—340, 3 tabb. — Referat von Mayer 1911 p. 000. (Morph. u. Biol. *Hydr.*)

*— (3). The aquatic *Coleoptera* of West Donegal. Irish Nat. Dublin 19. 1910. p. 180—184. (*Dyt.*, *Hydr.* in Irland).

Banks N. (1). Siehe Banks, Schwarz & Viereck 1.

Banks N., Schwarz E. A. & Viereck H. L. (1). Necrolog auf Henry Ulke. † 1910. Proc. Ent. Soc. Wash. XII. p. 106—111. Portrait. (Verz. der Schriften p. 111).

Barkowski (1). Nordamerikanische *Necrophoren*. Ent. Rund. 27. 1910. p. 78—80. (Umf. Arb., *Silph.*).

Barowski W. (1). Neue Arten des genus *Lithophilus* Frhl. Asiens. Rev. russ. d'Ent. 10. 1910. p. 39—41. (2 *Lithophilus*, *Cocc.*, n. spp. Einzelb.).

Barthe E. (1). Aberration du *Carabus monilis* F. Misc. Ent. XVIII. p. 3—4. (1 *Carabus* var. ohne Namen).

— (2). Contribution à l'étude des *Carabes* de l'Aude et confins. ibid. p. 18—20, 29—30, 37—38. (*Carab.* n. varr.)

— (3). Referate über Pierce 1909 (1). ibid. p. 4, — über Bickhardt 1909 (1). ibid. p. 21, — über Hofeneder 1910 (1). ibid. p. 53, — über Britten & Newbery 1910 (1). ibid. p. 161—162, — über Pagenetti-Hummler 1910 (1). ibid. p. 76, — über Olivier 1909 (9). ibid. p. 87.

— (4). Tableaux analytiques pour la détermination des *Carabidae* de la région franco-rhenane, comprenant toutes les espèces, variétés et aberrations. (suite). ibid. Beilage p. 65—112. (Forts. von 1909, 5. *Car.* Umf. Arb., *Car.*).

— (5). Tableaux analytiques des *Lucanides* et des *Lamellicornes* coprophages de la faune paléarctique par Edm. Reitter. Traduit de l'allemand. ibid. Beilage p. 65—122. (Übersetzung von Reitter 1892, Forts. von 1909 (3), *Scar.* umfass. Arb.).

Barton L. (1). *Coleoptera* at Newcastleton, etc., in 1909. Ent. Month. Mag. 46. p. 189—190. (Sammelbericht in England).

***Bastien F.** (1). Cas de monstruosité chez un *Elateridae* du genre *Melanotus* Eschsch. Feuill. jeun. nat. 40. 1910. p. 147. (Missbildungen, *Elat.*)

Bau A. (1). *Tribolium* als Bierverderber. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 247—249. (Biol., 1 *Ten.* als Schädling).

Bauer A. (1). Die Muskulatur von *Dytiscus marginalis*. Ein Beitrag zur Morphologie des Insektenkörpers. Zs. wiss. Zool. 95. 1910. p. 594—646, fig. 1—19. — Referat von Mayer 1911. (Specielle Myologie des ganzen Körpers. *Dyt.*).

Bayford (1). (Col. in Spurn, Yorkshire, short list). The Natural 1910, p. 343. (*Col.* in England).

Beare T. H. (1). *Cryphalus abietis*, Ratz., in Scotland. Ent. Month. Mag. 46. p. 32. (1 *Scol.* in Schottland).

— **(2).** *Longitarsus flavicornis* Steph., in the Isle of Wight. ibid. 46. p. 71. (1 *Chrys.* in England).

— **(3).** *Lesteva sicula*, Erichs., and *Lesteva punctata* Erichs. ibid. p. 117—118. (Unterscheidung, *Staph.*)

— **(4).** Capture of *Pterostichus aterrimus*, Pk., in Norfolk. ibid. p. 281. (1 *Car.* in England).

*— **(5).** Retrospect of a Coleopterist for 1909. Ent. Rec. 22. 1910. p. 1—7. (*Col.* in England).

— **(6).** (Über *Stenus*). ibid. p. 116, 295. (1 *Staph.* in England).

— **(7).** (*Col.* in Wiken fen). ibid. p. 115. (*Col.* in England).

Beauverie J. (1). L'ambrosia du *Tomicus dispar*. C. R. Acad. sci. Paris. 150. 1910. p. 1071—1074. (Biol. 1 *Scol.*).

Becker R. (1). Über eine neue *Trichiiden*gattung. D. ent. Zs. 1910. p. 301—304. (1 *Paragnorimus*, *Scar.*, n. sp. Einzelb.).

Bedel L. (1). Sur l'*Ophionea Chaudoiri* Bohem. et sur quelques genres du groupe des *Colliuris* Degeer. Bull. soc. ent. 1910. p. 71, 72. (2 *Ophionea* n. varr., *Car.* Syn.).

— **(2).** Sur une particularité des joues chez les mâles des *Oenas* et de deux *Lydus*. ibid. p. 83—84. (♂♂ von *Oenas* und *Lydus*).

— **(3).** Description d'un *Larinus* du sous-genre *Lachnaeus*. Bull. Soc. Ent. Egypt. III. p. 13—14. (1 *Larinus*, *Curc.*, n. sp. Einzelb.).

Beffa G. della (1). Casi di teratologia in alcune specie di *Coleotteri*. Riv. Col. it. VIII p. 129—148 tab. IIa. (Missbild. bei *Scar.*, *Car.*, *Psel.*, *Ten.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Cocc.*).

— **(2).** Osservazioni sulle *Anomala* Sam. raccolte nei dintorni di Torino. ibid. p. 101—114. (Umf. Arb., *Scar.*)

Beffa & Gagliardi (1). Coleotteri della Toscana omessi nel catalogo del Dott. Bertolini. Riv. Col. ital. VIII p. 17—22. (16 *Dyt.*, 2 *Gyr.*, 19 *Hydr.*, 1 *Parn.*, 15 *Staph.*, 1 *Silph.*, 1 *Clamb.*, 1 *Hist.*, 3 *Nit.*, 3 *Phal.*, 1 *Lathr.*, 2 *Colyd.*, 8 *Cocc.* in Toscana).

Béguin-Billecoq L. (1). List of species of the Colepterous genus *Apion* (*Curculionidae*) in the collection of the South African Museum, and descriptions of new species. Ann. S. Afric. Mus. Cape Town. 5. 1910. p. 429—432. (Geogr., 46 *Apion.* aus Afrika, 3 *Curc.*, n. spp. Einzelb.).

Bénard G. (1). Collections recueillies dans le Sahara et les regions voisines par M. René Rudeau. *Coléoptères Lamellicornes* du genre *Rhyssemus*. Bull. Mus. Paris. 16. 1910. p. 266—269. (2 *Rhyssemus*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.)

***Bennett W. H. (1).** The *Coleoptera* of the Hastings district (part I.). Hastings and E. Sussex Nat. 1. 1910. p. 212—228. (*Col.* in England).

Berlese A. (1). Siehe Allg. Berlese 1. p. 319—322. (*Cocc.* als Feinde der Schildlaus *Diaspis pentagona*).

Bernau G. (1). Übersicht der in Böhmen vorkommenden Formen von *Carabus cancellatus* Illig. Ent. Rund. Stuttg. 27. 1910. p. 13—15. (n. varr.).

— **(2).** Kann als Urheimat des *Carabus cancellatus* Illig. Illyrien gelten? Eine Antwort auf die Polemik von Born. ibid. p. 166—168, 176—177. (Varr. behandelt).

Bernhauer M. (1). Beitrag zur *Staphylinidenfauna* des palaearktischen Gebietes. Ent. Bl. VI. 1910. p. 256—260. (1 *Oxytelus*, 1 *Scymbalium*, 1 *Quedius*, 2 *Leptusa*, 1 *Myrmecopora*, 1 *Sipalia*, 1 *Zyras*, *Staph.*, n. spp. Einzelb.).

— **(2).** Beitrag zur Kenntnis der *Staphyliniden*-Fauna von Zentralamerika. Verh. Zool. Bot. Ges. 60. 1910. p. 350—393. (1 *Cephaloxynum*, 1 *Leptochirus*, 1 *Espeson*, 1 *Thinobius*, 1 *Trogactus*, 7 *Trogophloeus*, 2 *Apocellus*, 2 *Oxytelus*, 3 *Osorius*, 3 *Oxyporus*, 1 *Megalops*, 4 *Stenus*, 4 *Palaminus*, 1 *Paederus*, 2 *Monista*, 1 *Echiaster*, 2 *Stilicus*, 1 *Scopaeus*, 1 *Scopaeomerus*, 1 *Neomedon*, 1 *Lithocaon*, 1 *Cryptobium*, 1 *Somoleptus*, 1 *Xantholinus*, 1 *Xenopygus*, 1 *Creophilus*, 1 *Misantlius*, 1 *Paederomimus*, 1 *Belonuchus*, 4 *Philonthus*, 1 *Neobisnius*, 1 *Heterothops*, 2 *Bolitobius*, 1 *Conosoma*, 1 *Bryoporus*, 1 *Coproporus*, 1 *Cordobanus*, 1 *Hypocyptus*, 4 *Gyrophaena*, 1 *Euvira*, 1 *Ocyota*, 1 *Oxypoda*, *Staph.*, n. spp. Einzelb.)

— **(3).** Zur Staphylinidenfauna des palaearktischen Gebietes. Soc. Ent. 25. 1910. p. 71—72, 78—79. (2 *Anthobium*, 1 *Lathrobium*, 1 *Philonthus*, 1 *Physetops*, 1 *Leptusa*, 2 *Atheta*, 1 *Sipalia*, *Staph.*, n. spp., Einzelb.)

— **(4).** Siehe Bernhauer & Schubert 1.

Bernhauer M. & Schubert K. (1). Coleopterorum Catalogus. *Staphylinidae* I. 1910. 86 pp. (Literatur)

Bickhardt H. (1). Über Fundortangabe. Ent. Bl. Berlin 6. 1910. p. 18—20. (Technik).

— **(2).** *Amara* (*Paraleirides*) *Bickhardti* Der. ibid. p. 29. (Geogr., *Car.*).

— **(3).** Referat über Krancher 1910. ibid. p. 31, über Roubal 1909 (2, 9). ibid. p. 63, über Scherdlin 1909 (1). ibid. p. 118—119, über Bickhardt 1910 (9). ibid. p. 226—227, über Meissner 1910 (1), Krausse 1910 (1). p. 247, über Deville 1909 (5). ibid. p. 269, über Sajo 1. ibid. p. 301.

— **(4).** *Omophron limbatus* F. ibid. p. 84. (Biol., *Car.*).

— **(5).** Beiträge zur Kenntnis der *Histeriden* IV, V. ibid. p. 177—186, p. 223—227. (8 *Hister*, 2 *Saprinus*, *Hist.*, n. spp. Einzelb. und Referat über Bickhardt 1910 (9).

— **(6).** B. Kurze biologische Notizen. 1. *Velleius dilatatus* F. 2. *Lixus subtilis* St. ibid. p. 210. (Biol., *Staph.*, *Curc.*)

— (7). A. *Abraeus parvulus* Aubé. B. Carabidenfang. ibid. p. 266—267. (Geogr. *Hist.*, Biol. *Cer.*, *Car.*)

— (8). Aus der Praxis. ibid. p. 300. (Technik).

— (9). Coleopterorum Catalogus. *Histeridae*. 1910. 137 pp. 2420 Arten (Literatur).

Billecoq L. siehe Béguin-Billecoq.

Bischoff (1). Siehe Kuhnt (5). (Ein Referat von Kuhnt ohne Citat. Soll vielleicht eine Original-Mitteilung sein, über das Flügelgeäder von *Cicindela maritima*).

***Bishop C. F. (1).** Some notes on the life history of the *Aspidomorpha miliaris*. Journ. Straits Asiat. Soc. Singapore. 53. 1909. p. 129—137. (Biol. *Chrys.*)

Bishop E. F. (1). (Über das Klopfen von *Anobium pertinax*). The Ent. 53. 1910 p. 116. — Referat von Schaufuss 4. (Biol. *Anob.*).

Blackburn C. (1). Further Notes on Australian *Coleoptera*, with Description of new Genera and Species. No. XL. Trans. Roy. Soc. South. Austr. 34. 1910 p. 146—230. (Umf. Arb., *Scar.*).

Blaisdell F. E. (1). Studies in the *Tenebroid* tribe *Eleodiini* — Order *Coleoptera*. Ent. News 21. 1910. p. 60—67. (Geogr., 71 *Eleodes*. u. 7 *Embaphion*, *Ten.* aus N. Amerika aufgezählt und z. Th. besprochen).

Blanchard Fr. (1). Referat über Blatchley 1910 (1). Psyche XVII. p. 258.

***Blatchley W. S. (1).** An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* or beetles (exclusive of the *Rhynchophora*) known to occur in Indiana. With bibliography and descriptions of new species. Bull. Indiana Dept. Geol. Nat. Res. Indianopolis No. 1. 1910. p. (1—1385), fig. 1—590. — Referat von Blanchard 1, von C. J. S. B., 1. (Umf. Arb., *Cic.*, *Car.*, *Rhys.*, *Dyt.*, *Gyr.*, *Hydr.*, *Parn.*, *Geor.*, *Het.*, *Staph.*, *Psel.*, *Scyd.*, *Silph.*, *Lept.*, *Scaph.*, *Coryl.*, *Trich.*, *End.*, *Erot.*, *Crypt.*, *Phal.*, *Lathr.*, *Colyd.*, *Nit.*, *Trog.*, *Cuc.*, *Hist.*, *Mycet.*, *Derod.*, *Derm.*, *Byrrh.*, *Luc.*, *Scar.*, *Bupr.*, *Eucn.*, *El.*, *Rhipic.*, *Dascill.*, *Mal.*, *Cler.*, *Lym.*, *Bostr.*, *Anob.*, *Cio.*, *Sphind.*, *Ten.*, *All.*, *Melan.*, *Lagr.*, *Oed.*, *Pyth.*, *Pyr.*, *Ped.*, *Mord.*, *Melo.*, *Rhipiph.*, *Cer.*, *Bruch.*, *Chrys.*, — 3555 Arten in Indiana, von denen 79 neu. Die *Rhynchophoren* mit ca. 700 Arten fehlen noch.

— (2). On the *Aleocharinae* known to occur in Indiana. ibid. p. 336—367. (Sep. aus 1, *Staph.*)

Blattný V. (1). (Käferfauna in den Weinbergen 1910). Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 135—137. (5 *Car.*, 5 *Hydr.*, 25 *Staph.*, 1 *Silph.*, 2 *Crypt.*, 2 *Hist.*, 2 *Scar.*, 3 *Anob.*, 2 *Anth.*, 16 *Curc.*, 2 *Brach.*, 2 *Scol.*, 1 *Cer.*, 8 *Chrys.*, 9 *Cocc.* aus Böhmen aufgeführt).

Bodemeyer E. v. (1). (Sammelmethode). Deut. ent. Z. 1910. p. 108. (Technik).

Boileau H. (1). Description d'un *Lucanide* nouveau. Bull. Fr. 1910, p. 340, fig. (1 *Metallactulus*, *Luc.*, n. sp. Einzelb.)

Bolkay D. (1). Eine neue Form der *Brenthiden* von der Insel Halmahera. Rovart. L. Budapest 17. 1910. p. 185, 195. (1 *Leptorhynchus*, *Brenth.* n. sp., Einzelb.).

Bondroit J. (1). Compte rendu d'une excursion aux environs de Hockai. Ann. Belg. 54. p. 231—232. (Sammelbericht, 1 *Staph.*, neu für Belgien).

Boppe P. L. (1). Description d'un *Rosalia* nouveau du Yunnan. Bull. soc. ent. 1910. p. 235—237, 262. (1 *Rosalia*, *Cer.*, n. sp., Einzelb.)

***Borgers Th. (1).** Der Ulmensplintkäfer und seine Verbreitung am Niederrhein. Sitzungsber. nat.-histor. Ver. Bonn. 1909. E. p. 34—43. (*Scol.*, Geogr.).

Born P. (1). *Coptolabrus Rothschildi* Born. Soc. ent. Stuttg. 25. 1910. p. 25. (Notiz, *Car.*, Geogr. u. Syn.)

— **(2).** *Coptolabrus augustus Ertli* nov. subspec. ibid. p. 57. (1 n. var. *Car.*)

— **(3).** *Carabus montivagus goljensis* nov. subspec. ibid. p. 70. (1 n.var. *Car.*).

— **(4).** Über einige *Coptolabrus*. ibid. p. 73—75. (2 n. varr., 1 n. sp. *Car.* Einzelb.)

— **(5).** *Carabus caelatus gomecensis* nov. subsp. ibid. p. 91. (1 n. var. *Car.*).

— **(6).** *Carabus cancellatus Kocae* nova subspec. D. ent. Nationalbibl. I. p. 39—40, 47—48. (1 *Car.* n. sp., Einzelb.).

Boucomont A. (1). Contribution à la classification des *Geotrupidae*. Ann. Fr. 79. 1910 (1911) p. 333—350. (Umfass. Arb. *Scar.*).

***Bouly de Lesdain (1).** *Haemonia ruppiae*. Feuill. jeun. nat. Paris. 40. 1910. p. 137. (*Chrys.*, Biol.).

Bourgeois J. (1). Description de deux *Chauliognathus* de la Nouvelle-Guinée. Bull. soc. ent. 1910. p. 126—129. (2 *Chauliognathus*, *Mal.*, n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Description d'un *Lycus* nouveau de Bornéo. ibid. p. 129—130. (1 *Lycus*, *Mal.* n. sp. Einzelb.).

— **(3).** Description de deux *Lycides* nouveaux de l'île Lombok. ibid. p. 264—266. (1 *Plateros*, 1 *Calochromus*, *Mal.* n. sp. Einzelb.)

— **(4).** Catalogue des *Coléoptères* de la chaîne des Vosges et des régions limitrophes. (Suite). Mitt. nat.-hist. Ges. Colmar. N. F. X. 1910. p. 481—542. (*Curc.* Ende, *Anthr.*, *Bruch.*, *Scol.*, *Cer.* Anfang).

Bourgoin A. (1). Description d'une espèce nouvelle de *Theodosia*. Bull. soc. ent. 1910. p. 101—102. (1 *Theodosia*, *Scar.* n. sp. Einzelb.)

Böving A. G. (1). Nye Bidrag til Carabernes Udviklingshistorie. I. Larver til *Calathus*, *Olisthopus*, *Oodes* og *Blethisa*. Indledes med en Redegørelse for de anvendte Termini og Maal. Ent. Medd. Raekke 2. III. 1910. p. 319—376. (Larven von 4 *Car.*)

— (2). Natural history of the larvae of *Donaciinae*. Intern. Rev. Hydrobiol. 1910. p. 1—108, tab. I—VII. — Referat von Mayer 1911. (Larven, *Chrys.*)

Bowditch F. C. (1). Further notes on *Pachybrachys*. Canad. Entom. 42. 1910. p. 53—56. (4 *Chrys.* n. spp. Einzelb.)

***Bragina A.** (1). (Biologische Beobachtungen an *Sitona lineatus* L.). (Die Landwirtschaft). Kiew V. 1910 p. 1407—1414. (Biol. *Curc.*).

Brjansky N. (1). (Neue und wenig bekannte Formen der Gattung *Carabus* L.). Rev. russ. d'Ent. X 1910. p. 86—87. (n. subvarr., *Car.*).

***Brèthes J.** (1). Coleopteros Argentinos y Bolivianos. An. Soc. Cient. Argent. 69. 1910. p. 205—227. (2 *Lobopoda*, 1 *Scotobiopsis*, *All.*, — 1 *Probostactes*, 1 *Retistrodes*, 1 *Argentinorhynches*, 1 *Sternechus*, 1 *Anchonoides*, 1 *Neogeobyrsa*, 2 *Apion*, 1 *Paraceratopus*, 1 *Acanthobrachium*, 4 *Conotrachelus*, 1 *Rhyssomatus*, 1 *Gasterocerus*, 1 *Heterobothroides*, 3 *Cryptorhynchus*, 1 *Mesocordylus*, Curc. n. spp. Einzelb.).

Britten H. (1). The food-plant of *Ceuthorrhynchus atomus* Boh. (= *setosus* Boh.). Ent. Month. Mag. 46. p. 212—213. (Biol., *Curc.*)

— (2). Siehe Britten & Newbery. 1.

Britten H. & Newbery E. A. (1). A revision of the British species of *Ptenidium* Erichs. Ent. Mag. 46. 1910. p. 178—183. (*Trich.* Umfass. Arb.).

Broun T. (1). Descriptions of New genera and species of *Coleoptera*. Bull. N. Zeal. Inst. Wellington 1. 1910. p. 1—78. (1 *Tastethus*, 1 *Trichosternus*, 1 *Gaioxenus*, 1 *Zabronothus*, 2 *Bembidium*, 1 *Anillus*, 1 *Dermetrida*, 1 *Scopodes*, *Car.*, — 1 *Alloparnus*, *Parn.*, — 1 *Stygnohydrus*, 1 *Pseptoboragus*, *Hydr.* — 3 *Quedius*, 1 *Dimerus*, 1 *Lithocharis*, 5 *Holotrochus*, 2 *Omalium*, 2 *Ischnoderus*, *Staph.*, — 1 *Vidamus*, 1 *Sagolonus*, 1 *Sealandius*, 1 *Tyrogetus*, 1 *Eupines*, *Psel.*, — 1 *Telmatophilus*, *Crypt.*, — 2 *Corticaria*, *Lathr.*, — 1 *Neocharis*, 1 *Talerax*, *Eucn.*, — 1 *Lomemus*, *El.*, — 3 *Cyphanus*, 2 *Atopida*, 1 *Veronatus*, 1 *Mesocyphon*, *Dasc.*, — 6 *Asilis*, 1 *Dasytes*, *Mal.*, — 1 *Phymatophaea*, *Cler.*, — 1 *Notoulus*, *Colyd.*, — 1 *Parabrontes*, 1 *Picrotus*, *Cuc.*, — 2 *Menimus*, 5 *Lorelus*, 3 *Artystona*, 2 *Adelium*, *Ten.*, — 1 *Amarosoma*, *Allec.*, — 4 *Salpingus*, *Pyth.*, — 1 *Allopterus*, *Melandr.*, — 1 *Techmessa*, 1 *Techmessodes*, 1 *Exocalopus*, *Oed.*, — 1 *Euglenes*, *Eugl.*, — 3 *Platyomida*, 1 *Tigones*, 3 *Lyperobates*, 1 *Hygrochus*, 1 *Catoptes*, 1 *Brachyolus*, 1 *Phrynixus*, 3 *Araeoscapus*, 1 *Phyllodytes*, 1 *Paedaretus*, 1 *Eiratus*, 2 *Phaedropholus*, 1 *Xerostygnus*, 1 *Aneuma*, 1 *Etheophanus*, 1 *Zeacalles*, 2 *Eucossonus*, *Curc.*, — 1 *Platypus*, *Scol.*, — 4 *Anthribus*, *Anthr.*, — 1 *Didymocantha*, 1 *Adriopea*, 1 *Xyloteles*, *Cer.*, — 3 *Luperus*,

1 *Chalcolampra*, 1 *Caccomolpus*, *Chrys.*, — 1 *Tritomidea*, 1 *Cryptodacne*, *Erot.*, — n. spp. Einzelb.).

— (2). Revision of the New Zealand *Byrrhidae* with descriptions of n. sp. ibid. 2. 1910. p. 1—25. (Umfass. Arb., *Byrrh.*)

Browne Fr. B. Siehe Balfour-Browne.

Brues Ch. T. (1). Referat über Pierce 1909 (1). Psyche XVII p. 81.

Bucknill L. M. (1). *Coleoptera* in Devonshire. Ent. Mont. Mag. 46. p. 15. (1 *Curc.*, 1 *El.* in England).

Bugnion E. (1). Les Metamorphoses de l'*Eumorphus pulchripes* Gerst., de Ceylon. Ann. Fr. 78. 1909 (1910) p. 282—286 tab. 11. (Larve, *Endom.*)

Buhk F. (1). Lebensweise und Entwicklung von *Spercheus emarginatus* Schall. Ent. Rund. 27. 1910. p. 127—128, 134—136. (*Hydr.* Biol. und Experimente).

— (2). Stridulationsapparat bei *Spercheus emarginatus* Schall. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 342—346. fig. (Morph. *Hydr.*).

***Burgess A. F.** (1). Notes on *Calosoma frigidum* Kirby, a native beneficial insect. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 217—222. (1 *Car.* als Nützling in Nordamerika).

Butler E. A. (1). Further captures of *Ceuthorrhynchidius mixtus* Muls. Ent. Mag. 46. p. 191. (Notiz, 1 *Curc.* in England).

— (2). Siehe Allg. Butler 1. (*Col.* als Feinde von Ins. erwähnt).

Buysson H. du (1). Materiaux pour servir à l'histoire des Insectes de l'Aulne. Ann. Fr. 79. p. 103—128. (Biol. *Lagr.*, *Scol.*, *Hist.*, *Anth.*, *El.*, *Cer.*, *Curc.*, *Cocc.*, *Eucn.*, auch einige *Hym.* genannt).

— (2). Documents sur quelques *Elaterides* d'Egypte ou d'Afrique. Bull. Soc. ent. Egypt. III p. 134—166. (11 *El.* aus Egypten besprochen, 1 *Cardiophorus* n. sp. Einzelb.).

— (3). Observations sur les *Cardiophorus ovipennis* Desbr. et *C. hoploderus* Cand. Bull. soc. ent. Paris. 1910. p. 196—198. (Biol. Notizen, *El.*).

— (4). Description d'une variété nouvelle de *Cardiophorus*. Rev. d'Ent. XXVIII. 1910 p. 167—168. (1 n. var. *El.*)

— (5). Un dernier mot sur les *Cardiophorus* de M. Pic. ibid. p. 168—171. (Synon. *El.*)

Cameron M. (1). *Oxytelus Saulcyi* Pand., in Kent. Ent. Mag. 46. p. 33. (1 *Staph.* in England).

— (2). Description of two new species of the *Longicorn* genus *Pentomacrus*. ibid. p. 135, 136. (2 *Pentomacrus*, *Cer.* n. spp., Einzelb.).

— (3). Description of a new species of *Astenus* (*Sunius*) from Malta. ibid. p. 183—184. (1 *Astenus*, *Staph.* n. sp. Einzelb. u. dichot. Tab.).

— (4). *Atheta* (*Homalota*) *picipennis* Mannh., in Ireland. ibid., p. 280. (2 Arten, *Staph.* unterschieden.)

***Candelier Ed.** (1). Beiträge zur Kenntnis der Speicheldrüsen der *Coleopteren*. Diss. Bonn. 1910. (Speicheldrüsen).

***Carpenter (1).** (Larve von *Helodes*). Irish Nat. 19 p. 79. (Biol. *Dasc.*).

Carter H. J. (1). Revision of *Sympetes* and *Helaeus*: with description of new species of *Tenebrionidae*. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. 1910. p. 77—134. (Umfass. Arb., *Ten.*)

— **(2).** Appendix: *Tenebrionidae* from Dorrigo. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 844—848. (2 *Cardiothorax*, 1 *Apasis*, *Ten.*, n. spp. Einzelb.).

Casey T. L. (1). Memoirs on the *Coleoptera*. I. Lancaster Pa. 1910. 205 pp. (*Staph.* 2 umfass. Arb., 1 *Gastrolobium*, 4 *Lathrobiella*, 2 *Lathrotaxis*, 1 *Medon*, 1 *Microlathra*, 1 *Orus*, 2 *Paramedon*, 2 *Pseudorus*, 1 *Sciocharis*, 1 *Sciocharella*, 1 *Stilicopsis*, *Staph.*, n. spp. Einzelb.).

— **(2).** Synonymical and other notes on *Coleoptera*. Canad. Entom. 42. 1910. p. 105—113. (*Staph.*, *Scydm.*, *Cocc.*, *Scar.*, *Anob.*, *Ten.*, Notizen).

— **(3).** On some new species of *Balaninini*, *Tychiini* and related tribes. ibid. p. 114—144. (Umf. Arb. *Curc.*)

***Catalogo.** Siehe Allg. Catalogo. (450 vom Golf von Guinea in den Memorias españ. beschriebene *Col.*).

Chagrin K. de (1). Signification biologique des brosses de poils sur les fémurs antérieurs des scarabées lamellicornes. Rev. russe d'Ent. IX 1909 (1910) p. 404—405. (Morph. u. Biol., Bürsten an den Unterschenkeln bei *Luc.*, *Pass.*, *Scar.*).

Champion G. C. (1). *Chaetocnema arida*, Foudr., in the Woking district. Ent. Mont. Mag. 46. p. 32. (1 *Chrys.* in England).

— **(2).** *Cis bilamellatus*, Fowl., in Australia. ibid. p. 70. (1 *Cis.* aus Australien).

— **(3).** Note on *Grammoptera ruficornis* L., var. *pallipes*, Steph. ibid. p. 70—71. (1 *Cer.* in England).

— **(4).** *Dytiscus marginalis*, L., on the wing in February. ibid. p. 91. (Biol. Notiz, *Dyt.*).

— **(5).** A Tasmanian weevil found alive at Willesden. ibid. p. 145. (*Goniopterus lepidotus* Sch., *Curc.* mit Äpfeln nach England eingeführt).

— **(6).** Note on the British example of *Apion cantianum*, Wagn. (= *brevicorne* Schilsky). ibid. p. 188—189. (Beschreib., *Curc.*)

— **(7).** Note on the sexual characters of *Longitarsus agilis*, Rye. ibid., p. 261. (Beschreib., *Chrys.*).

— **(8).** *Hydroporus ferrugineus*, Steph., etc., at Seaton, Devon. ibid. p. 261. (Sammelbericht, England).

— **(9).** *Coleoptera* at Woking and Guildford. ibid. p. 279. (Sammelbericht, England).

— **(10).** *Polydrosus chrysomela*, Oliv., and *P. confluens* Steph., *apterous* or subapterous insects. ibid. p. 279—280. (Notiz *Curc.*)

— **(11).** Notes on certain Mexican and Central-American *Zygopides* decribed by M. Desbrochers des Loges. Ann. Belg. 54. p. 211—212. (Syu. Notizen, *Curc.*).

— (12). [*Curculionidae*] Biol. Centr.-Amer. CCVIII. Zoology. *Coleoptera* IV. p. 7. London 1910. p. 151—177, Appendix to the *Curculionidae* p. 178—212, Index p. 213—221, tab. 7—9, Titel, Contents, Introduction, Corrigenda zu p. 7 p. I—VI. In Heft CCVIII. 1910. (Umf. Arbeit, *Curc.*)

— (13). Siehe Champion & Lloyd. 1.

Champion G. C. & Lloyd R. W. (1). Siehe Allg. Champion & Lloyd 1. Ent. Mag. XXI p. 1—3, 203—205, tab. I, fig. 2—7, IV. fig. 1—9. (*Malachius, Mal.*, — 1 *Gynandrophthalma, Chrys.*, — 1 *Otiorhynchus, Curc.*, — 1 *Pachyta*, 1 *Tetropium, Cer.*, — 1 *Salpingus, Pyth.*, 1 *Eudectus, Staph.*, — 1 *Borboropora*, 1 *Bembidium*, 1 *Anchomenus, Car.*, — 1 *Melanophila, Bupr.*, 1 *Aulonium, Colyd.*, 1 *Carida, Melan.*, — 1 *Hypophloeus, Ten.*, abgebildet und besprochen).

Champion H. G. (1). Further note on the habits of *Myelophilus piniperda.* Ent. Mag. 46. p. 281. (Biolog. Notiz über 1 *Sco.*.).

Champlain A. B. (1). Siehe Champlain & Kirk 1.

Champlain A. B. & Kirk H. B. (1). *Carabidae* from Harrisbury and vicinity, with notes. Ent. News. 21. 1910. p. 201—211. (199 *Car.* aufgeführt, Nordamerika).

Chapman J. W. (1). The introduction of a European *Scolytid* (the smaller elm bark-beetle, *Scolytus multistriatus* Marsh.) into Massachusetts. Psyche. XVII. 1910. p. 63—68. tab. 4. (Beschr. u. Biol. *Scol.*)

Chapman T. A. (1). Note on the destructive habits of *Myelophilus piniperda.* Ent. Month. Mag. 46. p. 260—261. (Biol. 1 *Scol.*)

Chatanay J. (1). Organes adhésifs des tarses mâles chez les *Haliplidae.* Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 323—324. (Morph. der ♂ *Dyt.*)

— (2). Sur le tarse des *Dytiscides.* Essai de Morphologie comparée. Ann. Fr. 79 p. 395—466, tab. 8—15. (Umf. Arb. *Dyt.*).

— (3). Sur une anomalie remarquable de *Zonabris variabilis* var. *Sturmii.* C. R. Acad. sci. Paris. 151. 1910. p. 1001—1004. (1 *Melo.* unsymmetrisch gefärbt).

Chinaglia L. (1). *Coleotteri* con anomalie di struttura. Riv. Col. It. VIII. p. 1—8, 25—39, 56—60, tab. Ia. (4 *Car.*, 1 *Luc.*, 2 *Scar.*, 7 *Chrys.*, 1 *Cocc.*, Missbildungen).

Chittenden F. H. (1). Notes on the cucumber beetles (*Diabrotica* spp.). U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. 1910. No. 82. Pt. 6. p. 67—75. (5 *Chrys.* beschrieben, auch Biol.).

*— (2). The oak pruner. U. S. Dept. Agric. Bur. ent. Circ. 130. 1910. p. 1—7. (Schädlinge).

*— (3). The genus *Latheticus* Waterh. Proc. Ent. Soc. Washington. 12. 1910. p. 135—137. (2 *Latheticus, Ten.*, beschrieben).

C. J. S. B. (1). Referat über Blatchley 1910 (1). Canad. Ent. 42. p. 379—380.

Coblentz W. W. (1). Siehe Ives & Coblentz 1.

Cockerell T. D. A. (1). The classification of the *Meloidae.* Ent. News.

Eleutherodactylus jamaicensis **n. sp.** von Mandeville, Jamaica; **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Cambridge, Mass. Vol. LII No. 15, 1910 p. 287, Taf. 2, Fig. 2. — *luteolus* Gosse neu beschr. u. abgeb. von **Barbour,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., Cambridge, Mass. 1910, Vol. LII. No. 15 p. 273, Taf. 2 Fig. 1. — *ricordii* DB., Vorkommen in Florida; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIII. 1910 p. 100.

Limnodynastes tasmaniensis Taf. LI, Fig. 1—2, *L. dorsalis* Fig. 3, *Crinia signifera* Fig. 4—5, *C. laevis* Fig. 6 abgebildet von English, Proc. Zool. Soc. London 1910.

Bufonidae.

Bufo columbiensis, Vorkommen am Ostabhang der Wasserscheide von Colorado; **Young,** Philadelphia Proc. Acad. Nat. Sci 61, p. 298. — *viridis* Laur. *unicolor* **n. var.** Asia centr. (Russ. latein. Diagnose); **Kaščenko,** St. Peterburg, Ann. Mus. Zool. 14 p. 128. — *braunii* **n. sp.** von Amani, Usambara; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 450. — *cavator* **n. sp.** von Ampenan, Lombok; **Barbour,** Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. XXIV 1911 p. 21. — *mauritanicus* Schleg. abgeb. bei **Schmalz,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 415 (phot.). — *viridis* Laur. abgeb. bei **Schreitmüller,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 563 (phot.) u. Wochenschr. VII. 1910, Lacerta No. 11 p. 42 (phot.). — *vulgaris* Laur. abgeb. bei **Schröder,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 No. 37, Lacerta No. 18, p. 70.

Pseudophryne bibroni abgeb. bei **English,** Proc. Zool. Soc. London 1910, Taf. LI. Fig. 7.

Nectophryne tornieri Roux abgeb. von **Krefft,** Wochenschr. Aquarienkunde VII 1910 Lacerta No. 20 p. 78 (phot.). — *gardineri* **n. sp.** von Mahé u. Silhouette, Seychellen; **Boulenger,** Trans. Linn. Soc. London Vol. XIV. Part. 3, 2. Series 1911 p. 375, Fig. 2. — *werthi* **n. sp.** von Dar-es-Salaam; **Nieden,** S. B. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, No. 10 p. 439.

Hylidae.

Hyla arborea L. und *carolinensis* Penn. abgeb. bei **Brandis,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 798 (phot.) erstere auch bei **Schmalz,** ebenda p. 26 (phot.) und **Schreitmüller,** Wochenschr. VII. 1910, Lacerta No. 13 p. 50 (phot.). — *albolabris,* **n. sp.** von Neu Guinea. **Wandolleк,** Abh. Mus. Dresden XIII. 1910. No. 6, p. 12, Taf., Fig. 60—62. — *pulchra* **n. sp.** von Neu Guinea; **Wandolleк,** Abh. Mus. Dresden XIII, 1910 No. 6 p. 12, Taf., Fig. 50—59. — *ewingi* abgeb. bei **English,** Proc. Zool. Soc. London 1910, Taf. LI. Fig. 8—9. — *ceratophrys* **n. sp.** von Panama; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) No. 1857, p. 286. — *prattii,* **n. sp.** von Niederländ. Neuguinea; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII 1911 p. 55.

Hylella chloronota **n. sp.** von Arfak-Gebirge, Holl. Neu Guinea 8000 Fuß. **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII 1911 p. 55. — *longicrus,* **n. sp.** von Fak-Fak und Wendessi, Holl. Neu Guinea; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (8) VIII. 1911, p. 56.

Gastrotheca Fitzinger 1843 für *Nototrema* Günther 1858. **Stejneger** in: Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) p. 288. — *coronata* **n. sp.** von Costa Rica; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41 (1911) No. 1857 p. 257.

Nototrema fulvorufa **n. sp.** von Santos, S. Paulo Brasilien; **Andersson,** Arkiv för Zoologi Bd. 7, No. 17, 1911 p. 3, Taf. 2, Fig. 1.

Discoglossidae.

Discoglossus pictus Otth. abgeb. bei **Schmalz,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 414 (phot.).

Bombinator pachypus Bp. var. *brevipes*; Bemerkungen von **Barbier,** Feuille jeunes natural. Paris 39, 1909 p. 162; **Mourgue,** p. 139.

Caudata.

Triton cristatus Laur. u. *Triton vulgaris* L., Mischlinge, **Poll,** Biol. Centralbl. 29 pp. 30—31 u. *Triton vulgaris* L. typ. ♂ × *italicus* Per. ♀; *alpestris* Laur. ♂ × *vulgaris* L. typ. ♀ gelungene Bastardierung; **Schreitmüller,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 215—217. u. **Wolterstorff,** Zool. Anz. 33, pp. 850—857; Bl. Aquarienkunde, 20, pp. 373—379.

Molge vittata Gray var. *ophrytica* Berth., ausf. beschr. und farbig abgeb. von **Wolterstorff,** Bl. f. Aquarienkunde XXI. 1910 p. 35, Taf. — *viridescens* Raf. beschr. u. abgeb. von **Geyer,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 7 p. 25, No. 8 p. 29, 4 Figg. (3 phot.).

Euproctus montanus Savi, Bemerkungen von **Dehaut,** C. R. Soc. Biol. Paris 67, 1909 p. 413; über *Euproctus*; **Roule,** C. R. Acad. Sci. Paris Tome 149, 1909 p. 1092.

Salamandra maculosa Laur. mit var. *taeniata* u. *molleri* farbig abgeb. und ausf. beschr. von **E. G. Boulenger,** Proc. Zool. Soc. London 1911 p. 323—347, Fig. 99—102, Taf. XV. — *maculosa* Laur. **n. var.** *coccinea*, Deutschland; **Schweizerbarth,** Bl. Aquarienkunde 20, p. 382. — *maculosa* Laur. abgeb. bei **Schreitmüller,** Wochenschr. Aquarienkunde VII. 1910 No. 39, Lacerta No. 19 p. 73, 74 (phot.). — *maculosa* Laur. u. *atra* Laur. abgeb. bei **Schreitmüller,** Wochenschr. f. Aquarienkunde VII. 1910, Lacerta No. 14, p. 54, 55 (phot.).

Spelerpes picadoi, **n. sp.** von Costa Rica; **Stejneger,** Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 41, (1911) No. 1857, p. 285.

Apoda.

Hypogeophis brevis **n. sp.** von Mahé, Seychellen; **Boulenger,** Trans. Linn. Soc. London, Vol. XIV, Part 3, 2. Series 1911, p. 375, Fig. 1.

Dermophis seychellensis **n. sp.** von Mahé und Silhouette, Seychellen; **Boulenger,** Trans. Linn. Soc. London Vol. XIV, Part 3, 2. Series 1911 p. 376.

Lysorophidae.

†*Lysorophus tricarinatus,* Schädel etc., **Broili,** Anat. Anz. 33 pp. 290—298.

Stegocephala.

†*Microsauria,* als Ahnen der Reptilien; **Moodie,** Geol. Mag. 6 p. 216.

†*Tuditanus walcotti* **n. sp.** Carbon von Ohio; **Moodie,** Smithsonian Inst., Proc. U. S. Nation. Mus. 37 No. 1696, pp. 16—19, Taf. VI, Fig. 1—2, Taf. VII. — *Tuditanus minimus,* pp. 56—61, Fig. 10, *sculptilis,* Carbon von Pennsylvanien, pp. 61—63, Figs. 11—12, **n. spp. Moodie,** J. Geol. Chicago IV. 17.

†*Erpetosaurus* **n. gen.** p. 348, Type *Tuditanus radiatus* Cope p. 347, *tuberculatus* pp. 348—349, Taf. LVIII, *acutirostris* pp. 349—351, Taf. LXI, Fig. 1, **n. spp. Moodie,** New York Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 26.

Deville J. Sainte-Claire (1). Description d'une espéce inédite du genre *Quedius* Steph. Bull. soc. ent. Paris. 1910. p. 158—159. (1 *Quedius, Staph.* n. sp. Einzelb.).

— **(2).** Catalogue critique des *Coléoptères* de la Corse. Rev. d'Ent. XXVIII 1909—1910. Beilage. p. 273—320. (Forts. von 1908. *Dasc., Eucinetid., Parn., Geor., Heteroc., Derm., Byrrh., Cebr., Elat., Eucn., Bupr., Lym., Bostr., Anob., Oed., Pyth.*).

***Dickerson E. L. (1).** Notes on *Rhynchites bicolor* Fabr. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 316—317. (Biol. Notiz, *Curc.*).

Dietz W. G. (1). Note on *Dryophthorus bituberculatus* Fab. Ent. News. 21. 1910. p. 47—48. (Geogr. Notiz, 1 *Curc.*, nicht in N. Amerika).

Dittrich R. (1). Professor D. Gustav Kraatz†. Nachruf. Jahresh. Ver. Schles. Insektenk. III. 1910. p. XXIII—XXV. (Necrolog).

Docters van Leeuwen W. (1). Beiträge zur Kenntnis der Lebensweise von *Alcides leeuweni* Hell. D. ent. Zs. 1910. p. 568—573. (Biol., *Curc.*)

— **(2).** Über die Lebensweise und die Entwicklung einiger holzbohrender *Cicindeliden*-Larven. Tijdschr. Ent. 's. Gravenhage. 53. 1910. p. 18—40. (Biol. *Cic.*)

Dollman (1). (*Galeruca pusilla* in Lewes). Ent. Rec. 22. p. 96. (1 *Chrys.*, England).

— **(2).** (*Col.* in Ditchling). ibid. p. 70, 297).

— **(3).** (*Col.* in Hanwell). ibid. p. 296.

— **(4).** Harrow moles' nest. ibid. p. 36. (*Col.* in Maulwurfsnestern).

— **(5).** (*Col.* London). ibid. p. 96. (*Xantholinus glaber, Staph., Gnorimus, Scar.*, England).

— **(6).** (*Col.* in Cambridge). ibid. p. 70.

Donisthorpe H. (1). Further additions to the Isle of Wight list of *Coleoptera*. Ent. Mont. Mag. 46 p. 32—33. (*Staph., Crypt.* in England).

— **(2).** A note on *Tychius haematopus* Gyll. ibid. p. 118. (*Curc.* in England).

— **(3).** A suggestion for future records of *Coleoptera*. ibid. p. 118—119. (Technisches für Publicationen).

*— **(4).** *Olophrum nicholsoni* n. s., a species of *Coleoptera* new to science. Ent. Rec. 22. 1910. p. 139. (1 *Olophrum, Staph.*).

*— **(5).** (*Ptinella britannica* in Burwell fen). ibid. p. 116. (1 *Trich.* in England).

*— **(6).** (*Col.* in Braemar). ibid. p. 202. (England).

Dorn V. A. (1). Exkursionen in das Heide- und Moorgebiet nordöstlich von Eilenburg. Entomol. Jahrb. 1911 (1910). p. 129—132. (Biol. *Staph., Car.*).

D. R. (1). 1. *Carabus*-Fang im Winter. 2. *Melasoma vigintipunctata* Scop. 3. *Calosoma sycophanta* L. in Käfergräben. Ent. Rund. 27. p. 80—81. (Biol. *Car., Chrys.*).

***Dufour G. (1).** *Niptus hololeucus* en Auvergne. Feuill. jeun. nat. Paris 40. 1910. p. 117. (1 *Anob.*, Frankreich).

***Dufour O. (1).** Excursions entomologiques dans le Puy-de-Dôme. Ann. stat. limnol. Besse 1. 1909. p. 61—84. (*Col.* in Frankreich).

Dunlop G. A. (1). Siehe Allg. Dunlop 1. p. 16. (4 *Staph.*, 1 *Crypt.*, 1 *Curc.* in einem Dachsbau).

***— (2).** (*Asemum striatum* in Ayr). Glasgow Natural. II. p. 25. (1 *Cer.* in England).

Dupuis (1). Notes sur quelques *Cicindèles* provenant de Tunisie. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1900. p. 187—195. (1 *Cicindela* n. var.)

— (2). Individu anormal de *Carabus* (*Procrustes*) *coriaceus*. ibid. p. 408. (1 *Car.*, Anomalie).

Dutton J. F. (1). *Lathrobium rufipenne*, Gyll., and other *Coleoptera* at Delamere Forest. Ent. Mag. 46. p. 34—35. (*Staph.*, *Dyt.*, England).

Eckstein (1). Siehe Allg. Eckstein 2. *Col.* p. 65—67. Referate über Gerhard 1909 (1), Ogiewski 1909 (1), Silvan 1909 (1), Eckstein 1909 (2, 3, 4), Niisima 1910 (1), Neger 1909 (1, 2), Koch 1909 (1), Hagedorn 1909 (2), Kleine 1909 (2, 4), Wichmann 1909 (1, 3), Eulefeld 1909 (1), Wachtl 1909 (1), Junack 1910 (1), Walther 1910 (1), Vanhoudenhove 1909 (3), Scheidter 1909 (1), Meissner 1909 (2).

Edwards J. (1). On the British species of *Tychius*, Germar. Ent. Mag. 46. 1910. p. 80—83. (*Curc.*, umfass. Arb.).

— (2). On the British species of *Smicronyx* Schönh. ibid. p. 132—135. (*Curc.*, Beschr.)

Eggers H. (1). Vier weitere paläarktische Borkenkäfer. D. ent. Zs. 1910. p. 551—561. (1 *Scolytus*, 1 *Liparthrum*, 1 *Cisurgus*, 1 *Dryocoetes*, *Scol.*, n. spp. Einzelb.).

— (2). Referat über Hagedorn 1909 (3), Niisima 1909. ibid. p. 457—459.

— (3). Seltene und neue paläarktische Borkenkäfer. Ent. Bl. 6. 1910. p. 35—39. (1 *Carphoborus*, 1 *Thamnurgus*, 1 *Pityogenes*, *Scol.*, n. spp. Einzelb.)

— (4). Referat über Hagedorn 1909 (3), Niisima 1910 (1), ibid. p. 211—212.

Eichelbaum F. (1). Liste der von mir im Jahre 1910 in Schweden aufgefundenen *Staphyliniden*. Ent. Tidskr. 31. 1910. p. 197. (36 Arten, 4 neu für Schweden).

— (2). Käferlarven und Käferpuppen aus Deutsch-Ostafrika. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 10—13, 235—240, 396—398. (Biol. *Cuc.*, *Erot.*, *Eucnem.*)

Eliasen. Siehe Uyttenboogart-Eliasen.

Engelhardt (1). Siehe Allg. Engelhardt 1. (Geogr. Notizen über *Col.* in Virginia).

Escalera M. Martinez de la (1). Nuevos *coleópteros* de Marruecos. Bol. Soc. españ. Madrid. 1910. p. 283—284, 379—382. (2 *Machla-*

sida, 1 *Mylabris*, *Ten.*, — 1 *Allendesalazaria*, 1 *Sitaris*, *Melo.*, n. spp. Einzelb.)

— (2). Siehe Allg. Escalera 1. p. 352. (Biol. u. Puppe von *Myodites subdipterus*, *Rhipiph.*).

Escherich K. (1). Siehe Allg. Escherich 1. Referate über Böving 1907 (1), Escherich 1907 (1), Kolbe 1907 (3), Wasmann 1907 (1, 2), 1908 (1, 2), 1909 (1), Wheeler 1908 (1, 1a). loc. cit. p. 25—31.

— (2). Siehe Escherich & Baer 1.

Escherich K. & Baer W. (1). Siehe Allg. Escherich & Baer 1. — II. *Serica brunnea* L. p. 156—158 fig. 4. — Referat von Eckstein 1911 p. 43. (Biol. 1 Scar.).

Essig E. O. (1). The natural ennemies of the citrus mealy bug. 2. (*Coccinellidae*). Pomona. II. 1910. p. 260—274. (*Cocc.* als Nützlinge, Beschr. u. Biol.).

***Euscher H.** (1). Das Chitinskelett von *Dytiscus marginalis*. Diss. Marburg. Leipzig 1910. (Morph. *Dyt.*).

Everts Ed. (1). Der neue „Catalogus *Coleopterorum* Europae, Caucasi et Armeniae Rossicae", Auctoribus D. L. v. Heyden, E. Reitter und J. Weise, editio secunda 1906 und die Coleopteren-Fauna der Niederlande. Fortsetzung. D. ent. Z. 1910. p. 65—81, 133—146. (Geogr., 18 *Car.*, 23 *Dyt.*, 4 *Gyr.*, 27 *Staph.*, 2 *Psel.*, 1 *Silph.*, 3 *Anis.*, 1 *Lept.*, 4 *Trich.*, 8 *Hist.*, 18 *Hydr.*, 14 *Mal.*, 5 *Cler.*, 8 *Nit.*, 4 *Crypt.*, 1 *Erot.*, 1 *Phal.*, 5 *Lathr.*, 6 *Cio.*, 2 *Cocc.*, 2 *Dasc.*, 7 *Parn.*, 3 *Heter.*, 4 *Derm.*, 1 *Byrrh.*, 6 *Elat.*, 1 *Eucn.*, 7 *Bupr.*, 2 *Bostr.*, 12 *Anob.*, 1 *Oed.*, 4 *Pyth.*, 1 *Anth.*, 8 *Mord.*, 7 *Ten.*, 2 *Cer.*, 28 *Chrys.*, 2 *Anthr.*, 57 *Curc.*, 5 *Scol.*, 4 *Scar.* aus Holland angeführt.

— (2). Bemerkungen zu dem neuen Catalogus *Coleopterorum* Europae, Caucasi et Armeniae Rossicae", Auctoribus D. L. v. Heyden, E. Reitter und J. Weise, editio secunda. 1906. ibid. p. 527—540. (25 *Car.*, 14 *Dyt.*, 8 *Staph.*, 1 *Trich.*, 3 *Hist.*, 5 *Mal.*, 2 *Cler.*, 4 *Nit.*, 4 *Crypt.*, *Cocc.*, *Elat.*, *Ten.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Curc.*, *Scar.* besprochen).

— (3). Referate über Reitter 1909 (18). Ent. Ber. III 51. p. 40, — über Schilsky 1909 (3).

— (4). *Pseudopsis sulcatus* Newm. Ent. Ber. III p. 93. (1 *Staph.* neu für Holland).

— (5). Excursie te Winterswijk en Terborg, Juni 1910. ibid. p. 112—114. (Sammelbericht, 1 *Staph.* u. 1 *Ten.* neu für Holland).

Ewers J. (1). Zwei neue *Tesserocerus*-Arten aus dem Naturhistor. Museum Hamburg. Ent. Rund. Stuttgart. 27. 1910. p. 18. (2 *Scol.*, n. spp. Einzelb.)

— (2). Siehe Allg. Ewers 1. Z. wiss. Ins. Biol. VI 1910 p. 401. (Biol. *Col.* als Wetterpropheten).

***Fabre J. H.** (1). Ein Blick ins Käferleben. Autoris. Übersetzung von Max Pannwitz. 1. Aufl. Stuttgart. 1910. 80 pp. — Referat von Hubenthal 2. (Biol. *Col.*)

Fall H. C. (1). New *Silphidae* of the tribe *Anisotomini*. Canad. Entom. 42. 1910. p. 4—8. (1 *Stetholiodes*, 4 *Anisotoma*, 1 *Cyrtusa*, *Anis.*, n. spp. Einzelb.).

— (2). New Species of *Pogonocherus* with Synoptic Table. Ent. News. 21. 1910. p. 5—9. (Umfass. Arb., *Cer.*)

— (3). On *Chrysobothris californica* and allies. J. N. York Ent. Soc. 18. 1910. p. 45—52. (3 n. spp., *Bupr.*, dichot. Tab. u. Einzelb.)

— (4). Miscellaneous notes and descriptions of North American *Coleoptera*. Trans. Amer. Ent. Soc. Philadelphia. 36. 1910. p. 89—194. (1 *Cychrus*, 3 *Calosoma*, 1 *Dyschirius*, 3 *Bembidium*, *Car.*, 2 *Creniphilus*, 3 *Mycetoporus*, 15 *Bledius*, 2 *Aploderus*, 1 *Deleaster*, *Staph.*, — 1 *Baeocera*, 3 *Scaphisoma*, *Scaph.*, — 3 *Hister*, *Hist.*, — 5 *Carpophilus*, *Nit.*, — 1 *Pseudalindria*, 1 *Nemosoma*, 3 *Tenebrioides*, *Trog.*, — 1 *Limonius*, 3 *Athous*, 7 *Corymbites*, 1 *Plastocerus*, *El.*, — 2 *Plateros*, 3 *Collops*, 3 *Malachius*, 2 *Dasyrhadus*, *Mal.*, — 1 *Synetocephalus*, 1 *Ophrea*, 1 *Neobrotica*, 5 *Luperoides*, 8 *Haltica*, 1 *Crepidodera*, 1 *Systena*, *Chrys.*, — 15 *Bruchus*, *Bruch.*, — 4 *Eupagoderas Curc.*, n. spp. Einzelb.)

Felsche C. (1). Über coprophage *Scarabaeiden*. D. ent. Zs. 1910. p. 339—352. (1 *Sceliages*, 3 *Canthon*, 5 *Pinotus*, 1 *Catharsius*, 11 *Copris*, 1 *Onitis*, Scar., n. spp. Einzelb.).

Felt E. P. (1). Siehe Allg. Felt 3. (*Curc.* in N. America).

Fenyes A. (1). A new *Staphylinid* genus from Arizona. Ent. News. 21. 1910. p. 117—119. figg. (1 *Beyeria*, *Staph.* n. sp., Einzelb.)

Fergusson A. (1). *Cryptamorpha desjardinsi*, Guér., in Glasgow. Ent. Month. Mag. 46. p. 238 u. Glasgow Nat. II p. 134. (Notiz, *Cuc.*, England).

*— (2). Additions to the list of Clyde *Coleoptera*. Glasgow Natural. 2. 1910. p. 83—92. (*Col.* England).

*— (3). (*Col.* in Clyde). ibid. p. 131. (*Col.* England).

Ferrer y Vert F. (1). Notas coleopterologicas. II. Sobre el *Carabus rutilans* Dej. y ses varietats catalanas. Buttl. Inst. Catal. Hist. nat. (2) VII 1910 p. 90—92. (1 *Car.* in Catalonien).

Feytaud (1). Siehe Allg. Feytaud (1). (*Bupr.*, *Scol.*, *Derm.*, *Nit.*, *End.*, *Lathr.*, *Crypt.*, *Ten.* als Schädlinge des Korkes und der Korke in den Weinflaschen).

Fiebrig K. (1). *Cassiden* und *Cryptocephaliden* Paraguays. Ihre Entwicklungsstadien und Schutzvorrichtungen. Zool. Jahrb. Suppl. 12. 1910. p. 161—264. — Referat von Mayer 1911. (Biol., *Chrys.*, 2 n. spp. Spaeth i. lit.)

Fiori A. Che cosa sia veramente l'*Axinotarsus rufithorax* Kiesw. Riv. Col. It. VIII p. 117—120. (1 *Mal.* Beschr.).

Fleischer A. (1). Neue *Coleopteren*. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 146. (1 *Troglops*, *Mal.* n. sp., Einzelb., 1 *Byturus* n. var.).

— (2). Eine interessante neue Carabenrasse aus den transsylvanischen Alpen. ibid. p. 198. (1 *Carabus* n. var.)

— (**2a**). Eine neue Coloritaberration des *Chrysochus asclepiadeus* Pall. ibid. p. 200. (1 *Chrys.* n. var.).

— (**3**). Coleopterologische Notizen. ibid. p. 326—327. (Geogr. Notizen über *Scydm.*, *Mord.*)

— (**4**). Zur Kenntnis der *Coleopteren*-Fauna von Mähren. ibid. p. 328—330. (Sammelbericht aus Radhost in Mähren, 1 *Agriotes*, *El.*, 1 *Thanasimus*, *Cler.*, n. varr.)

Fleutiaux Ed. (**1**). Note sur les genres *Morostoma* et *Phyllocerus*. Bull. soc. ent. Paris. 1910. p. 111—114. (Besprechung, *Eucn.*).

— (**2**). *Elateridae* et *Melasidae* nouveaux. ibid. p. 174—176. (1 *Chalcolepidius*, 1 *Lamprotrichus*, *Eucn.*, 1 *Ischiodontus*, 1 *Cardiophorus*, 1 *Corymbites*, 1 *Ovipalpus*, *Elat.*, n. spp. Einzelb.).

***Forbes A. C.** (**1**). The economic importance of *Scolytidae* in Irish forestry. Irish Nat. 19. 1910. p. 89—91. (Forstschädlinge, *Scol.*)

Fordham (**1**). *Col.* in Yorkshire. The Natural. 1910. p. 23. (*Col.*, England).

Formánek R. (**1**). Ein neuer *Otiorrhynchus* aus Siebenbürgen. Ent. Bl. 6. 1910. p. 17—18. (1 n. sp. Einzelb., *Curc.*).

— (**2**). Ein neuer *Trachyphloeus* aus Algerien. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 199—200. (1 *Curc.* n. sp. Einzelb.)

— (**3**). Zwei neue paläarktische *Curculioniden*. ibid. p. 242—244. (1 *Omias*, 1 *Trachyphloeus* n. spp., *Curc.*, Einzelb.).

Fowler W. W. (**1**). *Ischnomera sanguinicollis* Fbr., and other beetles in the New Forest. Ent. Mag. 46. 1910. p. 14—15. (Notiz, *Oed.* in England).

— (**2**). Description of a new species of *Galerucella*. ibid. p. 228. (1 *Galerucella*, *Chrys.* n. sp., Einzelb.).

— (**3**). A beetle which produces eloquence. (Notiz über *Melaspis glabripennis* Kolbe). ibid. p. 262.

Fox H. (**1**). Observations on *Cicindelidae* in Northern Cape May county, N. J., during the Summers of 1908—09. Ent. News. 21. 1910. p. 75—82. (11 Arten besprochen, N.-Amerika).

Frankenberger Z. (**1**). (Beitrag zur Kenntnis von Käfern in den Nestern von Nagethieren). Act. Soc. Ent. Boh. VII. p. 113—114. (*Staph.*, *Silph.*, *Hist.* bei Kaninchen u. Eichhörnchen), Biol.).

Friederichs K. (**1**[1]). Neuere bei der Redaktion eingegangene coleopterologische Arbeiten. Z. wiss. Ins.-Biol. VI p. 247—250, 310—311. — Referate über Meguschar 1907 (1), Werber 1907 (1), Tredl 1907 (1), Olivier 1908 (10, 13), Böving 1907 (1), Friederichs 1907 (1[1]), Knab 1909 (2), Bickhardt 1906 (3), Linke 1907 (1), Röben 1908 (1[2]), Wagner 1908 (3), Scherdlin 1908 (1).

---

[1]) Im Bericht pro 1907 u. 1908 leidet der Name dieses Autors an einem Druckfehler: „Friedrichs".

[2]) Im Bericht pro 1908 leidet der Name dieses Autors an einem Druckfehler: „Röber".

p. 247—250, über Bourgeois 1908 (5), Lühe 1907 (1), Friederichs 1908 (2), Wahl 1908 (1), Schaffnit 1907 (1). ibid. p. 310—311.

Froggatt W. W. (1). The banded pumpkin beetle. (*Aulacophora Olivieri* Guérin). Agric. Gaz. N. S. W. 1910. p. 406—407. (Larve u. Puppe, 1 *Chrys.*)

— (2). Siehe Allg. Froggatt 1. p. 468—469, tab. fig. 3, 4. (2 *Curc.*, 1 n. spp. Einzelb.).

— (3). Siehe Allg. Froggatt 3. p. 963—964, tab. fig. 2, 3, 6, 7. (1 *Cic.*, 1 *Car.*, 1 *Staph.* u. 1 *Cler.* als Nützlinge besprochen u. abgebildet).

— (4). Siehe Allg. Froggatt 4. p. 336—338, fig. 1—6. (1 *Car.*, 5 *Cocc.* als Nützlinge besprochen und abgebildet).

— (5). Siehe Allg. Froggatt 5. Proc. Linn. Soc. N.S. Wales. 35. 1910. p. 407—410. (1 *Hydr.*, 1 *Bostr.*, 1 *Trog.*, 1 *Curc.* besprochen, Geogr.).

Frost C. A. (1). On the repugnatorial secretion of *Carabus vinctus*. Psyche. 17. 1910. p. 86. (Physiol. *Car.*).

— (2). *Tricrania sanguinipennis* Say. ibid. p. 130. (Geogr., 1 *Melo.* in Massachusetts).

— (3). Ethological notes on *Elaphrus cicatricosus* Lec. ibid. p. 256—257. (Biol. Notizen über *Car.*)

— (4). A new species of *Chrysobothris* from Maine. J. N. York Ent. Soc. 18. 1910. p. 43—45. (1 *Bupr.* n. sp. Einzelb.)

Fuente J. M. de la (1). Contribución á la fauna *Coleopterológica* de España. Bol. Soc. españ. Madrid. 1910. p. 181—182. (1 *Syncalypta, Byrrh.*, n. sp. von Reitter beschrieben, 2 *Chrys.* n. varr.).

— (2). Una rectificación y una adición. Bol. Soc. Arag. IX. p. 273. (*Cer.*, *Bupr.*, *Curc.* besprochen).

Füge B. (1). Beitrag zur Kenntnis der Lebensweise von *Pachypus caesus* Er. Ent. Bl. 6. 1910. p. 205—208. (Biol. *Scar.*).

Fuliński B. (1). Ein Beitrag zur Embryonalentwickelung der *Agelastica alni* L. Bull. Intern. Acad. Krakau. 1910. B. p. 12—16. (Histol. Entwicklung des Mitteldarmes, 1 *Chrys.*).

Gadeau de Kerville, H. (1). Indication du poids d'insectes appartenant à 70 espèces de différents ordres. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 130—134. (Gewicht von 1 *Cic.*, 5 *Car.*, 4 *Dyt.*, 1 *Staph.*, 1 *Silph.*, 1 *Mal.*, 2 *Cocc.*, 1 *El.*, 2 *Ten.*, 1 *Cer.*, 3 *Chrys.*, 5 *Curc.*, 2 *Scar.*, siehe auch Allg.).

— (2). Description et figuration d'une anomalie antennaire d'un *Coléoptère* (*Carabus auratus* L.). ibid. p. 135. (Missbild., *Car.*)

Gahan Ch. J. (1). Notes on *Cleridae* and descriptions of some new genera and species of this family of *Coleoptera*. Ann. Mag. Nat. Hist. London 1910. 5. p. 55—76. (1 *Tenerus*, 2 *Teneromimus*, 1 *Epiphloeus*, 1 *Necrobioides*, *Cler.*, n. spp., Einzelb.

— (2). The taps of the „death watch" beetle. Entomologist. London 1910. p. 84—87. (Biol. über *Anobium tesselatum*).

— (3). Siehe Gahan & Gounelle 1.

Gahan C. J. & Gounelle E. (1). Note sur *Callimoxys Brullei* Muls. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 237—238. (Notiz über *Cosmosoma, Cer.*)

Garreta L. (1). Description d'un *Aphodius granarius* L. anormal. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 73—74. (1 Missbildung *Scar.*)

Gebien H. (1). Diagnosen neuer Arten von *Phrenapates.* D. ent. Z. 1910. p. 503—504. (5 *Ten.* n. spp. Einzelb.)

— (2). Diagnosen der von Dr. Sheffield Neave im südlichen Kongo-Gebiet gesammelten *Tenebrioniden.* Ann. Soc. ent. Belgique. Bruxelles. 54. 1910. p. 144—182. (1 *Pogonobasis*, 7 *Oncosoma*, 3 *Ethmus*, 2 *Distretus*, 4 *Psammodes*, 4 *Phrynocolus*, 1 *Pedinopsis*, 1 *Vieta*, 1 *Phaleria*, 6 *Platydema*, 3 *Pentaphyllus*, 1 *Hoplocephala*, 1 *Peltoides*, 2 *Endostomus*, 1 *Pycnocerus*, 2 *Metallonotus*, 6 *Hoplonyx*, 1 *Eupezus*, *Ten.*, n. spp. Einzelb.)

— (3). Coleopterorum Catalogus. P. 15, 22. 1910. *Tenebrionidae* I, II. p. 1—354. — III, IV siehe 1911 P. 28, 37.

Gerhardt J. (1). Neuheiten der schlesischen Käferfauna aus dem Jahre 1909. D. ent. Zs. 1910. p. 554—557. (8 *Car.*, 2 *Staph.* neu für Schlesien).

— (2). Neuheiten der schlesischen Käferfauna aus dem Jahre 1909. Jahresh. Ver. Insektenk. Breslau 1910. Heft 3. p. 1—4. (8 *Car.*, 3 *Staph.*, 1 *Cocc.* neu für Schlesien).

— (3). Neue Fundorte seltener schlesischer Käfer aus dem Jahre 1909. ibid. p. 5—8. (1 *Cic.*, 1 *El.*, 1 *Melo.*, 1 *Melan.*, 1 *Cer.*, 3 *Curc.*, 1 *Scar.*, Schlesien).

— (4). Verzeichnis der Käfer Schlesiens preussischen und österreichischen Anteils, geordnet nach dem *Catalogus coleopterorum* Europae vom Jahre 1906. 3. neubearb. Aufl. Berlin. 1910. — Referat von Rühl 2. (*Col.* Schlesiens).

***Germain Ph. (1).** Siehe Allg. Germain 1. (Wahrscheinlich auch *Col.* Sammlungen erwähnt).

Gillet J. J. E. (1). Espèces nouvelles du genre *Copris* et relevé synonymique des espèces décrites à ce jour. Notes Leiden Mus. 32. 1910. p. 1—31. (16 *Copris Scar.*, n. spp. Einzelb., Verz. aller Arten der Gatt.).

Girault A. A. (1). Notes on *Oncideres texana* Horn in Georgia: Oviposition. Ent. News. 21. 1910. p. 226—228. (Biol., Eier, *Cer.*)

Godman F. D. (1). Siehe Allg. Godman 1. *Col.* von Champion 1.

***Golowjanko S. (1).** (Die Lebensweise der Maikäfer, *Melolontha* u. *Polphylla*, im Chrenovskischen Forst im Gouv. Woronesh). (Arb. forstl. Versuchs-Abth. Russl.). St. Petersb. 21. 1909 p. 1—56. (Biol. *Scar.*).

Gounelle E. (1). Description de deux espèces nouvelles appartenant au genre *Rhatymoscelis* Thoms. Bull. Soc. Ent. Fr. 1910. p. 46—48. (2 *Rhatymoscelis*, *Cer.*, n. spp. Einzelb.)

— (2). Note sur le genre *Compsocerus* Serv. et description de deux espèces inédites appartenant à ce genre. ibid. p. 136—143. (2 *Compsocerus*, *Cer.*, n. spp. Einzelb.)

— (3). *Coléoptères* (*Cérambycides*). Mission géodésique de l'Equateur. Collections recueillies par le Dr. Rivet. Bull. Muséum Paris. 1910. p. 15—19. (1 *Heterachthes*, 2 *Mecometopus*, 1 *Trachyderes*, 1 *Cleodoxus*, 2 *Hebestola*, *Cer.*, n. spp. Einzelb.)

— (4). Siehe Gahan & Gounelle 1.

Gozis M. des (1). Tableaux de détermination des *Dytiscides*, *Notérides*, *Hyphydrides*, *Hygrobiides* et *Haliplides* de la Faune franco-rhenane. Misc. Ent. XVIII No. 12, Beilage p. 1—16. (*Dyt.* Umf. Arbeit[1]).

*— (2). Tableaux pour la détermination des *Coléoptères* de France. *Helopidae*. Rev. Sc. Bourb. 23. 1910. 82—118. (*Ten.*, umfass. Arb.)

Graenicher S. (1). On the Habits of Beetles of the genus *Nemognatha*. Ent. News. 21. 1910. p. 72—75. (Morph. u. Biol., *Melo.*)

Green E. E. (1). A passenger-carrying beetle. Spol. Zeyl. Colombo. 7. Pt. XXVI. 1910. p. 107. (*Scarabaeus Gangeticus*, *Scar.*, mit klein. *Dipt.* besetzt).

Grouvelle A. (1). Description d'un nouveau genre et d'une nouvelle espèce d'*Erotylidae*. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 143—145. (1 *Xenoscelinus*, *Erot.*, n. sp. Einzelb.)

— (2). Description de trois *Rhysodides* nouveaux. ibid. p. 324—327. (2 *Rhysodes*, 1 *Clinidium*, *Rhys.*, n. spp. Einzelb.)

— (3). Description d'une nouvelle espèce de *Colydiide*. Notes Leyden Mus. 32. 1910. p. 223 — 224. (1 *Apistus*, *Colyd.*, n. sp. Einzelb.)

— (4). *Nitidulides* et *Cryptophagides* de l'Asie et des Indes Orientales. ibid. p. 241—256. (2 *Brachypeplus*, 1 *Amystrops*, 1 *Meligethes*, 2 *Circopes*, 1 *Lasiodactylus*, 1 *Pocadius*, *Nit.*, 2 *Micrambe*, *Crypt.*, n. spp. Einzelb.)

— (5). Description d'un *Coléoptère Colydiide* nouveau de Madagascar. Bull. Mus. Paris. 1910. p. 269—270. (1 *Sosylopsis*, *Colyd.* n. sp. Einzelb.)

Guercio G. del (1). Prima contribuzione alla conoscenza degli *Elateridi* e dei *Cebrionidi*. Redia Firenze. VI. 2. 1910. p. 235—241. (Biol. Versuche mit Larven von *El.* u. *Cebr.*).

Guilleaume F. (1). *Coléoptères* interessants ou nouveaux pour la faune belge. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 296. (5 *Mal.*, 4 *Anob.*, 1 *Pyth.*, 2 *Cer.*, 2 *Chrys.* in Belgien).

Günthert Th. (1). Die Eibildung der *Dytisciden*. Zool. Jahrb. Abt. Anat. 30. 1910. p. 301—372, 2 figg., tab. 17—23. Referat von Heymons 1, Mayer 1911. (Eibildung von *Colymbetes fuscus*, auch bei einigen anderen *Dyt.*, histolog sch untersucht).

---

[1]) Der Titel fehlt in der „Table des Matières" und ist dort durch eine gleichlautende Arbeit Buysson's über die *Elateriden* ersetzt.

Haars W. (1). Käfer in Maulwurfsnestern. Ent. Jahrb. 20. 1911. p. 139—146. (Technik, Biol., 15 *Car.*, 85 *Staph.*, 4 *Psel.*, 2 *Scyd.*, 11 *Silph.*, 4 *Trich.*, 3 *Hist.*, 4 *Hydr.*, 4 *Nit.*, 8 *Crypt.*, 3 *Lathr.*, 1 *El.*, 1 *Cocc.*, 3 *Chrys.*, 8 *Curc.*, 1 *Scar.* in Maulwurfsnestern).

Haarup. Siehe Jensen-Haarup.

Hackwitz G. v. (1). Siehe Allg. Hackwitz 1. (Einige *Col.* aus Schweden erwähnt).

Hagedorn M. (1). Diagnosen bisher unbeschriebener Borkenkäfer. 2. Serie, 2. Hälfte. D. ent. Zs. 1910. p. 1—13. (1 *Xylocleptes*, 1 *Lepicerus*, 3 *Ozopemon*, 4 *Ctonoxylon*, 1 *Loganius*, 1 *Corthylus*, 17 *Xyleborus* n. spp., *Scol.*, Einzelb.).

— **(2).** Wieder ein neuer Kaffeeschädling. Ent. Bl. 6. 1910. p. 1—4. (1 *Cryphalus*, *Scol.*, n. sp. Einzelb., Schädling).

— **(3).** Fam. *Ipidae*. Gen. ins. 111. 1910. p. 1—178. (Umf. Arbeit, *Scol.*)

Halbert J. N. (1). *Cryptophagus bimaculatus*, Panz., and other *Coleoptera* at Lough Neagh. Ent. Mag. 46. 1910. p. 62—66. (*Car.*, *Dyt.*, *Staph.*, *Psel.*, *Silph.*, *Crypt.*, *Chrys.*, *Anth.*, *Curc.* in England).

*— **(2).** Notes on new Irish beetles. Irish Nat. Dublin 19. 1910. p. 30—33. (*Col.* in Irland).

Haller B. (1). Über das Bauchmark. Jen. Zeit. Naturw. 46. p. 591—632, 5 figg., tab. 22, 23. — Referat von Mayer 1911 p. 56. (Bauchganglin u. Sympathicus von *Carabus*, Morph.)

Hamm A. H. (1). Notes on *Cetonia aurata* L. and *C. floricola* Herbst. Ent. Mag. 46. 1910. p. 137, 138. (Biol., Larven, *Scar.*).

Handlirsch A. (1). Ein neuer Jura-Laufkäfer. D. ent. Nationalbibl. Berlin 1. 1910. p. 23. fig. (1 *Tauredon*, *Car.* n. sp. Einzelb.).

— **(2).** Siehe Allg. Handlirsch (2). (Riesenformen, auch von *Col.* erwähnt).

Hardy (1). (*Rhopalomesites*). Lancash. Nat. III. p. 44. (*Curc.*, England).

— **(2).** (Larve von *Torsostenus univittatus*) ibid. p. 133. (Larve, *Cler.*).

Harris E. D. (1). (Some facts regarding the periodicity of the local *Cicindelids* of Mobile, Ala.). Journ. N. York Ent. Soc. XVIII p. 131. (Geogr. Notizen über 1 *Tetracha* u. 16 *Cicindela*).

***Hartmann Fr. (1).** Beiträge zu Badens Käferfauna. Mitt. zool. Ver. Karlsruhe. 18. 1907. p. 152—198. (*Col.*, Baden).

Harwood (1). (*Strangalia revestita* in Andover). Trans. Ent. Soc. London 1910 p. XXVIII. (1 *Cer.* in England).

Hegner R. W. (1). The food of *Calligrapha bigsbyana*, a *Chrysomelid* beetle. Psyche. 17. 1910. p. 160. (Biol. *Chrys.*).

*— **(2).** Experiments with *Chrysomelid* Beetles. Biol. Bull. Woods Hole 19. p. 18—30. — Referat von Mayer 1911 p. 59 (Experimente an der Embryogenese von *Calligrapha*, *Chrys.*).

Heikertinger F. (1). Die Halticinengattung *Orestia* Germ. vom systematischen und geographischen Standpunkte. Verh. zool.

bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. (42)—(49). (1 *Orestia* n. sp. *Haltic.* Einzelb.)

— (2). Beschreib. von drei neuen beziehungsweise wenig gekannten *Halticinen*formen der Balkanhalbinsel. ibid. p. (52)—(55). (2 n. varr.)

Heinemann R. (1). Käfer in Maulwurfsnestern. Ent. Bl. 6. 1910. p. 121—126, 157—164. (Biol.)

Heller K. M. (1). Neue Rüsselkäfer aus dem Papuanischen Faunengebiete. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 179—197. (1 *Exophthalmida*, 1 *Araophila*, 1 *Eupholus*, 4 *Elytrocheilus*, 4 *Trigonops*, 3 *Colposternum*, 1 *Kietana*, *Curc.*, n. spp., Einzelb.)

— (2). Fünfter Beitrag zur Papuanischen Käferfauna hauptsächlich auf Grund der Ausbeute von Dr. Schlaginhaufen. Abh. zool. Mus. Dresden. 13. 1910. No. 3. p. 1—42. (1 *Pheropsophus*, *Car.*, — 1 *Dinoxantholinus*, 4 *Leucitus*, 4 *Priochirus*, *Staph.*, — 1 *Tristorthus*, 1 *Gonates*, 1 *Labienus*, 1 *Episphenoides*, 3 *Cetejus*, Pass., — 4 *Maechidius*, 1 *Lomaptera*, *Scar.*, — 1 *Eupholus*, 1 *Pharaotes*, 1 *Sphenogaster*, 1 *Parasphenogaster*, 1 *Chalcocybebus*, 1 *Neochyromera*, 1 *Anthichyrus*, 1 *Asytesta*, 1 *Cyamobolus*, 1 *Xola*, 4 *Arachnopus*, 1 *Telangia*, 1 *Idotasia*, 1 *Prodioctes*, 1 *Diathetes*, 1 *Schlaginhaufenia*, *Curc.*, — 2 *Jonthophana*, 1 *Menyllodes*, *Cer.* — 2 *Aeserina*, *Chrys.*, n. spp. Einzelb.)

— (3). Übersicht der *Mecocorynus*-Arten. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 199—203. (Umfass. Arb., *Curc.*)

— (4). Die Arten der *Brenthiden*-Gattung *Calodromus*. Notes Leyden Mus. 32. 1910. p. 177—183, tab. I. (2 *Calodromus*, *Brenth.* n. spp. Einzelb.)

Helliesen T. (1). Nogle nye norske *Coleoptera*. Med 2 tegninger i teksten. Kun resumo en esperanto. Stavanger Mus. Aarsh. 20. 1909 (1910). No. II. p. 1—15, 2 figg. (3 *Car.*, 1 *Dyt.*, 1 *Scydm.*, 2 *Trich.*, 1 *Nit.*, 2 *Crypt.*, 2 *Cuc.*, 2 *Lathr.*, 2 *Colyd.*, 1 *Cocc.*, 2 *Anob.*, 4 *Mal.*, 1 *Bupr.*, 1 *Melan.*, 1 *Cer.*, 2 *Chrys.*, 9 *Curc.* aus Norwegen aufgeführt und z. Th. besprochen, der *Scydm.* bemerkenswerth).

***Herrick G. W.** (1). The elm leaf beetle. Agr. Exp. Sta. Cornell Univ. Circ. 8. 1910. p. 1—6. (Schädling, *Chrys.*)

***Hesse R. & Doflein F.** (1). Siehe Allg. Hesse & Doflein (1). (Auch Morph. u. Biol. von *Col.* behandelt).

Hetschko A. (1). Referat über Hofeneder 1. Wien. ent. Z. 29. p. 208, — über Krüger 1, Nassonow 1, ibid. p. 331—332.

Heyden L. v. (1). Bemerkung zu Schenkling-Junk, Coleopterorum Catalogus Pars II., v. F. Borchmann 1910. D. ent. Zs. 1910. p. 14. (Über *Aegialites* Mann., *Aegial.*, Synonymie).

— (2). Erläuterung zur Arbeit über „*Coleoptera*, gesammelt von O. Bamberg 1908 in der Mongolei." ibid. p. 28. (1 Brief von Bamberg).

Heymons R. (1). Referat über J. Wassiljew 1909 (1). Zool. Centr. 17. p. 635—636; — über Günthert 1910 (1), Krüger 1910 (1), Törne 1910 (1). ibid. p. 775—782.

Heyrovsky L. (1). (Einige Notizen über *Cerambyciden* in der Umgebung von Prag). Acta Soc. Ent. Boh. 1910. 7. p. 22—23. (Notiz über *Cer.*)

— (2). (Neue Käfer Böhmens). ibid. p. 27—28, 58, 59. (*Car., Staph., Silph., El., Cer., Curc.* neu für Böhmen).

— (3). *Acimerus Schäfferi, Clytanthus Herbstii, Agapanthia violacea, Ergates faber.* ibid. p. 31. (*Cer.* in Böhmen).

— (4). *Triarthron Märkelii.* ibid. p. 31. (*Anis.* in Böhmen).

— (5). *Cychrus rostatus* F., *C. attenuatus* F. ibid. p. 31—32. (*Car.* in Böhmen).

— (6). *Leptura* L. (sg. *Sphenalia* K. Daniel) *pubescens* Fabr., *maculifera* a. nova mihi. ibid. p. 114. (1 n. var., *Cer.*)

Hintz E. (1). Beiträge zur Kenntnis der *Cerambyciden*fauna der deutschen Kolonien Afrikas. II, III. D. ent. Zs. 1910 p. 305—310, 573—576. (2 *Mecosaspis*, 1 *Pachydissus*, 1 *Cerasphorus*, 1 *Murosternum*, 1 *Pycnopsis*, 1 *Ceroplesis*, 4 *Idactus*, 1 *Plocederus*, 1 *Pachydissus*, 1 *Oligosmerus*, 2 *Crossotus*, *Cer.*, n. spp. Einzelb.)

Hirschler J. (1). Studien über die interstitiellen Gebilde der quergestreiften Muskelfaser. Anz. Akad. Wiss. Krakau. Nat. Klasse B. 1910 p. 448—476 tab. XVIII. (Hist. Untersuchung der Muskelfasern bei Wirbelthieren und bei *Col.* p. 453—466 tab. XVIII fig. 3, 4, 7, 8).

Hofeneder K. (1). *Mengenilla* n. gen. *Chobautii* n. sp. Eine neue *Strepsiptere* aus Nordafrika. Ber. Natw. Ver. Innsbruck. XXXII. 1910. p. 33 — 58, figg. tab. — Referat von Hetschko 1. (1 *Strep.* n. sp. Einzelb.)

— (2). Untersuchungen zur Naturgeschichte der *Strepsipteren.* Von Prof. Dr. Nassonow, übersetzt von Ssipjagin, ibid. 33. 1910. p. 1—205, tab. I, II, mit Nachtrag u. Anhang von Hofeneder. — Referat von Hetschko 1. (Übers. von Nassonow's „Untersuchungen zur Naturgeschichte der *Strepsipterern*" Warschau 1893, 106 pp., Morph. u. Biol. d. *Strepsipt.*).

— (3). *Stichotrema* n. g. *Dalla-Torreanum* n. sp. Eine in einer *Orthoptere* lebende *Strepsiptere.* Zool. Anz. 36. 1910. p. 47—49, fig. 1, 2. (1 n. gen. ohne beschriebene Art aus *Orth.* von den Südsee-Inseln).

Holdhaus K. (1). Weitere Mitteilungen über Oekologie und Sammeltechnik der terrikolen Koleopteren. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. (50)—(51). (Techn.)

— (2). Die Siebetechnik zum Aufsammeln der Terricolfauna (nebst Bemerkungen über die Oekologie der im Erdboden lebenden

Tierwelt. Zeitschr. wiss. Ins.-Biol. VI. 1910 p. 1—4, 44—57 fig. 1—9. Referat von Kuhnt 5. (Techn., *Col.* Biol.).

— (3). Siehe Holdhaus & Deubel 1.

Holdhaus K. & Deubel Fr. (1). Untersuchungen über die Zoogeographie der Karpathen (unter besonderer Berücksichtigung der *Coleopteren*). Abh. zool.-bot. Ges. Wien. VI. 1. 1910. p. 1—202 u. 1 Karte. (Literatur-Verzeichnis p. 82—98, mehrere Verzeichnisse von Lokalfaunen aus den Karpathen und den Alpen, Alter und Herkunft der Fauna [p. 59—60], Eiszeit p. 66—79, *Carabus* Deubeli ist ein Bastard [p. 72]).

Holik F. (1). *Anisarthron barbipes* Schrnk. Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 21—22. (1 wahrscheinlich biologische Notiz, *Cer.*).

Holste G. (1). Das Nervensystem von *Dytiscus marginalis*. Ein Beitrag zur Morphologie des Insektenkörpers. Zs. wiss. Zool. 96. 1910. p. 419—476, fig. I—XIa. (Vollständige Neurologie 1 *Dyt.*)

Holstebroe H. O. (1). De danske Arter af Slaegten *Choleva* Latr. Ent. Medd. 3. 1910. p. 377—403. (*Silph.*, Umf. Arb.).

Hopkins A. D. (1). Practical information on the *scolytid* beetles of North American forests. 1. Bark beetles of the genus *Dendroctonus*. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. 1909. No. 83. Pt. 1. p. I—XV u. 1—69. (Umfass. Arbeit, *Scol.*).

Horn W. (1). Une forme nouvelle d'*Omus*. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 293—295. (1 *Cic.* n. var.)

— (2). Referat über Pasquet 1909. Deut. ent. Z. 1910. p. 100.

— (3). Nekrolog über Prof. Dr. Gustav Kraatz. Mit Porträt. ibid. p. 109—112.

— (4). Genera Insectorum. fasc. 82. B. 1910. Coleoptera Adephaga. Fam. *Carabidae*. Subfam. *Cicindelinae* p. 105—208 tab. VI —XV. (Forts. von 1908, 18, umfass. Arb., *Cic.*).

Houlbert C. (1). Sur une larve de *Coléoptère* (*Necrobia* Latr.) parasite de l'oeil humain. Arch. parasit. Paris. 13. 1909 (1910). p. 551 —554, fig. 1—3. (Larve von *N. ruficollis* oder *violacea*, *Cler.* im menschlichen Auge).

*— (2). Siehe Allg. Houlbert 1. (Handbuch der Morph. u. Physiol. auch der *Col.*)

Hubenthal W. (1). Ergänzungen zur Thüringer Käferfauna. VI. D. ent. Zs. 1910. p. 26—27. (4 *Car.*, 2 *Dyt.*, 1 *Staph.*, 1 *Dasc.*, 4 *Curc.* besprochen, 1 *Carabus* n. var.)

— (1a). Referat über Schilsky 1909 (3). ibid. p. 119—120.

— (2). Über einige europäische *Coleopteren*. ibid. p. 146—149. (1 *Coryphium*, *Staph.*, 1 *Otiorhynchus*, 1 *Dichotrachelus*, *Curc.*, Syn. u. Geogr.)

— (3). Nekrolog über G. Vorbringer. Ent. Bl. 6. 1910. p. 300.

— (4). Referate über Sokolar 1910 (2). ibid. p. 62, — über Meissner 1909 Allg. (5). ibid. p. 84, über Reitter 1909 (18). ibid. p. 148—150, über Schilsky 1910 (1). ibid. p. 174—175, über Gerhardt 1910 (4). ibid. p. 210

—211, über Luze 1910 (1), Fabre 1910 (1), Deville 1910 (1). ibid. p. 268—270, über Deville 1909 (1, 2). ibid. p. 300—301.

— (5). Referate über Gerhardt 1910 (2). D. ent. N. Bibl. I. p. 26—27.

Hummler. Siehe Paganetti-Hummler.

***Hunter W. D.** (1). The status of the cotton boll weevil in 1909. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Circ. 122. 1910. 12 pp. (1 *Curc.* als Schädling der Baumwolle).

Hustache A. (1). *Coléoptères* provenant de Dôle et des environs. Echange. Moulins 26. 1910. p. 19—20, 27—28, 40, 42—43, 59—60, 68—69. (*Curc., Car., Dyt., Hydr., Parn.* in Frankreich).

— (2). Capture du *Mascarauxia cyrtica.* ibid. p. 34—35. (Geogr. u. Beschreib. *Curc.*)

— (3). Découverte de „*Potentilla Pennsylvanica*" L. dans les environs de Dôle. ibid. p. 52—53. (*Curc.*, Geogr.)

— (4). Captures diverses de *Coléoptères.* ibid. p. 91—92. (Sammelbericht in Frankreich).

Innes W. (1). Siehe Allg. Innes 1. p. 123—126. (1 *Cic.*, 9 *Car.*, 5 *Staph.*, 1 *Lathr.*, 9 *Scar.*, 1 *Bupr.*, 4 *El.*, 1 *Anob.*, 3 *Bostr.*, 18 *Ten.*, 2 *Anth.*, 1 *Melo.*, aus Jägerskiöld 1905 (1) aufgezählt).

Ives H. E. (1). Siehe Ives & Coblentz 1.

***Ives H. E. & Coblentz W. W.** (1). Luminous efficiency of the firefly. U. S. Dept. Comm. Lab. Bull. Bur. Stand. 6. 1910. p. 321—336. (Leuchten der *Lampyriden, Mal.*, Physiol.)

***Jachontoff N.** (1). (*Anthonomus pomorum* L. Der Apfelrüßler). (Annal. landw. Instit.) Moskau. 16. 1910. p. 227—253 tab. (1 *Curc.* als Schädling).

Jacobson G. G. (1). (Zur Systematik und geographischen Verbreitung der Arten der Gattung *Monochamus* Latr. der russischen Fauna). Hor. Soc. ent. ross. 39. 1909. p. 489—508. (Umfass. Arb. *Cer.*).

— (2). Siehe Allg. Jacobson 2. (Schriften Jakowleffs).

— (3). De *Chrysomelidis* palaearcticis. Descriptionum et annotationum series 1. Rev. russ. d'Ent. X 1910. p. 53—60. (1 *Donacia*, 1 *Parnops*, 2 *Oreomela*, 4 *Chrysomela*, *Chrys.* n. spp. Einzelb.).

— (4). (Die Käfer Rußlands und West-Europas. Ein Handbuch zur Bestimmung der Käfer). VIII. Lief. 1910 p. 561—640, tab. 62—68, 70. (*Staph.* Schluß, schon 1909 referiert, wobei 1 *Oxypoda* n. nom. ausgelassen, *Psel., Clav., Scydm., Silph., Anis., Clamb., Leptin., Platyps., Phaenoceph., Orthopt., Sphaer., Trich., Hydrosc., Hist.* Anfang wird 1911 referiert, umfass. Arb.)

— (5). Über die *Chrysomelidae, Elateridae* und *Curculionidae* der Sammlung der Russischen Nordpolar-Expedition. Mém.

Ac. sc. St. Petersburg. Sér. 8. 18. 9. 1910. p. 53—66. (3 *Chrysomela* n. spp. Einzelbeschr.)

— (6). Notes synonymiques sur quelques *Coléoptères* palaearctiques. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 263—264. (Synon. Notizen über *Styphrus, Hist., Nyctophila, Anolisus, Pygidia, Progeutes, Malthinus, Mal.*).

— (7). Siehe Allg. Jacobson (3). (Biol. über *Col.* bei Katharinenburg).

Jakovlev A. (1). Enumeratio *Coleopterorum* a clarissimo L. Krulikovsky circum oppida Malmyzh (annis 1896—1899) et Urzhum (1899—1908) provinciae Vjatkensis (Rossiae mediae orientalis) collectorum. (Opus posthumum). Hor. Soc. ent. ross. 39. p. 276—327. (4 *Cic.*, 163 *Car.*, 40 *Dyt.*, 3 *Gyr.*, 134 *Staph.*, 2 *Psel.*, 2 *Scyd.*, 23 *Silph.*, 2 *Coryl.*, 3 *Scaph.*, 16 *Hist.*, 38 *Hydr.*, 24 *Mal.*, 4 *Cler.*, 2 *Byt.*, 5 *Trog.*, 36 *Nit.*, 6 *Cuc.*, 9 *Crypt.*, 5 *Erot.*, 2 *Phal.*, 6 *Lathr.*, 6 *Myc.*, 2 *Cio.*, 3 *Colyd.*, 1 *End.*, 30 *Cocc.*, 5 *Dasc.*, 2 *Parn.*, 3 *Heteroc.*, 10 *Derm.*, 7 *Byrrh.*, 38 *El.*, 1 *Eucn.*, 18 *Bupr.*, 1 *Lym.*, 3 *Bostr.*, 9 *Anob.*, 7 *Oed.*, 5 *Pyth.*, 1 *Pyr.*, 4 *Anth.*, 6 *Melo.*, 6 *Mord.*, 8 *Meland.*, 1 *Lagr.*, 7 *All.*, 14 *Ten.*, 72 *Cer.*, 135 *Chrys.*, 3 *Bruch.*, 2 *Anthr.*, 148 *Curc.*, 16 *Scol.*, 3 *Luc.*, 56 *Scar.* aufgezählt u. eine biol. Notiz *Melandr.*)

Jatzentkowsky E. V. (1). (Bemerkungen über die *Staphylinen* der russischen Fauna). Rev. russ. d'Ent. X 1910. p. 80—85. (35 *Staph.* besprochen, 1 *Bryoporus*, 1 *Oxypoda* n. nom.).

— (2). Referate über Bickhardt 1909 (4). ibid. p. 91, — über Reitter 1910 (22, 23, 24), Scheidter 1909 (1), Schuster 1909 (1), Weitlaner 1909 (1), Zoufal 1909 (1). ibid. p. 94—96, — über Eggers 1910 (3). ibid. p. 108, — über Tredl 1908 (5), Wichmann 1909 (1). ibid. p. 117—118.

Jeannel R. (1). Sur le genre *Diaprysius* Ab. (*Silphides cavernicoles*). Bull. Soc. ent. Fr. 1910. p. 8—15. (1 *Diaprysius, Silph.*, n. sp. Einzelb.)

— (2). Un nouveau *Leptodirus* des grottes de Carinthie. ibid. p. 29—33. (1 *Leptodirus, Silph.* n. sp. Einzelb.).

— (3). Un nouveau *Speonomus* des Pyrénées orientales. ibid. p. 49—50. (1 *Speonomus, Silph.*, n. sp., Einzelb.)

— (4). Deux nouvelles races italiennes de *Bathysica Aubei* Kiesw. ibid. p. 50—52. (2 n. var. dichot. Tab.).

— (5). Note complementaire sur le genre *Diaprysius* Ab. ibid. p. 84—87 (2 n. varr. *Silph.*, geogr. Verbreitung).

— (6). Deux nouveaux *Coléoptères* cavernicoles de Catalogne. ibid. p. 281—285 (1 *Trechus, Car.*, — 1 *Antrocharidius, Silph.* n. spp. Einzelb.)

— (7). Réponse à de récentes critiques sur la nouvelle classification des *Bathysciinae*. ibid. p. 359—365. (Classification, *Silph.*, contra Reitter).

— (8). Essai d'une nouvelle classification des *Silphides* cavernicoles. Arch. Zool. comp. V. 1910. p. 1—48 figg. (*Silph.*, umfaß. Arb.)

— (9). Nouveaux *Silphides* cavernicoles des Pyrénées Catalanes. Arch. Zool. comp. Paris. Not. et Rev. V. 1910. p. CIXL—CLXIII). (2 *Speonomites*, 6 *Speonomus*, 1 *Perrinia*, 1 *Perriniella*, *Silph.* n. spp. Einzelb.).

Jedlitschka A. (1). (Schlüssel zur Bestimmung böhmischer Käfer. *Bembidiinae*). Act. Soc. Ent. Boh. 7. p. 60—90. (Umfass. Arb., *Car.*).

Jennings F. B. (1). Siehe Nicholson & Jennings 1.

Jensen-Haarup A. C. (1). New species of *Coleoptera* from West Argentina. D. ent. Zs. 1910. p. 541—554. (*Berosus*, *Hydr.* umf. Arb., *Bembidium* und *Tachys*, *Car.*, umfass. Arb.).

— (2). *Anobium pertinax* and barometrical minima. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 167—169. (Biol. *Anob.*).

Johansen J. P. (1). Om Forekomst, Indsamling og Praeparation af *Staphyliner*. Ent. Medd. III. 5. 1910. p. 286—304. (Biol. *Staph.*)

Johnson (1). (*Col.* in Irland). Irisch Nat. 19 p. 179.

Johnson Fr. (1). Siehe Johnson & Hammar 1.

***Johnson Fr. & Hammar A. G. (1).** The grape root-worm with special reference to investigations in the Erie grape belt from 1907 to 1909. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. No. 89. 1910. p. 1—100. (Schädlinge).

***Johnson R. H. (1).** Determinate evolution in the color-pattern of the lady beetles. Publ. Carnegie Inst. 1910 No. 122. p. I—IV, 1—104. (Entwickelung, *Cocc.*)

Jordan H. (1). Über „extraintestinale" Verdauung im allgemeinen und bei *Carabus auratus* im besonderen. Biol. Centralbl. 30. 1910. p. 85—96. (Verdauung, *Dyt.*, *Car.*)

— (2). Verdauung außerhalb des Körpers (Außenverdauung) bei *Carabus auratus*. Soc. ent. 25. p. 13—14. (Referat über 1).

Jordan K. (1). Einige neue afrikanische *Anthribiden*. D. ent. Zs. 1910. p. 192—194. (2 *Phlocotragus*, 1 *Anacerastes*, *Anthr.* n. spp. Einzelb.).

Joy N. H. (1). *Oxytelus Saulcyi* Pand., a new british beetle from moles' nests. Ent. Mag. 46. 1910. p. 4. (1 *Staph.* neu für England).

— (2). A further note on the genus *Colon*. ibid. p. 25—27. (*Silph.*, Synon.).

— (3). *Cryptophagus fowleri* n. sp., a beetle new to Britain. ibid. p. 205—206. (1 *Cryptophagus*, *Crypt.*, n. sp., Einzelb.).

— (4). *Atheta* (*Homalota*) *picipennis* Mannh., a new British beetle ibid. p. 252. (Beschreibung, *Staph.*)

— (5). Further notes on the genus *Colon*. ibid. p. 267—270. (*Silph.*, umfass. Arb.).

— (6). The behaviour of *Coleoptera* in time of floods. Trans. Entom.

Soc. London. 1910. p. 379—385. (Biol. Beobachtungen über *Staph.*)

— (7). Siehe Joy & Tomlin 1.

Joy N. H. & Tomlin J. R. le B. (1). *Enicmus histrio* n. sp.: a beetle new to Britain. Ent. Mag. 46. 1910. p. 250—252. (1 *Enicmus, Lathr.* n. sp. Einzelb.)

***Junack (1).** Ein Vorschlag zur Bekämpfung des kleinen braunen Rüsselkäfers *Pissodes notatus.* Deutsch. Forst-Zeit. 24. p. 963 —?. — Referat von Eckstein 1. (1 *Curc.* als Forstschädling).

Juretschek St. (1). Ein neuer *Pterostichus* und ein neuer *Boreaphilus* aus den Trientiner Alpen. Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 1—4, 4—6. — Referat von Porta 1. (1 *Pterostichus*, 1 *Boreaphilus*, *Car.* n. spp. Einzelb., tschechisch und deutsch).

Kastle J. H. (1). Siehe Kastle & McDermott 1.

Kastle J. H. & Mc Dermott F. A. (1). Some observations on the production of light by the Firefly. Amer. Journ. Phys. XXVII p. 122—151. — Referat von Mayer 1911 p. 57. (Leuchten von *Photinus pyralis, Mal.*)

Kaufmann E. (1). Coleopterologische Notizen. Rov. Lap. 1910. p. 68 —71. (1 Myrmecoph. *Scar.*, 4 *Curc.*, 1 *Hist.* besprochen).

K. J. (1). Prof. Dr. Gustav Kraatz. Necrolog. Ent. Month. Mag. 46. p. 21—22.

Keller C. (1). Siehe Allg. Keller 1. (*Scol.*, *Curc.* als Schädlinge der Arve, *Pyth.*)

Kendi K. (1). (Beiträge zur Käferfauna Bosniens). Rov. Lap. 17. 1910. p. 6—12, 16. (595 Arten und Var. aus Bosnien aufgezählt, von denen 1 *Bupr.* sehr bemerkenswerth).

Kerremans Ch. (1). Monographie des *Buprestides.* T. V. 1—8. 1910 —1911. p. 1—250. (*Bupr.*, umfass. Arb.).

Kerville. Siehe Gadeau de Kerville.

Keys J. H. (1). Winged examples of *Diglotta.* Ent. Month. Mag. 46. p. 117. (Notiz, *Staph.*)

— **(2).** A melanic form of *Athous haemorrhoidalis* from Dartmoor. ibid. p. 262. (Melanismus, *El.*)

Kieffer J. J. (1). Siehe Kieffer & Jörgensen.

Kiefer J. J. & Jörgensen P. (1). Siehe Allg. Kiefer & Jörgensen. (Gallen. 1 *Apion* n. sp. p. 418).

Kirchhoffer O. (1). Die Entwicklung des Komplexauges nebst Ganglion opticum von *Dermestes vulpinus* F. Tl. 1. Die Entwicklung des Komplexauges. Arch. Natg. 76. I. H. 2. 1910. p. 1—26, 7 figg., 2 tabb. — Referat von Aulmann 1911 Zool., Centr. 18 p. 448, Mayer 1911. (Morph., *Derm.*, Gesichtssinn).

Kirk H. B. (1). Siehe Champlain & Kirk (1).

Kirkaldy G. W. (1). On some preoccupied generic names in *insects.* Canad. Entom. London. 42. 1910. p. 8. (1 *Ripiph.*, 1 *Cer.* n. nom. Gatt.).

Kiseritzky V. v. (1). De duobus *Cetoniinis* novis. Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 281. (1 *Aethiessa*, 1 *Potosia*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.).

Klaptocz A. (1). Siehe Allg. Klaptocz 1. p. 399—400 (42, von Apfelbeck bestimmte *Col.* ohne jedes Interesse, aufgezählt).

Klebs R. (1). Siehe Allg. Klebs 1. 2 *Car.* u. 1 *Cler.* im Kopal besprochen (p. 221) u. dann 26 *Car.*, 3 *Pass.*, 1 *Cupes*, 2 *Gyr.*, 1 *Hydr.*, 30 *Staph.*, 10 *Psel.*, 7 *Scydm.*, 8 *Silph.*, 1 *Anis.*, 1 *Clamb.*, 1 *Coryl.*, 2 *Trich.*, 13 *Endom.*, 14 *Erot.*, 8 *Lathr.*, 10 *Colyd.*, 9 *Cuc.*, 4 *Trog.*, 9 *Nit.*, 8 *Crypt.*, 1 *Phal.*, 5 *Hist.*, 9 *Mycet.*, 4 *Derm.*, 2 *Byrrh.*, 1 *Luc.*, 1 *Scar.*, 2 *Bupr.*, 14 *Eucn.*, 28 *El.*, 18 *Dascill.*, 32 *Mal.*, 12 *Cler.*, 3 *Lym.*, 22 *Anob.*, 1 *Cio.*, 6 *Ten.*, 8 *All.*, 2 *Lagr.*, 15 *Meland.*, 1 *Oed.*, 3 *Pyth.*, 3 *Euglen.*, 9 *Mord.*, 1 *Pedil.*, 12 *Anthic.*, 1 *Rhipiph.*, 29 *Curc.*, 7 *Scol.*, 3 *Anthr.*, 16 *Cer.*, 19 *Chrys.*, 6 *Cocc.* im Preuss. Bernstein nach Gattungsnamen aufgeführt (p. 236—242).

Kleine R. (1). Die *Lariiden* und *Rhynchophoren* und ihre Nahrungspflanzen. Ent. Bl. 6. 1910. p. 4—12, 42—53, 71—74, 102—107, 137—141, 165—172, 187—205, 231—244, 261—265, 275—294, 305—339. (Biol. *Bruch.*, *Curc.*, Zusammenstellung der Nährpflanzen p. 336—338).

— (2). Referat über Boldyrev 1909 (1). ibid. p. 29—30, über Mjöberg 1909 (1). ibid. p. 85—86, über Rabaud 1910 (1) u. Picard 1910 (1). ibid. p. 212—213.

— (3). Siehe Allg. Kleine (1). ibid. p. 217. (1 *Dipt.* als Parasit bei 1 *Cer.*).

— (4). Ein vegetarischer *Abax.* ibid. p. 245. (Biol. *Car.*)

— (5). Biologische Beobachtungen an *Dendrosoter protuberans* Nees. Zeit. Ins. Biol. VI. 1910. p. 289—292, 346—349. — Referat von Eckstein 1911 p. 45. (1 *Hym.* als Parasit bei *Col.*-Larven).

Klimsch H. Fr. (1). Eine interessante Monstrosität. Soc. entom. 25. 1910. p. 56. (1 *Car.*, Missbild.).

Klossowski W. G. v. (1). Etwas über *Melasoma* Stephens (*Lina* Redtb.) *vigintipunctata* Scop. Intern. ent. Zs. Guben. IV. p. 123—124. fig. (Biol. Notiz, *Chrys.*).

Knish A. (1). *Helophorus* (*Atractelophorus*) *nivalis* n. var. Apfelbecki Knish. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. (51)—(52). (*Hydr.* 1 n. varr.)

— (2). Über einige von Dr. Erich Zugmayer in Tibet und Turkestan gesammelte *Hydrophiliden*. Zool. Jahrb. Abt. f. Syst. 29. 1910. p. 451—454. (7 *Hydr.*, 1 *Laccobius* n. sp. Einzelb.).

Knoche E. (1). Experimentelle und andere Zellstudien am Insektenovarium. Zool. Anz. 35. 1910. p. 261—265, fig. 1—3. (Zelltheilung im Ovarium von *Hylesinus piniperda* L., *Scol.*)

***Koch R. (1).** Siehe Allg. Koch 1. (Wahrscheinlich auch *Col.* behandelt).

Koeppen M. (1). Siehe Allg. Koeppen 1. (Einige *Col.* von den „glücklichen Inseln" erwähnt).

Köck K. (1). *Capnodis tenebrionis* — ein Obstschädling Dalmatiens. Zs. Pflanzenkrankh. Stuttg. 20. 1910. p. 76—79. tab. III. (Imago tab. III fig. 1, Larve fig. 3, Frassstücke fig. 2, 4, *Bupr.*)

Kolbe H. (1). Neue *Ruteliden* aus dem tropischen Afrika. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 74—80. (9 *Popillia*, 1 *Mimela*, *Scar.* n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Über die *Phileurinen* Amerikas. ibid. p. 330—354. (Umf. Arb. *Scar.*)

— **(3).** Über Brutpflege bei den Käfern. Aus d. Natur. VI. 1910. p. 201—206, 235—241, 266—273, 303—311, 336—341. — Referat von Stichel 1, von Schaufuss 1911 D. ent. Nat. Bibl. II. p. 84—85. (Brutpflege der *Col.*, auch Allg.)

— **(4).** Die *Coleopteren*fauna der Seychellen. Nebst Betrachtungen über die Tiergeographie dieser Inselgruppe. Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 1—49. — Referat von Schaufus 1911. D. ent. Nat. Bibl. I. p. 41—42. (Geogr. über 36 Fam., 1 *Siopelus*, 1 *Pentagonica*, *Car.*, — 1 *Osorius*, *Staph.*, — 1 *Trogoderma*, *Derm.*, — 1 *Mordella*, 1 *Mordellistena*, *Mord.*, — 1 *Camarothelops*, 2 *Pseudhadrus*, *Ten.*, — 1 *Pseudalexia*, 1 *Cyrtomychus*, *Endom.*, — 1 *Eupsalis*, *Brenth.*, — 3 *Cycloterinus*, 1 *Cycloterodes*, 1 *Catolethrus*, 1 *Calandra*, 1 *Eugnoristus*, *Curc.*, n. spp. Einzelb.).

— **(5).** (Über myrmecophile und termitophile Insekten, hauptsächlich über Termitenkäfer). Berl. ent. Z. 55. 1910 p. (19)—(21). (Referat über einen Vortrag, in dem 1 *Corythoderus*, *Scar.*, n. sp. beschrieben wird.

Konschegg V. (1). Zur Präparation der Käfer. Int. Ent. Z. Guben. IV. 1910. p. 99. (Technik).

Korff G. (1). Die Drahtwürmer und ihre Bekämpfung. Pract. Blätt. Pflanz. 1910 p. 125—130. — Referat von Eckstein 1911 p. 43. (Biol. *El.*)

— **(2).** *Pissodes notatus* in Fichten. Forstwirt. Zentr. 1910 p. 62. — Referat ibid. (*Curc.* als Schädling).

— **(3).** Vertilgung von Rüsselkäfern. ibid. p. 191. (*Curc.* als Schädlinge).

Koshantschikow W. (1). Beitrag zur Kenntnis der *Aphodiini* (*Coleoptera Lamellicornia*). Rev. russe d'Ent. 10. 1910. p. 18—20. (2 *Aphodius*, *Scur.* n. spp. Einzelb.).

Korssakow. Siehe Rimsky-Korssakow 1.

Köster W. (1). *Carabus irregularis* F. in Westfalen. Ent. Bl. 6. 1910. p. 118, fig. (*Car.*, Missbildung).

— **(2).** Monströse Fühlerbildung. ibid. p. 245. (*Cic.*, Missbildung).

Krausse A. H. (1). Die Phylogenie und geographische Verbreitung der Formen des *Carabus morbillosus* Fabr. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 139—141. (*Phyl.*, Geogr., Karte, 1 *Car.*).

— **(2).** *Clytus rhamni Temesiensis* Germ. und *Clytanthus sartor* F. Müll. — Mimikry? ibid. p. 301—305. (Mimicry, *Cer.*, *Hym.*).

— **(3).** Siehe Allg. Krausse 1. Ent. Rund. p. 145—146, 161, 171, 179. (Notizen über *Car.*, *Scar.*, *Ten.*, *Curc.*, 1 *Bidessus*, *Dyt.*, n. sp. Einzelb., *Cic.* mit n. subvarr., 1 *Bembidium* n. var., *Scol.*)

— **(4).** *Brachynus sclopeta* F. und seine „Gäste". Zool. Anz. 35. 1910. p. 793—795. (Andere *Car.* in Colonien von *Brachynus*).

— **(5).** B. Schneewetter und Käfer auf Sardinien. C. Zur Lebensweise des *Omophron sardoum* Rttr. Ent. Bl. VI. 1910. p. 173—174. (Biol. Notizen über *Ten.*, *Staph.*, *Car.*).

— **(6).** Su qualche coleottero sardo. Riv. Col. it. VIII. p. 246. (Sammelbericht).

Krishenecky J. (1). (Neue Käfer Böhmens). Acta Soc. ent. Boh. 7. p. 30. (1 *Silph.*, 1 *El.* neu für Böhmen).

— **(2).** *Stenus.* ibid. p. 59. (*Staph.*)

— **(2a).** *Oxyporus rufus* L. ibid. p. 59. (*Staph.*)

— **(3).** (Beitrag zur Käferfauna Böhmens). ibid. p. 120, 122—128. (*Car.*, *Dyt.*, *Staph.*, *Psel.*, *Scyd.*, *Scar.*, *Nit.*, *El.*, *Mal.*, *Curc.*, *Chrys.* genannt).

— **(4).** Ein interessanter Fall von monströsen Flügeldecken bei *Carabus cancellatus* Illig. ibid. p. 151—153, fig., p. 153—154. (Missbildung).

— **(5).** *Philonthus salinus* Kiesenw. ibid. p. 160. (*Staph.*)

***Kristensen K. (1).** *Carabus nitens.* Flora og Fauna 1910. p. 33—35. (1 *Car.* Dänemark).

Krüger E. (1). Beiträge zur Anatomie und Biologie des *Claviger testaceus* Preyssl. Zeit. wiss. Zool. 45. 1910. p. 327—381, 33 figg., tab. XI, XIa. — Referat von Heymons 1, Mayer 1911. (Anatomie und Biologie, Myrmecophilie, *Clav.*).

Kuhns D. B. (1). Siehe Allg. Kuhns 1. (1 *Ten.*, Biol.).

Kuhnt P. (1). Neue *Erotylidae.* D. ent. Zs. 1910. p. 219—270, 338. (1 *Triplatoma*, 1 *Linodesmus*, 5 *Episcaphula*, 1 *Encaustes*, 3 *Pselaphacus*, 1 *Megischyrus*, 3 *Ischyrus*, 1 *Oocyanus*, 1 *Callischyrus*, 1 *Amblyopus*, 4 *Cyrtomorphus*, 11 *Mycotretus*, 3 *Paratritoma*, 1 *Tritoma*, 1 *Triplax*, 1 *Lybas*, 1 *Cyclomorphus*, 1 *Aegithus*, 3 *Zonarius*, 17 *Brachysphaenus*, 1 *Typocephalus*, 2 *Erotylus*, 1 *Priotelus*, *Erot.* n. spp. Einzelb. u. mehrere dichot. Tab.

— **(2).** Referat über Kolbe 1910 (4). ibid. p. 583.

— **(3).** Nekrolog über Gustav Vorbringer. ibid. p. 716—717. (Nekrolog u. Verzeichnis von 21 Schriften).

— **(4).** Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. Ent. Rund. 27. 1910. p. 48—50, 57—58, 61—63, 70—72, 81—83,

90—91, 98—99, 112—114, 122—123, 130—131, 138—139, 147, 154—155, 162—163. (*Hist., Hydr., Mal., Cler., Byt., Trog., Sphaerit., Nit., Cuc., Crypt., Erot., Phal., Lathr., Myc., Sphind., Cio., Colyd., End.*, Umfass. Arb.)

— **(5).** Referate über Pehr 1909 (1). ibid. p. 38, — über Holdhaus 1910 (2). ibid. p. 61, — über Heinemann 1910 (1), Schilsky 1910 (1). ibid. p. 69—70, — über Wanach 1909 (3), Lesne 1909 (4), Oberthür 1910 (1). ibid. p. 77, — über Steuer 1910 (1), Füge 1910 (1). ibid. p. 102—103, — über R. Scholz 1907 (1), Bischoff 1910 (1), Wanach 1910 (4?). ibid. p. 111 [1]), — über Kolbe 1910 (4), Bickhardt 1910 (6). ibid. p. 117, — über Sajó 1910 (1). ibid. p. 125, — über Lameere 1910 (1). ibid. p. 134, — über Kolbe 1910 (3), Gerhardt 1910 (4) p. 141—142, Martelli 1910 (2), Holdhaus 1910 (1). ibid. p. 146, — über Gerhardt 1910 (2), Silvestri 1910 (2). ibid. p. 150, — über Meusel 1910 (1), Csiki 1910 (4), Kaufmann 1910 (1), Prossen 1910 (1), Moulton 1910 (1). ibid. p. 157, — über Sherman 1910 (1). ibid. p. 165, — über Kolbe 1910 (2). ibid. p. 173.

— **(6).** Insektenbiologisches Arbeitsprogramm. Ent. Jahrb. XX. pro 1911 (1910) p. 90—96 (Technik der Züchtung u. biol. Notizen).

***La Baume W. (1).** Siehe Allg. La Baume (1). *Col.* als Feinde der Wanderheuschrecken in Afrika.

Laczo J. (1). Eine neue Aberration des Alpenbockes. Rov. Lap. 17. 1910. p. 12, 16. (1 *Rosalia, Cer.* n. var.).

Lameere A. (1). Revision des *Prionides*. Quinzième mémoire. *Prioninae*. II. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 240—269. III. p. 272—292. IV. p. 368—383. (Umfass. Arb., *Cer.*)

Lapouge G. V. de (1). Tableaux de détermination des formes du genre *Carabus*. Ech. 26. 1910. p. 4—5, 11—12. (*Car.*, umfass. Arb.).

— **(2).** Les *Carabus* de la Montagne Noire. Misc. Ent. p. 60, 70—76, 85—87, 93—95. (n. varr. *Car.*).

Lauffer, G (1). Nomenklatorische und synonymische Bemerkungen. Bol. Soc. españ. Madrid. X. 1910. p. 88—90. (Gegen Pic, 2 *Poecilus* var. n. nom., 1 *Dorcadion*, 1 *Cer.* n. nom.)

Lea A. M. (1). On a new genus of *Stylopidae* from Australia. Trans. ent. Soc. London. 1910. p. 514—516. (1 n. sp., *Streps.* Einzelb.)

— **(2).** Notes on Australian *Curculionidae* in the collection of the German Entomological National Museum of Berlin. D. ent. Zs. 1910. p. 153—172, 505—526. (1 *Prosayleus*, 2 *Leptops*, 2 *Peripagis*, 1 *Zymaus*, 1 *Stenocorynus*, 1 *Onesorus*, 1 *Sclero-*

[1]) Bei den Referaten über Bischoff u. Wanach vergisst der Autor die Citate zu geben.

rhinus, 1 *Talaurinus*, 1 *Cubicorhynchus*, 1 *Perperus*, 4 *Oxyops*, 1 *Syarbis*, 1 *Lixus*, 1 *Aoplocnemis*, 2 *Cassythicola*, 1 *Euhackeria*, 1 *Balanerhinus*, 1 *Belus*, 3 *Apion*, 1 *Tychius*, 4 *Haplonyx*, 1 *Neomelanterius*, 1 *Tentegia*, 1 *Orthoporopterus*, 1 *Alatidotasia*, *Curc.*, n. spp. Einzelb.).

— (3). Australian and Tasmanian *Pselaphidae*. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 691—772. (Umfass. Arb., *Psel.*)

— (4). Siehe Froggatt.

*— (5). The Guests of Ants, Bees and Termits. Victor. Nat. XXVII. 1910. p. 50—56. — Referat von Rainbow 1911. Z. wiss. Ins. Biol. VII p. 325. (*Col.* bei Ameisen, Bienen u. Term.).

*— (6). Siehe Allg. Lea 1. (*Col.* als Schädlinge in Tasmanien).

— (7). On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Descriptions of New Species. P. I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII, 2. 1909 (1910). p. 113—152. (Umf. Arb. *Staph.*, *Cuc.*, *Luc.*, *Cler.*, *Scol.*, *Brenth.*, *Chrys.*)

— (8). On some *Pselaphidae* of the Howitt Collection. ibid. 23. 1910. p. 8—14. (6 *Psel.* von King genauer beschrieben).

— (9). Australian and Tasmanian *Coleoptera* Inhabiting or Resorting to the Nests of Ants, Bees and Termites. ibid. p. 116—230. (Umfass. Arb., *Car.*, *Pauss.*, *Staph.*, *Psel.*, *Clav.*, *Scyd.*, *Silph.*, *Clamb.*, *Coryl.*, *Trich.*, *Erot.*, *Colyd.*, *Lath.*, *Nit.*, *Hist.*, *Derm.*, *Scar.*, *El.*, *Anob.*, *Allec.*, *Lagr.*, *Anth.*, *Curc.*, *Brenth.*).

— (10). Description of Australian *Curculionidae*, with Notes on Previously Described Species. Part. VIII. Trans. Roy. Soc. South-Austr. 34. 1910. p. 13—58. (Umfass. Arb., *Curc.*)

Leeuwen W. Siehe Doctersvan Leeuwen.

Lefroy. Siehe Maxwell-Lefroy.

Leng C. W. (1). Notes on *Coleoptera* collected in northern Georgia. J. N. York Ent. Soc. 18. 1910. p. 71—82. (583 Arten zahlreicher Familien aus Georgien, Notizen über *Cic.*, *Car.*, *Gyr.*, *Anis.*, *Nit.*, *Lathr.*, *El.*, *Bupr.*, *Cler.*, *Cer.*, *Allec.*).

Leoni G. (1). Le *Asida* italiane (continua). Riv. Col. Ital. VIII p. 9 — 16, 40—55, 69—95. (*Ten.*, umfass. Arbeit)

— (2). Contributo allo studio dei *Lamellicorni* italiani. ibid. p. 153 —194, 231—245. (*Luc.* besprochen, *Scar.*, umfass. Arb.).

Lesne P. (1). Note sur divers *Lyctides* du type *Xylotrogus* Steph. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 254—255. (1 *Lyctus*, *Bostr.*, n. sp. Einzelb.).

— (2). Un *Lyctide* nouveau de la faune indienne. ibid. p. 303—305. (1 *Lyctus*, *Bostr.*, n. sp. Einzelb.).

— (3). Notes sur les *Coléoptères* Térédiles. 4. *Bostrychides* des îles Galapagos. Bull. Mus. Paris. 1910. p. 183—186. (*Bostr.* 1 n. var.)

Léveillé A. (1). Description d'un *Tenebroïdes* nouveau du Haut-Brésil. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 176—177. (1 *Trogosita*, *Trog.* n. sp. Einzelbericht).

— (2). Siehe Allgem. Léveillé (1). (Bibliographie.)

— (3). Coleopterorum Catalogus. P. 11. *Temnochilidae*. 44 pp. (Literatur).

Lewis G. (1). On new species of *Histeridae* and notices of others. Ann. Mag. Nat. Hist. London. 6. 1910. p. 43—58. (1 *Hololepta*, 2 *Trypanaeus*, 2 *Coptotrophis*, 3 *Teretriosoma*, 1 *Teretrius*, 2 *Platylister*, 1 *Platysoma*, 1 *Ebonius*, 1 *Cornillus*, 1 *Contipus*, 3 *Hister*, 1 *Pachycraesus*, 1 *Saprinus*, *Hist.*, n. spp., Einzelb.)

Lloyd R. W. Siehe Champion & Lloyd.

Löden H. (1). Zwei neue *Coleopteren*-Varietäten. D. ent. Zs. 1910. p. 172. (1 *Orchestes*, 1 *Gymnetron*, *Curc.* n. varr.).

Lokay E. (1). (Neue Käfer Böhmens). Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 30. (1 *Staph.*, 2 *Scyd.*, 1 *Curc.* neu für Böhmen).

— (2). Un nouveau *Faronus* Aubé. ibid. p. 94—96, fig. 96—97. (1 *Faronus*, *Psel.* n. sp. Einzelb.).

— (3). (Neue Käfer für die böhmische Fauna). ibid. p. 120. (1 *Car.*, 4 *Staph.*, 1 *Psel.*, 1 *Crypt.* neu für Böhmen).

***Lowe** (1). (*Col.* in Digne u. La Grave). Ent. Rec. 22. p. 9—11 (*Col.* in Frankreich).

Lucas A. (1). Weevils in grain. J. Sci. Cairo. 45. p. 147.

Lüderwaldt H. (1). A *Actinobolus trilobus* n. sp. D. ent. Zs. 1910. p. 95—96 und Nachschrift v. Fr. Ohaus. p. 96. (1 *Dynast.*, *Scar.* n. sp. Einzelb.).

— (2). Die Fraßspuren von *Cephaloldia deyrollei* Baly. Z. wiss. Ins.-Biol. 6. 1910. p. 61—63, fig. (Biol., *Chrys.*)

— (3). Siehe Allg. Lüderwaldt 1. Rev. Mus. Paul. VIII. 1910 p. 414—433. — (Referat von Lüderwaldt 1912 D. ent. Z. p. 476—486. (Biol. über 1 *Car.*, 16 *Staph.*, *Hist.*, 1 *Silph.*, 1 *Derm.*, 2 *Cler.*, 2 *Allec.*, 30 *Scar.* an Kadavern).

Lühe M. (1). *Lathridius Bergrothii* als Wohnungsplage. Schr. phys. Ges. Königsberg. 50. 1909. p. 347—348. (Biol. *Lathr.*).

Lutschnik W. (1). (Bemerkungen über die *Cicindelidae* und *Carabidae* der russischen Fauna). Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 140—143. (Notizen über *Cic.* u. *Car.*)

*— (2). Kaukasische Laufkäfer. (*Procerus caucasicus* Ad.) (Naturfreund). St. Petersburg. 5. 1910. p. 118—120. (Biol. *Car.*)

Lutz (1). (Some of the facts discussed by Tower in his paper on „Evolution in *Leptinotarsa*"). Journ. N. York Ent. Soc. XVIII p. 271. (Notizen geogr. u. biol., N.-Amer., *Chrys.*)

Luze G. (1). Neue paläarktische Arten der *Staphyliniden*-Gattung *Anthobium* Steph. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 226—245. (19 *Anthobium*, *Staph.*, n. spp. Einzelb.).

— (2). Zwei neue paläarktische Arten der *Staphyliniden*-Gattung *Scopaeus* Kraatz. ibid. p. 393—394. (2 *Scopaeus*, *Staph.*, n. spp. Einzelb.)

— (3). Eine neue Art der *Staphyliniden*-Gattung *Phyllodrepa* Thoms. ibid. p. 394—395. (1 *Phyllodrepa*, *Staph.*, n. sp. Einzelb.)

Mac Gillavry D. (1). *Coleoptera*, bij Putten (G.) in bierpotten gevangen. VI. Ent. Ber. III. 51. p. 39—40. (Sammelbericht, Holland).

Meijere J. C. H. de (1). Referat über Nassonow 1910 (1). Ent. Ber. III p. 94—97.

Maindron M. (1). Description de deux *Dolichus* nouveaux de Yunnan Bull. soc. ent. Fr. 1910 p. 15—17. (2 *Dolichus*, *Car.*, n. sp., Einzelb.)

— **(2).** Description d'une nouvelle espèce du genre *Ophionea* Esch. propre à la Nouvelle-Guinée. ibid. p. 34—35. (1 *Ophionea*, *Car.* n. sp. Einzelb.)

Malkow K. (1). Siehe Allg. Malkow 1. (*Curc.*, *Chrys.*, *Cocc.*, *Cer.*, *Melo.*, *Nit.*, *Bruch.* als landwirtschaftliche Schädlinge).

Marchal P. (1). Siehe Allg. Marchal 1. p. 157 (*Cocc.* als Feinde von *Cocciden*).

Marsh H. O. (1). Biologic notes on species of *Diabrotica* in southern Texas. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. No. 82. Pt. 6. 1910. p. 76—84. (Biol. *Chrys.*).

Martelli G. (1). Sulla micofagia del *Coccinellide Thea vigintiduopunctata* L. Boll. Lab. Zool. Portici. 4. 1910. p. 292—294. (Biol. 1 *Cocc.*)

— **(2).** Siehe Allg. Martelli 6. (*Cocc.* als Feinde von *Diaspis pentagona*, *Rhynch.*).

Martinez M. de la Escalera. Siehe Escalera.

Mason F. R. (1). Collecting beetles in Mexico. Canad. Entom. 42. 1910. p. 22—24. (Geogr., *Col.* in Mexico).

Matits S. K. (1). *Acupalpus dorsalis* n. var. *ruficapillus*. Mit Bezug auf *Ac. immundus* Reitt. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 300—301. (1 *Car.* n. var.).

— **(2).** *Harpalus atratus* Latr. und *H. serdicanus* Apf. ibid. p. 447—449. (Synon. *Car.*).

— **(3).** Neue Käfer aus Serbien. Beiträge zur Coleopteren-Fauna Serbiens. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 141—142. (1 *Harpalus*, *Car.*, 1 *Planeustomus*, Staph., n. spp. Einzelb.).

— **(4).** Coleopterologische Neuheiten aus Serbien. I. Zwei neue *Molops*-Arten. Soc. Ent. 25. p. 86. (2 n. spp. *Car.* Einzelb.).

Matsumura S. (1). Siehe Allg. Matsumura 1. Z. wiss. Ins. Biol. p. 137, 138. (1 *Cocc.*, 4 *Chrys.*, 9 *Curc.*, 8 *El.* u. 3 *Scar.* als Schädlinge, 4 *Cocc.*, 1 *Staph.*, 2 *Car.* und 2 *Cic.* als Nützlinge des Zuckerrohres auf Formosa genannt, mehrere n. spp. ohne Beschreib.)

Maulik S. (1). Named specimens of *Chrysomelidae* in the Indian Museum. Rec. Ind. Mus. 5. 1910. p. 202—213. (*Chrys.*, Verz.)

***Maxwell-Lefroy H. (1).** Life histories of Indian Insects, *Coleoptera*. Mem. Dept. Agric. Ind. Ent. Ser. 2. 1910. p. 139—163. (Biol., *Col.*, Indien.

*— **(2).** Siehe Allg. Maxwell-Lefroy 1. (Biol., *Cic.* p. 1008, 1 *Curc.* p. 1007).

Mayer P. (1). Siehe Allg. Mayer 1. *Arthropoda* p. 77—81. — Referate über Kirchhoffer 1908 (1), Hürthle 1909 (1), Thulin 1909 (1), Portier 1909 (1—5), Hollande 1909 (1), Poyarkoff 1909 (1, 2), Kallmann 1909 (1),

Weitlaner 1909 (1), Stevens 1909 (1), Debaisieux 1909 (1), Hegner 1909 (1, 2), Hirschler 1909 (1, 2), Morse 1909 (1).

Mc Dermott F. A. (1). A note on the light emission of some American *Lampyridae*. Canad. Entom. London. 42. 1910. p. 357—363. (Physiol. *Mal.*).

— **(2).** Siehe Kastle & McDermott 1.

Meissner O. (1). Die relative Häufigkeit der Varietäten von *Adalia bipunctata* L. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 98—101. (Statistisches über Varietäten, *Cocc.*)

— **(2).** *Dytiscus circumcinctus* Ahr. (Tod durch Coccinellengift). ibid. p. 115. (Physiol., *Dyt.*).

— **(3).** Statistische Untersuchungen über Färbungsvariationen bei *Coleopteren*. ibid. p. 308—309, 356. (Statistisches über Varietäten, *Scar.*)

— **(4).** Lebensgeschichte des Zweipunkts, *Adalia bipunctata* L. Ent. Bl. VI. 1910. p. 228—230. (*Cocc.*, Biol.).

Meixner J. (1). Ein Beitrag zur Käferfauna des Zirknitzer Sees. Ent. Jahrb. 20. 1911. p. 133—138. (Geogr.)

Méquignon A. (1). *Coléoptères* du Vendômois. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 145—148. (6 *Car.*, 3 *Dyt.*, 17 *Staph.*, 1 *Psel.*, 6 *Silph.*, 1 *Anis.*, 2 *Hist.*, 2 *Hydr.*, 1 *Cuc.*, 1 *Bostr.*, 1 *Melo.*, 1 *Melandr.*, 1 *Ten.*, 1 *Cer.*, 1 *Chrys.*, 1 *Anthr.*, 8 *Curc.* aufgezählt).

— **(2).** Note synonymique. ibid. p. 210—211. (Notiz über *Rhizophagus*, *Nit.*)

***Mercier L. (1).** Sur la capture de *Niptus hololeucus* Fald. à Nancy. Feuille jeun. nat. 40. 1910. p. 95—96. (1 *Anob.*, Frankreich).

Meusel R. (1). (Beiträge zur Käferfauna des Velebit). Rov. Lap. XVII 1910. p. 106—109. (Sammelbericht aus dem Velebit).

Meyer P. (1). Zum Vorkommen verschiedener *Acalles*-Arten. Wien. Ent. Ztg. 1910. p. 28. (Biol. Notizen *Curc.*)

— **(2).** Siehe Allg. Meyer 1. D. ent. Z. 1910. p. 13. (*Scol.*, Biol. Notiz).

Mihok O. (1). (Beiträge zur Coleopterenfauna Ungarns. Rov. Lap. XVII 1910 p. 25—28, 31. (Mehrere für Ungarn neue *Col.* aufgezählt, von denen *Hydrophilus Sartus* Sem. bemerkenswert, die Zahl der *Col.* steigt auf 7632 Arten und Varietäten).

Mingaud G. (1). Siehe Darboux & Mingaud 1.

***M'Leod W. J. (1).** List of aquatic *Coleoptera* from the Monklands (Lanarkshire). Glasgow Natural. 2. 1910. p. 78—80. (*Dyt.*, *Hydr.* England).

Mollandin de Boissy R. (1). Capture de *Staphylinus chloropterus* Panz. nouveau pour la faune de Provence. Bull. soc. ent. Fr. 1910 p. 234. (1 *Staph.* neu für Frankreich).

Möllenkamp W. (1). Beitrag zur Kenntnis der *Lucaniden*. Intern. ent. Zs. IV. p. 12, 33. (1 *Metopodontus* n. sp., *Luc.*, Einzelb.).

Mokrshetzki Ss. A. (1). Siehe Allg. Mokrshetzki 1. p. 9. (1 *Curc.* als Schädling, Biol.).

Morley Cl. (1). (Töne des *Anobium pertinax*). The Ent. 43 p. 31. (Biol. *Anob.*).

Morley C. (1). (*Col.* in Irland). Irish Nat. 19. p. 185.

— **(2).** (*Col.* in Belfast). ibid. p. 139.

Moser J. (1). Zwei neue *Lomaptera*-Arten von Neu-Mecklenburg. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 58 u. 59. (2 *Lomaptera*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Beitrag zur Kenntnis der *Cetoniden*. VIII. ibid. p. 355—367. (1 *Lomaptera*, 1 *Liocola*, 1 *Calopotosia*, 1 *Phonotaenia*, 1 *Polystalactica*, 1 *Amaurina*, 1 *Pseudinca*, 2 *Genuchinus*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.)

— **(3).** Beitrag zur Kenntnis der *Cetoniden*. VII. D. ent. Zs. 1910. p. 293—301. (1 *Rhomborhina*, 2 *Gymnetis*, 1 *Microchalcothea*, 1 *Pachnoda*, 2 *Coenochilus*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.).

— **(4).** Eine neue *Theodosia*-Art. Intern. ent. Zs. Guben IV. p. 4. (1 *Theodosia*, *Scar.*, n. sp. Einzelb.)

— **(5).** Neue *Coleoptera Lamellicornia* von den Philippinen. Philippine J. Sci. Manila, D. Ethnol. etc. V. 1910. p. 183—189. (1 *Astraeus*, 2 *Hoplia*, 1 *Lepidota*, 5 *Apogonia*, *Scar* n. spp. Einzelb.).

Moulton C. (1). A list of the Bornean *Cicindelidae*. Notes Leyden Mus. 32. 1910. p. 187—193. (64 Arten aufgeführt, 2 n. varr.)

Moulton J. C. (1). (Notiz über *Cic.*). The Entomol. 53. 1910. p. 202. — Referat von Kuhnt 1, Schaufuss 4. (*Cicindelen*-Fang mit Angeln auf Borneo).

Müller J. (1). Zwei neue, von Herrn Artur Schatzmayr in Mazedonien gesammelte *Koleopteren*. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 129—131. (1 *Saprinus*, *Hist.*, — 1 *Homaloplia*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Diagnosen neuer Höhlensilphiden. Zool. Anz. 1910. p. 184—186. (1 *Aphaobius*, 1 *Antroherpon*, *Silph.*, n. spp. Einzelb.)

Müller W. (1). Siehe Allg. W. Müller 1. (Metamorphose von *Hydaticus*, *Dyt.*)

***Muttkowski R. A. (1).** A new species of *Chalcophora* from Wisconsin. Bull. Wis. Nat. Hist. Soc. Milwaukee 8. 1910. p. 135—136. (1 *Chalcophora*, *Bupr.*, n. sp. Einzelb.).

*— **(2).** *Eufallia*, a new name for *Belonia* Fall. ibid. p. 161—162. (*Lathrid.*)

Nassonow N. V. (1). Siehe Hofeneder 2.

***Nawa M. (1).** (Über die auf Maulbeerbäumen lebenden *Cerambyciden*). Konch. Sek. Gifu. 13. 1909 p. 496—503. (Biol. *Cer.*)

Neger F. W. (1). Ambrosiapilze. III. Weitere Beobachtungen an Ambrosiagallen. Ber. Deut. bot. Ges. 28. 1910 p. 455—480, tab. (Erwähnung der Ambrosiapilze bei *Scol.*)

Netolitzky Fr. (1). Über einige wenig bekannte *Bembidion*-Arten. Wien. ent. Z. 29. p. 41—50. (Bemerkungen zu mehreren Arten, *Car.*).

— **(2).** Bemerkungen zur Systematik in der Gattung *Bembidion* Latr.

ibid. p. 209—228. (Zahlreiche wichtige Aufschlüsse, 1 dichot. Tab., 6 n. sp., *Car.* Einzelb.)

— (3). *Bembidion* (*Philochthus*) *blandicolle* n. sp. ibid. p. 300. (1 n. sp., *Car.*, Einzelb.)

Newbery E. A. (1). On *Hypothenemus eruditus* Westw. Ent. Mag. 46. 1910. p. 83—84. (Notiz, *Scol.*).

— (1a). *Platystethus alutaceus*, Thoms., and other additions to the Isle of Wight list of *Coleoptera*. ibid. p. 16. (3 *Staph.*, 1 *Hydr.*, 1 *Crypt.*, 1 *Dasc.* neu für die Insel Whigt).

— (2). *Lesteva fontinalis* Kies., an addition to the British list of *Coleoptera*. ibid. p. 109. (Unterscheidung, 1 *Staph.* neu für England).

— (3). *Trechus subnotatus* Dej., in South Devon. ibid. p. 131—132. (Beschr., 1 *Car.* neu für England).

— (4). Notes on various British *Coleoptera*. ibid. p. 229—231. (2 *Chrys.* u. 2 *Staph.* unterschieden, 2 *Staph.*, 1 *Mal.*, 1 *Curc.* besprochen).

— (5). Siehe Britten & Newbery 1.

Nicholson G. W. (1). *Platystethus*, Thoms., in Sussex. Ent. Mag. 46. p. 33. (1 *Staph.* in England).

*— (2). *Lathrobium longipenne* Fairm.; an addition to the British list. Ent. Rec. London. 22. 1910. p. 159. (1 *Staph.* neu für England).

*— (3). (*Col.*, Irish novelties). Irish Nat. 19 p. 93. (*Col.* neu für Irland).

— (4). Siehe Nicholson & Jennings 1.

Nicholson G. W. & Jennings F. B. (1). *Conosoma bipunctatum*, Grav., at Broxbourne. Ent. Month. Mag. 46 p. 71. (1 *Staph.* neu für England).

Niisima Y. (1). Die *Scolytiden* Hokkaidos unter Berücksichtigung ihrer Bedeutung für Forstschäden. Journ. Coll. Agric. Sapporo. III. 1909. p. 109—179, 10 figg., 7 tabb. — Referat von Eckstein 1911 p. 44. (*Scol.*, umf. Arb.)

Normand H. (1). Nouveaux *Coléoptères* de la faune tunisienne. (4. note). Bull. Fr. 1910 p. 87—88. (1 *Leptotyphlus*, *Staph.*, n. sp. Einzelb.)

Nüsslin O. (1). Zur Anatomie und Biologie der Borkenkäfergattung *Cryphalus*. I. Die weiblichen Genitalien. Natw. Zs. Forst- u. Landw. 8. 1910. p. 289—298, fig. 1—5. — Referat von Eckstein 1911 p. 43. (Anat. *Scol.*)

Obenberger J. (1). Bemerkungen zu einigen Arten böhmischer *Coleopteren*. Acta. Soc. Ent. Boh. 7. p. 131—134. (3 *Car.*, 3 *El.*, 2 *Bupr.*, *Cler.*, *Anis.*, *Silph.*, Notizen).

— (2). (Arten und Varietäten von Käfern neu für Böhmen). ibid. p. 57—58 (*Staph.*, *Bupr.*, *Chrys.*, *Cocc.*, *Curc.* neu für Böhmen).

— (3). (Neue Arten böhmischer Käfer). ibid. p. 154—156. (*Silph.*, *Hydr.*, *Cocc.*, *Mord.*, *Anis.*, *Bupr.* neu für Böhmen).

Oberthür R. (1). (Mitteilung über *Cicindela hybrida* und *C. maritima*). Berl. Ent. Z. 54. 1909 p. ? — Referat von Kuhnt (1). (Verschiedenheit der Gewohnheiten der beiden Arten).

Ohaus Fr. (1). Neue *Colcoptera lamellicornia* aus Argentinien. D. ent. Zs. 1910. p. 173—186. (1 *Idiostoma*, 1 *Ochodaeus*, 1 *Aclopus*, 2 *Acylochilus*, 1 *Leucothyreus*, 1 *Pseudogeniates*, 2 *Colacus*, 1 *Oxyligyrus*, 1 *Heterogomphus*, 1 *Pelidnota*, *Scar.* n. spp., Einzelb.)

— **(2).** *Macrocyphonistes* n. gen. *Dynastin.* ibid. p. 388. (1 *Scar.* n. sp. Einzelb.)

— **(2a).** (Über die systematische Stellung von *Peltonotus*). ibid. p. 108. (*Scar.*)

— **(2b).** Referat über Fowler 1908 (2) und Kuhnt 1909 (3). ibid. p. 461, — über Hesse & Doflein 1910 (1). ibid. p. 581—582.

— **(3).** Neue südamerikanische *Dynastiden.* ibid. p. 671—690. (1 *Cyclocephala*, 1 *Pucaya*, 1 *Hylobothynus*, 1 *Democrates*, 1 *Golofa*, 1 *Platyphileurus*, 5 *Phileurus*, *Scar.*, n. spp. Einzelb.)

— **(4).** *Lasiocala Arrowi* Ohs. ibid. p. 711. (1 *Scar.* ♀).

— **(5).** Siehe Lüderwaldt 1.

— **(6).** Bericht über eine entomologische Studienreise in Südamerika. Stett. Ent. Ztg. 70. 1909. p. 3—139. (Reisebericht mit entomologischen Notizen).

— **(7).** Nachträge und Berichtigungen zu meiner Revision der *Brachysterniden.* ibid. 71. 1910. p. 3—26. (Umf. Arb., *Scar.*).

— **(8).** Beiträge zur Kenntnis der *Ruteliden.* VII. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 213—227. (3 *Spinanomala*, 3 *Anomala*, 2 *Spilota*, 3 *Euchlora*, 4 *Lasiocala*, 1 *Pseudochlorota*, 1 *Chlorota*, n. spp. Einzelb.).

— **(9).** Die *Ruteliden* der Philippinischen Inseln. Philipp. Journ. Sci. D. Ethnol. etc. V. 1910 p. 233—262. (Umf. Arb.)

Olivier E. (1). Description d'un nouveau genre et d'une nouvelle espèce de *Drilidae.* Bull. soc. ent. Fr. 1909. p. 344—345. (2 *Luciola*, *Mal.*, n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Description d'une nouvelle espèce de *Drilidae.* ibid. 1910. p. 238—239. (1 *Phrixothrix*, *Mal.*, n. sp. Einzelb.)

— **(3).** Description de *Lampyrides* nouveaux. ibid. p. 285—287. (1 *Vesta*, 1 *Lucidota*, 1 *Photinus*, 1 *Diaphanes*, 1 *Luciola*, *Mal.* n. spp. Einzelb.)

— **(4).** Description de deux *Lucioles* nouvelles de la Nouvelle-Guinée. ibid. p. 343—345. (2 *Luciola*, *Mal.* n. spp. Einzelb.).

— **(5).** Mission géodésique de l'Equateur. Insectes recueillis par M. le Dr. Rivet. *Coléoptères lampyrides.* Bull. Mus. Paris 1910. p. 186—199. (1 *Dodacles*, 2 *Lucidota*, 1 *Photinus*, 2 *Macrolampis*, 1 *Photuris*, *Mal.* n. spp. Einzelb.)

— **(6).** Descriptions of two new species of *Luciola* in the collection

of Mr. H. E. Andrewes. Trans. ent. Soc. London. 1910. p. 532—533. (2 *Luciola, Mal.*, n. spp. Einzelb.)

— (7). Coleopterorum Catalogus. P. 9. *Lampyridae.* 68 pp. 1109 Arten. (*Mal.* Literatur).

— (8). Id. P. 10. 10 pp. *Rhagophthalmidae.* 9 Arten, *Drilidae.* 79 Arten. (*Mal.* Literatur).

Olsoufiev G. V. (1). (Über die Arten der Gattung *Carabus* im Wolynskischen Gouvernement). Rev. russ. d'Ent. X p. XLIX. (15 Arten aufgezählt).

Oschanin W. (1). Siehe Allg. Oschanin 6. Hor. russ. 38. Suppl. p. 14—138, 140—212. (Bibliogr.)

Paganetti-Hummler G. (1). Beitrag zur Kenntnis der *Halticiden*fauna Mittel- und Süditaliens. Z. wiss. Ins. Biol. 6. p. 142—144, 169—171, (Geogr., 136 *Chrys.* aufgeführt).

***Pangella G.** (1). Viaggio del Dr. E. Festa nel Darien, nell' Ecuador e regioni vicine. *Buprestidi.* Boll. Mus. zool. anat. Torino. 25. 1910. No. 618. p. 1—3. (*Bupr.* aus Ecuador).

*— (2). Viaggio del Dr. A. Borelli nel Chaco boliviano, nel Matto Grosso e nella Reppublica argentina. *Buprestidi.* ibid. No. 619. p. 1—4. (*Bupr.* aus Argentinien).

*— (3). Di alcuni *Buprestidi* d'Africa e di Madagaskar. ibid. No. 622. p. 1—6. (*Bupr.* aus Afrika u. Madagaskar).

Pannwitz M. Siehe Fabre 1.

Pape P. (1). Referat über Schilsky 1910 (1). Deut. ent. Z. 1910 p. 335.

— (2). Coleopterorum Catalogus. *Brachyceridae.* P. 16. 36. pp, 415 Arten.

Parker W. B. (1). The life history and control of the hop flea-beetle. (*Psylliodes punctulata* Melsh.). U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. No. 82. Pt. 4. 1910. p. I—IV. u. 33—58. (Biol. *Chrys.*)

Patkiewicz R. (1). *Chlaenius nitidulus* var. *Lomnickyi* **n. var.** Ent. Bl. 6. 1910 p. 29. (1 *Car.* n. var.)

Pax F. (1). Neuere entomologische Arbeiten über Variabilität, Vererbung und Bastardierung (1906—1909). Z. wiss. Ins. Biol. 6. p. 116—118, 186—190, 315—320, 420—406, 453—455. Referate über Auel 1909 (1) p. 117, — über Born 1906 (2). ibid. p. 187, — über Flach 1906 (2), Grandi 1906 (4), Heyden 1906 (8), Horn 1906 (4, 5), Jensen 1908 (1), Kellogg 1906 (1), Krausse 1906 (1). ibid. p. 316—319, — über Prell 1909 (1), Schroeder 1909 (1), Schulz 1909 (1). ibid. p. 403—406, — über Wickham 1906 (1). ibid. p. 455.

Pehr Fr. (1). Die Verbreitung der *Carabini* in Kärnten. Soc. ent. Stuttgart. 25. 190. p. 1—3, 6—8. (29 Arten mit genauen Fundorten).

Penecke K. A. (1). Ein neuer *Brachysomus* aus der Bukowina. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 245—247. (1 *Platytarsus, Curc.*, n. sp. Einzelb.).

Perkins P. C. L. (1). *Strepsiptera.* Faun. Hawai. III. 1910. p. 667. (1 *Elenchus* n. sp., *Strep.* Einzelb.).

— **(2).** Siehe Perkins, Scott & Sharp 1. (*Curc., Proterhinidae,* umfass. Arb.).

Perkins P. C. L., Scott H. & Sharp D. (1). Coleoptera IV. Fauna Hawaii. III p. 581 — 666. (*Anob., Bostr., Cer., Curc., Proterhin.*, Umf. Arb.)

Peschet R. (1). Description d'un *Rhantus* nouveau du Kilimandjaro. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 89—90. (1 *Rhantus, Dyt.*, n. sp. Einzelb.)

Petri K. (1). Ein neuer zentralasiatischer *Liparus* nebst einer Übersicht der in meiner Sammlung befindlichen *Liparus*-Arten des Subgenus *Trysibius* Schönh. D. ent. Zs. 1910. p. 561—566. (Umf. Arb., *Curc.*).

— **(2).** Was Schässburg dem Entomologen bietet. Ent. Rund. 27. 1910. p. 143—145, 152—153, 160—161, 169—170, 177—179. (Anziehende Schilderung der reichen *Col.*-Fauna Siebenbürgens).

— **(3).** Id. Festschrift den sächsischen Vereinen anlässlich ihrer Tagung in Schässburg überreicht vom Festausschuss. August 1910. Schässburg. 1910 p. 87—166. — Referat von Csiki 1a. (Id.)

Petry A. (1). Siehe Allg. Petry. (*Col.* bei Nordhausen).

Peyerimhoff P. de (1). Nouveaux *Coléoptères* du nord de l'Afrique. Fauna cavernicole du Djurdjura. Bull. soc. ent. 1910. p. 149—154. (1 *Aphaenops*, 1 *Nebria, Car.*, n. sp. Einzelb.)

— **(2).** Un nouveau type de larves mineuses appartenant au genre *Xenostrongylus.* ibid. p. 266—268. (1 Larve, *Nit.*)

— **(3).** Sur un cas de poecilandrie discontinue observée chez un *Bythinus.* ibid. p. 287—291. (*Bythinus Algiricus* ♂♀ *Psel.*).

Pfeiffer L. (1). Ein entomologischer Ausflug in eine bisher unerforschte Höhle Nordwest-Bosniens. Ent. Bl. 6. 1910. p. 81—83, 110—112. (Sammelbericht, Bosnien).

— **(2).** Ein Ausflug ins Prenjgebiet. ibid. p. 295—299. (Reisebericht).

Pic M. Nach Zeitschriften geordnet:

Bull. Soc. Ent. Fr. 1910.

— **(1).** Description d'un nouveau *Trotomma* d'Algérie. loc. cit. p. 36. (1 *Trotomma, Mord.*, n. sp. Einzelb.)

— **(2).** *Dasytes* nouveaux de l'Afrique australe. ibid. p. 53—54. (3 *Dasytes, Mal.*, n. spp. Einzelb.)

— **(3).** Description d'un *Hylophilus* du Japan. ibid. p. 75. (1 *Euglenes, Eugl.*, n. sp. Einzelb.)

— **(4).** *Hétéromères* nouveaux du groupe des *Zonitini.* ibid. p. 90—91. (1 *Zonitis*, 1 *Zonitomorpha, Melo.*, n. spp. Einzelb.)

— **(5).** Deux nouveaux *Lystronychus* Latr. du Brésil. ibid. p. 114—115. (2 *Lystronychus, Ten.*, n. spp. Einzelb.)

— **(6).** Notes synonymiques. ibid. p. 154—157. (Über *Polydrosus,*

Phyllobius, *Gymnetron*, *Micrelus*, *Curc.*, — *Purpuricenus*, *Cer.*, — *Cryptocephalus*, *Crepidodera*, *Chrys.*).

— (**8**). A propos de *Cardiophorus* Esch. ibid. p. 256—257. (Synon. *El.*).

— (**9**). Sur divers *Zonabris* (*Mylabris*) d'Afrique. ibid. p. 257—258. (*Melo.*)

— (**10**). *Malachiides* exotiques nouveaux. ibid. p. 290—292. (2 *Laius*, 1 *Attalus Mal.* n. spp. Einzelb.)

— (**11**). Sur divers *Phytophages* palaearctiques et exotiques. ibid. p. 305—307. (2 *Megascelis*, *Chrys.* n. spp. Einzelb.)

— (**12**). Contribution à l'étude des espèces testacées du genre *Idgia* Cast. de Java et de Sumatra. ibid. p. 345—346. (*Mal.*, umfass. Arb.)

Annales Soc. Ent. France 79. 1910.

— (**12a**). Nouvelle contribution à l'étude du genre *Zonitomorpha* Péring. loc. cit. p. 390—394, tab. V—VII. (Umf. Arb., *Melo.*).

Echange. 26. 1910.

— (**13**). Descriptions ou diagnoses et notes diverses. loc. cit. p. 1—2, 9—11, 17—19, 25—27, 33—34, 41—42, 49—51, 57—58, 65—66, 81—83, 89—91. (3 *Malthinus*, 1 *Pelochrus*, 1 *Malachius*, 1 *Haplocnemus*, 1 *Malthodes*, 1 *Danacaea*, 1 *Attalus*, 1 *Dasytes*, *Mal.*, — 1 *Saperda*, *Cer.*, — 1 *Teretrius*, 1 *Sternoscoelis*, *Hist.*, — 1 *Hydraena*, *Hydr.*, — 1 *Theca*, 1 *Ptinus*, *Anob.*, — 1 *Anthicus*, *Anth.*, — 1 *Nephodes*, 1 *Machlopis*, *Ten.*, — 1 *Attagenus*, *Derm.*, — 2 *Phyllotreta*, 4 *Aphthona*, *Chrys.*, — 5 *Cardiophorus*, 2 *Agriotes*, *El.*, — 1 *Mylabris*, 1 *Lydus*, *Melo.*, — 1 *Colon*, 1 *Catopomorphus*, 1 *Attumbra*, *Silph.*, — 1 *Oedemera*, *Oed.*, — 1 *Polydrosus*, 1 *Lachnaeus*, 3 *Strophomorphus*, 1 *Pholicodes*, 1 *Torneuma*, 1 *Tychius*, *Curc.* n. spp. Einzelb.).

— (**14**). Sur diverses *Cantharides* (*Telephorides*) de l'Amérique méridionale. ibid. p. 3—4. 5 *Discodon*, *Mal.*, n. spp. Einzelb. in dich. Tab.).

— (**15**). *Coléoptères* exotiques nouveaux on peu connus. ibid. p. 5—7, 12—14, 20—22, 28—30, 36—37, 45—47, 53—54, 60—63, 67—71, 74—78, 86—87, 94—95. (1 *Attalus*, 3 *Malthinus*, 15 *Silis*, 5 *Discodon*, 2 *Setigerodasytes*, 3 *Dasytes*, 1 *Dasytiscus*, 1 *Psilothrix*, 2 *Astylus*, 1 *Astylosoma*, 4 *Cantharis*, 2 *Haplomaurus*, 5 *Idgia*, 4 *Laius*, 2 *Oonotelus*, 1 *Plectonotum*, 1 *Psilorhynchus*, 1 *Silidius*, *Mal.* —, 2 *Pseudocistela*, 1 *Hymenalia*, 1 *Allecula*, 1 *Priotoma*, *All.*, —, 9 *Pelecotomoides*, 1 *Geoscopus*, 2 *Macrosiagon*, *Rhipiph.*, —, 2 *Nemognatha*, 2 *Zonabris*, *Melo.*, — 2 *Prostenus*, *Ten.*, — 1 *Cinnabrium*, 1 *Haematoides*, *Dasc.*, — 3 *Anthicus*, 2 *Anticomorphus*, 1 *Notoxus*, 1 *Walesius*, *Anth.*, — 2 *Physcius*, *Pyth.*, — 1 *Dasytanobium*, 1 *Eupactus*, 2 *Cylindroptinus*, *Anob.*, —

1 *Euglenes*, *Eugl.*, — 2 *Heterogria*, 2 *Chlorophila*, 3 *Lagriocera*, *Lagr.*, — 1 *Opshya*, 1 *Eustrophus*, *Melan.*, — 2 *Megascelis*, 1 *Epipedocera*, 1 *Rosalia*, 3 *Tylocerus*, *Cer.*, — 5 *Asclera*, *Oed.*, — 1 *Impressobruchus*, *Bruch.*, — 1 *Ocladius*, *Curc.*, n. spp., Einzelb.).

— (**16**). Contribution à l'étude des *Dasytides* de l'Amérique méridionale. ibid. p. 1—4 (ausserhalb des Textes hinter p. 24). (*Mal.*, Umfass. Arb.).

— (**17**). Etude sur le genre *Macrotomoderus*. ibid. p. 51—52. (Umfass. Arb., *Anthic.*)

— (**18**). Note sur *Malthinus maritimus* Pic et *M. fascialis* Thoms. ibid. p. 58—59. (Unterscheidung, *Mal.*)

— (**19**). Sur divers Coléoptères intéressants de France. ibid. p. 66—67. (1 *El.* n. var., 1 *Malthodes*, *Mal.* n. sp. Einzelb.).

— (**20**). Quelques anomalies d'Insectes de la collection Pic. ibid. p. 78. (4 *Mal.*, 1 *Melo.*, 1 *Ten.*, 1 *El.*, Missbildungen).

— (**21**). Variétés nouve llesde *Dorcadion* d'Espagne. ibid. p. 79. (*Cer.* 4 n. varr.).

— (**22**). Sur le *Laius* Guer. à quatre macules blanches élytrales. ibid. p. 83—84. (*Mal.*, Umfass. Arb.)

— (**23**). Etude de divers *Ptinus* du groupe des *P. suviolaceus* Pic et *niger* Pic. ibid. p. 92—94. (*Anob.*, umfass. Arb.).

Bull. Museum Paris.

— (**24**). *Coléoptères* (*Pedilides* et *Anthicides*) recueillis au Japon par Mm. Harmand et Gallois. loc. cit. p. 19—21. (1 *Anthicus* n. sp. Einzelb.) *Pedil.* u. *Anth.*, Geogr.

— (**25**). *Coléoptères*: *Hylophilides* nouveaux originaires d'Abyssinie et du Japon. ibid. p. 21—24. (5 *Euglenes*, *Eugl.*, n. spp. Einzelb.)

— (**26**). Mission géodésique de l'Equateur. Collections recueillies par M. le Dr. Rivet. *Coléoptères. Ptinides*, *Anthicides*, *Hylophilides.* ibid. p. 154—156. (2 *Ptinus*, *Anob.* n. spp. Einzelb.)

Deutsch. Ent. Zeitschr. 1910.

— (**27**). Verbesserungen über die *Coleopteren*-Gattung *Mylabris* F. = *Zonabris* Har. loc. cit. p. 194—195. (Synon. über *Mylabris*, *Melo.*, contra Wellman).

Wien. Ent. Zeit. 1910.

— (**28**). Zwei neue *Coleopteren* von den Aroe-Inseln. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 315—316. (1 *Discodon*, *Mal.*, — 1 *Anthicomorphus*, *Anthic.*, n. spp. Einzelb.)

Ann. Soc. ent. Belg. 54. 1910.

— (**29**). Sur divers *Alleculides* d'Afrique. loc. cit. p. 196—198. 5 *Synallecula*, 1 *Isomira*, 1 *Mycetocharina*, n. spp., Einzelb. u. dich. Tab.)

— (**30**). Sur les *Silis* testacés de Sumatra et des îles voisines. ibid. p. 413, 414. (8 *Silis*, n. spp., *Mal.*, dich. Tab.)

Bull. Soc. Zool. 35. 1910.

— (**31**). Divers *Coléoptères* exotiques nouveaux on peu connus. loc. cit. p. 60—61. (1 *Physcius*, *Pyth.*, 2 *Euglenes*, *Eugl.* n. spp. Einzelb.).

Bol. Soc. españ. Madrid. 1910.

— (**32**). De la priorité au point de vue des noms semblables dans le même genre. loc. cit. p. 87. (Gegen Fuente).

Le Naturaliste. 32. 1910.

*— (**33**). Divers *Coléoptères* exotiques nouveaux. loc. cit. p. 17—19. (1 *Cantharis*, *Mal.*, 1 *Allecula*, *All.*, n. spp. Einzelb.).

*— (**34**). *Coléoptères* exotiques nouveaux originaires d'Amérique. ibid. p. 105, 115. (2 *Ptinus*, *Anob.*, 2 *Nemognatha*, *Melo.* n. spp. Einzelb.).

Bull. Soc. Hist. nat. Autun. 22. 1909.

*— (**35**). Catalogue analytique et raisonné des *Coléoptères* de Saône-et-Loire et des départements limitrophes par M. l'abbé Vitturat et M. Louis Fauconnet, continué par M. Pic. loc. cit. p. 145—200. (*Col.*, Frankreich).

Bull. Soc. Ent. Egypt. III. 1910.

— (**36**). Description d'un nouveau *Mecynotarsus* d'Égypte. loc. cit. p. 26—27. (1 *Anth.* n. sp. Einzelb.)

— (**37**). Descriptions complémentaires de plusieurs Coléoptères d'Egypte et note synonymique. ibid. p. 151—155. (1 *Hist.*, 1 *Derm.*, 1 *Mal.* wiederholt).

Rev. Mus. La Plata XVII. 1910.

— (**37a**). Plusieurs nouveaux Coléoptères de la République Argentine. loc. cit. p. 108—110 (1 *Dromanthus*, 1 *Silis*, *Mal.*, 1 *Anthicus*, *Anth.*, 1 *Spermophagus*, *Bruch.*, n. spp., Einzelb.).

Matériaux Longicornes. VII. 2. 1910.

— (**38**). Notes diverses et diagnoses. loc. cit. p. 2—6. (Notizen u. n. varr.)

— (**39**). *Longicornes* recueillis dans la Haute-Savoie. ibid. p. 6—8. (Geogr., 33 *Cer.* aus Savoyen).

— (**40**). Contribution á l'étude du genre *Saperda* Fbr. ibid. p. 8—17. (Umf. Arb. *Cer.*).

— (**41**). Etude complémentaire du *Rhagium bifasciatum* Fbr. ibid. p. 17—20. — Referat von Cziki 1a. (Umf. Arb. *Cer.*)

— (**42**). *Strangalia maculata* Poda et ses variétés. ibid. p. 21—24. (*Cer.*, umfass. Arb.)

— (**43**). Diagnoses de *Purpuricenus* asiatiques. ibid. p. 24. (3 *Purpuricenus*, *Cer.* n. spp.). Einzelb.

Selbständig erschienen.

— (**44**). Coleopterorum Catalogus. P. 14. *Hylophilidae*. 25 pp., 336 Arten. (*Euglenidae*).

***Picard A. (1).** Les moeurs du *Larinus vittatus* F. Feuill. jeun. nat. Paris. 40. 1910. p. 135. (Biol., 1 *Curc.*)

***Pierce W. D. (1).** Some new species of weevils of economic importance. J. Econ. Ent. Concord N. H. 3. 1910. p. 356—366. (1 *Epicaerus*, 1 *Lepidocricus*, 1 *Phacepholis*, 1 *Cercopeus*, 1 *Ceutorhynchus*, *Curc.* n. spp. Einzelb.),

***— (2).** Siehe Allg. Pierce (1). (Parasiten von *Curc.*)

Pillich F. (1). (Verzeichnis der bei Simontornya gesammelten Käfer. I.) Rov. Lap. XVII 1910. p. 154—158. (*Car.*, *Dyt.*, *Silph.*, *Hist.*, *Trich.*, *Staph.*, *Psel.*, *Hydr.*, *Mal.*, *Nit.*, *Crypt.* aus Ungarn aufgezählt).

***Platen v. (1).** Verhütung von Engerlingsschäden in den Kulturen. Zeit. Forst- u. Jagdw. 1910 p. 174—176. — Referat von Eckstein 1911. p. 43. (Forstschädlinge).

Pliginski W. (1). (Ein vereinfachter Photeklektor. Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 123—124. (Technik).

— **(2).** (2 neue Arten der Gattung *Meloë* L.). ibid. p. 170—172. (2 *Meloë*, *Melo.* n. spp. Einzelb. u. dich. Tab. über 4 Arten).

Polak R. A. (1). Siehe Allg. Polak 1. (*Col.* im Insektenhaus in Amsterdam, Biol.)

Popovici-Baznosanu (1). La mue des larves de *Megatoma undata*. C. R. Soc. biol. Paris. 68. 1910. p. 628—630 fig. (*Derm.*, Larve in den Nestern von *Hym.*)

Poppius B. (1). Två för Finlands fauna nya insekter. Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn. 36. p. 105, 217. (1 *Chrys.* neu für Finnland).

— **(2).** Die *Coleopteren* des arktischen Gebietes. Fauna Arctica Bd. 5 Lfg. I. Jena 1910. p. 289—347. (*Cic.*, *Car.*, *Dyt.*, *Gyr.*, *Staph.*, *Silph.*, *Anis.*, *Hydr.*, *Mal.*, *Sphaerit.*, *Nit.*, *Cuc.*, *Crypt.*, *Lathr.*, *Mycet.*, *End.*, *Cocc.*, *Dascill.*, *Derm.*, *Byrrh.*, *El.*, *Bupr.*, *Anob.*, *Oed.*, *Pyth.*, *Melandr.*, *Ten.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Curc.*, *Scol.*, *Scar.*, geogr. Verbreitung).

— **(3).** Verzeichnis der auf der Russischen Polar-Expedition gesammelten *Carabidae*, *Staphylinidae* und *Catopidae*. Mém. Ac. sc. St. Petersburg (8) XVIII. 9. 1910. p. 1—10, tab. I A. (1 *Carabus*, 1 *Bembidium*, *Car.*, — 1 *Oxypoda*, *Staph.*, 1 *Silph.* n. spp. Einzelb.)

Poppius B., Saitzev Ph. & Jacobson G. (1). Beiträge zur Coleopteren-Fauna des äussersten Nordens von Sibirien. I. II. III. Mem. Ac. sc. St. Petersbourg. (8) XVIII. 9. p. 1—66. (Siehe Poppius 3, Saitzev 4, Jacobson 5).

Porta A. (1). Referate über Pic 1909 (23), Müller 1909 (2). Riv. Col. it. VIII p. 22—24, — Solari & Solari 1908 (1). ibid. p. 61—68, — über Rathammer 1909 (1), Bernhauer 1909 (5), Reitter 1909 (14), Bickhardt 1909 (4), Roubal 1909 (4), Kessler 1909 (1). ibid. p. 96—100, — über Ganglbauer 1909 (1), Grandi 1909 (1), Formanek 1909 (1). ibid. p. 150—152, — über Roubal 1909 (7, 8, 6), Rambousek 1910 (2, 3),

Juratschek 1910 (1), Roubal 1910 (1), Heikertinger 1909 (1, 3, 5, 6), 1910 (1, 2), Ericson 1909 (1), Breit 1909 (2), Knish 1909 (1), Luze 1910 (1, 2), Pagenetti 1910 (1), Solari & Solari 1909 (1). ibid. p. 214—230, — über Fleischer 1909 (15, 16, 17), 1910 (1), Reitter 1909 (7, 5, 8), 1910 (1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8), Roubal 1909 (2), Meyer 1910 (1), Netolitzky 1910 (1), Müller 1910 (1), Matits 1910 (3), Wichmann 1910 (1), Wanka 1910 (1), Jeannel 1909 (1), Peyerimhoff 1910 (1, 4, 5), Deville 1910 (2), Schulz 1908 (1), Schilsky 1910 (1). ibid. p. 121—128, — über Deville 1908 (1), 1910 (2), Kuhnt 1909 (5), 1910 (4), Bernau 1910 (1), Krausse 1910 (3). ibid. p. 247—250.

Pospelow W. P. (1). Siehe Allg. Pospelow 1. (Biol .1 *Curc.* p. 528).

Portschinski I. A. (1). Siehe Allg. Portschinski 1. p. 168—169. (Phys. 1 *Chrys.*).

***Poyarkoff E. (1).** Recherches histologiques sur la métamorphose d'un *Coléoptère* (la *Galeruque* de l'orme). Arch. Anat. micros. Paris. XII. 333—474, 69 figg. — Referat von Mayer 1911 Zool. Jahrb. pro 1910 p. 60—62. (Histol. der Metam., *Chrys.*)

Prochnow O. (1). Siehe Allg. **Prochnow (1).** (Lautapparate auch der *Col.*)

Prschemetzki S. (1). (Der Maikäfer, *Melolontha Hippocastani* F., im Busulukschen Forst). (Arb. forstl. Versuchsstat. Russl.) St. Petersb. 19. 1909 p. 1—66, 5 fig., 2 tabb. — (Biol. *Scar.*).

***Przibram H. (1).** Die Homöosis bei *Arthropoden.* Arch. Entwickelungsmech. 29. p. 587—615, 9 figg. tab. 19—21. — Referat von Gross 1911. Zool. Jahresber. pro 1910 Allg. Biol. p. 13. (Homöosis auch bei *Priomus, Cer.* besprochen).

Prossen Th. (1). I. Nachtrag zum Verzeichnis der bisher in Kärnten beobachteten Käfer. Carinthia. 100. 1910 p. 163 —186, 235—249. (45 *Car.*, 1 *Gyr.*, 76 *Staph.*, 17 *Psel.*, 7 *Scyd.*, 10 *Silph.*, 14 *Anis.*, 1 *Clamb.*, 1 *Lept.*, 2 *Coryl.*, 8 *Trich.*, 1 *Scaph.*, 6 *Hist.*, 27 *Hydr.*, 16 *Mal.*, 1 *Trog.*, 13 *Nit.*, 2 *Cuc.*, 18 *Crypt.*, 1 *Erot.*, 3 *Phal.*, 5 *Lathr.*, 3 *Myc.*, 4 *Cio.*, 1 *Colyd.*, 3 *Cocc.* neu für Kärnthen).

***Puster (1).** Ein Jahrzehnt im Kampfe mit dem Maikäfer. Forstwiss. Centralbl. 32. 1910. p. 633—649. (*Melolontha*). — Referat von Eckstein 1911. p. 43.

Quiel G. (1). Bemerkungen über *Coleopteren* aus dem baltischen Bernstein. Berl. ent. Z. 55. 1910 p. 181—192. (*Pauss., Scar.*, 1 *Ataenius, Scar.* n. sp. Einzelb.).

***Rabaud E. (1).** L' éthologie de *Larinus Leuzeae* Fb. et de sa variété L. *Staehelinae* Bed. (Note complémentaire.) Feuill. jeun. nat. Paris. 40. 1910. p. 104—107. (1 *Curc.*, Biol.)

— **(2).** A propos de *Larinus vittatus.* ibid. p. 148. (Notiz, *Curc.*).

Rabe Fr. v. (1). Zur Lebensweise des *Omophron limbatus* L. Ent. Bl. 6. 1910. p. 14—17. (Biol. *Car.*)

— **(2).** Eine Aufgabe der biologischen *Carabenforschung*. ibid. p. 97—101.

Raffray A. (1). New species of South African myrmecophilous *Pselaphidae*. Ann. S. Afric. Mus. 5. 1910. p. 419—423. (1 *Orropygia. Psel.*, — 1 *Articerodes*, 1 *Fustigerodes*, *Clav.*, n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Revision des *Euplectus* paléarctiques. Ann. soc. ent. Fr. 1910. p. 180—264. (*Psel.*, umf. Arb.).

— **(3).** Revision des *Euplectus* paléarctiques (Addenda). Bull. Fr 1910 p. 365. (Syn. über *Euplectus*, *Psel.*).

Rainbow W. J. (1). Siehe Allg. Rainbow 1. Z. wiss. Ins. Biol. VI p. 314. Referate über French 1909 (1), Carter 1909 (1), Blackburn 1909 (1).

Rambousek F. (1). (Neue Käfer Böhmens). Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 28—29. (*Staph.*, *Curc.* neu für Böhmen).

— **(2).** Beitrag zur Kenntniss der Gattung *Thinobius* Kiesw. ibid. p. 97, 98. (1 n. var., *Staph.*)

— **(3).** Beitrag zur *Staphylinidenfauna* Dalmatiens. Ent. Bl. 6. 1910. p. 227—228. (Sammelbericht, 1 *Staph.* n. var.).

Rapp O. (1). Zur Coleopterologischen Sammelreise nach Kärnten. Ent. Bl. 6. 1910. p. 60—62, 78—81. (Sammelbericht aus Kärnthen).

Redikortzew W. (1). Referat über Hirschler 1909 (1). Rev. russ. d'Ent. X. p. 91—94.

Reinberger (1). Zur Präparation der Käfer. Int. Ent. Z. IV. p. 142—143. (Technik. Nothschrei eines Anfängers).

Reineck G. (1). Über die Lebensweise und den Fang von *Rhipiphorus paradoxus* L. und *Velleius dilatatus* F. Ent. Rund. 27. 1910. p. 89—90. (Biol. *Rhipiph.*, *Staph.*).

— **(2).** Beobachtungen über die Lebens- und Entwicklungsweise von *Crioceris lilii* Scop. Bemerkungen zu *Chrysomela rufa* Duft. und *Phytodecta rufipes*. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 65—66, figg. (Biol. *Chrys.*)

Reitter E. (1). *Helmis Zoufali* n. sp, Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 36. (1 n. sp., *Parn.*, Einzelb.).

— **(2).** Über *Hister stercorarius* Hoffm. und *Götzelmanni* Bickh. nebst der Beschreibung einer neuen mit diesen verwandten Art. ibid. p. 37—38. (1 *Hister* n. sp., dichot. Beschr.).

— **(3).** *Atemeles Stangei* n. sp. ibid. p. 50. (1 *Staph.* n. sp. Einzelb.).

— **(4).** Coleopterologische Notizen. ibid. p. 100. (*Syn.* u. Geogr., *Anob.*, *Silph.*)

— **(5).** Zwei neue *Thorictus* aus Transkaspien. ibid. p. 128. (2 *Thor.* n. sp. Einzelb.).

— **(6).** *Siagonadia*, n. subg. von *Macrosiagon*. ibid. p. 131. (1 n. subg. *Rhipiph.*)

— (7). Coleopterologische Notizen. ibid. p. 143—144. (*Otiorhynchus*, *Curc.*, — *Leptoderus*, *Silph.*).
— (8). Über *Neuraphes rubicundus* Schaum und Verwandte. ibid. p. 147—148. (*Scydm.*, umfass. Arb.)
— (9). Neue *Coleopteren* aus den Familien der *Pselaphiden* und *Scydmaeniden* nebst Bemerkungen zu verschiedenen bekannten Arten. ibid. p. 151—163. (2 umfass. Arbeiten *Psel.*, 1 umf. Arb. *Clav.*, 1 *Euplectus*, 1 *Bythinus*, 1 *Ctenistes*, *Psel.*, — 1 *Neuraphes*, 1 *Stenichnus*, *Scydm.*, n. spp. Einzelb.).
— (10). Ein neuer *Trechus* aus Kroatien. ibid. p. 163. (1 n. sp., *Car.*, Einzelb.)
— (11). Eine neue *Bathyscia* aus Dalmatien. ibid. p. 164. (1 n. sp., *Silph.*, Einzelb.)
— (12). Beschreibungen neuer *Coleopteren* aus der Familie der *Elateriden* und Bemerkungen über bekannte Arten. ibid. p. 165—178. (2 umfassende Arbeiten, 1 *Corymbites*, 2 *Athous* n. spp. Einzelb.).
— (13). *Psilachnopus Aharoni* n. sp. ibid. p. 197. (1 n. sp., *Ten.*, Einzelb.).
— (14). Vier neue *Baris*-Arten aus der paläarktischen Fauna. ibid. p. 201—203. (2 *Baris*, 2 *Limnobaris* n. spp., *Curc.*, Einzelb.).
— (15). Über die Arten der *Lyciden*-Gattung *Lycostomus* Motsch. ibid. p. 204—205. (*Mal.*, Umfass. Arb.)
— (16). *Nemosoma Pliginskyi* n. sp. ibid. p. 205. (1 n. sp., *Trog.*, Einzelb.).
— (17). Über *Rhizophagus Brancsikii* Reitt. ibid. p. 206. (Kritik gegen M é q u i g n o n , *Nit.*).
— (18). Übersicht der europäischen *Anommatus*-Arten. ibid. p. 264—266. (Umf. Arb., *Colyd.*)
— (19). *Neuraphes verticicornis* n. sp. ibid. p. 272. (1 *Scydm.* n. sp. Einzelb.).
— (19a). Referat über G e r h a r d t 1910 (4) ibid. p. 273.
— (19b). Notiz. ibid. p. 273—274. (Biographisches über H e y d e n).
— (20). *Bembidion* (*Pseudolimnaeum*) *Zolotarewii* n. sp. ibid. p. 313. (1 *Car.* n. sp. Einzelb.).
— (21). Über R. J e a n n e l ' s neues System der Grotten-Silphiden. ibid. p. 317—318. (Kritik über J e a n n e l).
— (22). Übersicht der Arten der *Coleopteren*gattung *Xenonychus* Woll. Ent. Bl. 6. 1910. p. 13. (1 *Hist.* n. sp. Einzelb.) u. dich. Tab.)
— (23). Eine neue Gattung der Coleopterenfamilie der *Tenebrionidae*, zugleich ein Vertreter einer neuen Tribus bei den *Lachnogyini*. ibid. p. 20—22. (1 *Klewaria*, *Ten.* n. sp. Einzelb.)
— (24). Neue paläarktische *Coleopteren*. ibid. p. 56—57. (1 *Pselaphus*, *Psel.*, — 1 *Epipolaeus*, *Curc.*, n. spp. Einzelb.)
— (25). Das Insektensieb, dessen Bedeutung beim Fange von Insekten, insbesondere *Coleopteren* und dessen Anwendung.

ibid. p. 65—69, 92—97, 133—137. (Abdruck von Reitter 18, ?).

— (**26**). Ein neuer palaearctischer Vertreter der ostindisch-japanischen *Histeriden*gattung *Notodoma* Mars. aus Hochsyrien. ibid. p. 164—165. (1 *Notodoma, Hist.* n. sp. Einzelb.)

— (**27**). Zwei neue paläarktische Rüsselkäfer. ibid. p. 273—274. (1 *Otiorrhynchus*, 1 *Polydrosus, Curc.*, Einzelb.)

— (**28**). Due nuovi Coleotteri di Sardegna. Riv. Col. it. VIII p. 115—116. (1 *Langelandia, Colyd.*, 1 *Macroplea, Chrys.*, n. sp. Einzelb.)

— (**29**). Siehe Fuente 1.

Remisch Fr. (**1**). Zur Lebensweise der *Adalia bipunctata* L. im Saazer Hopfenbaugebiete. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 242—244. (Biol., *Cocc.*).

Riehm E. (**1**). Siehe Allg. Riehm 1. (*Col.* als Schädlinge).

Rimsky-Korssakow M. N. (**1**). Siehe Allg. Rimsky-Korssakow 1. (Mimicry zwischen 1 *Embia* u. *Stenosis angustata, Ten.*).

— (**2**). Siehe Allg. Rimsky-Korssakow 2. (Id.).

Ritsema C. (**1**). A new *Helota*-species from Kondué (Belgian Congo). Notes Leyden Mus. 32. 1910. p. 219—222. (1 *Helota, Ent.*, n. sp. Einzelb.).

***Robert J.** (**1**). *Meligethes capucinus* n. sp. Bull. soc. Linn. Marseille. 1. 1909. p. 42—43. (1 *Nit.* n. sp. Einzelb.)

Robertson C. (**1**). Siehe Allg. Robertson 1. p. 323—330. (*Streps.* u. ihre Wirthe).

Roettgen K. (**1**). Zur Käfer-Fauna des Laacher Sees. Sitzb. Nat. Ver. preuss. Rheinl. 1910. E. p. 45—46. (7 *Car.*, 4 *Dyt.*, 8 *Staph.*, 1 *Anis.*, 2 *Hydr.*, 1 *Mal.*, 2 *Parn.*, 1 *Het.*, 2 *Dasc.*, 1 *Bupr.*, 1 *Melo.*, 1 *Melan., Ten.*, 1 *Allec.*, 6 *Chrys.*, 1 *Anthr.*, 6 *Curc.*, 1 *Scol.*, 3 *Scar.* aufgeführt).

Ronchetti V. (**1**). Referat über Houlbert 1910 (1) Riv. Col. it. VIII p. 149.

Roon G. van (**1**). Coleopterorum Catalogus. P. 8. *Lucanidae.* 70 pp. 750 Arten.

Ross E. (**1**). *Mallaspis* und *Pyrodes.* Artenübersicht. Intern. ent. Zs. Guben. IV. p. 19—20. (16 *Mallaspis* Serv., 16 *Pyrodes* Serv., *Cer.* mit Lit. aufgezählt).

— (**2**). *Callichroma* Latr. (1817). Artenübersicht. ibid. p. 59—60, 63—64. (135 *Callichroma, Cer.*, mit Lit. aufgezählt).

— (**3**). *Crossotus* Serv. (1835). Artenübersicht. ibid. p. 99. (24 *Crossotus, Cer.*, mit Lit. aufgezählt).

— (**4**). *Pachyteria* Serv. (1835). Artenübersicht. ibid. p. 153—154. (44 *Pachyteria, Cer.*, mit Lit. aufgezählt).

— (**5**). *Distenia* Serville 1835, Artenübersicht. ibid. p. 220—221. (43 *Disteria, Cer.* mit Lit. aufgezählt.)

— (**6**). *Oncoderes* (*Oncideres*) Serville (1835). Artenübersicht. ibid. p. 259—260. (60 Arten *Cer.* mit Lit. aufgezählt).

Roth W. (**1**). Studien über konvergente Fortbildung an den Extremitäten schwimmender Insekten. Tl. 2: *Coleoptera.* Intern.

Rev. Hydrobiol. Stuttg. II. 1909. p. 668—714. (Extremitäten von *Dyt.*, *Gyr.*, *Hydr.*)

Rothe H. H. (**1**). Zur Bekämpfung des grossen braunen Rüsselkäfers (*Hylobius abietis*). Forstw. Zentr. 1910. p. 330—333. — Referat von Eckstein 1911 p. 43. (Biol. *Curc.*)

Rothenburg R. v. (**1**). 1. *Omophron limbatus* F., 2. *Velleius dilatatus* F., 3. *Hydrous piceus* L. 4. *Elater sanguineus* L. 5. *Agrilus obtusus* Abeille. Ent. Bl. 6. 1910. p. 146—148. (Biol. *Car.*, *Staph.*, *El.*, *Bupr.*).

Roubal J. (**1**). *Mordellistena lateralis* Oliv. a. *Kličkai* aberratio nova mihi. Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 18. (1 n. var. *Mord.*).

— (**2**). Neue Käfer der Böhmischen Fauna und einige systematische und oekologische Bemerkungen. ibid. p. 19—21. (*Car.*, *Staph.*, *Scyd.*, *Hydr.*, *Mal.*, *Nit.*, *Cocc.*, *Mord.*, *Chrys.*, *Curc.*, *Scar.*).

— (**3**). Reitter E. Die Käfer des Deutschen Reiches II. p. 23—27. (Referat).

— (**4**). (Zwei neue *Staphyliniden*). ibid. p. 99—100. (1 *Lesteva*, n. sp., Einzelb. tschechisch u. deutsch).

— (**5**). *Atheta Montandonis*. ibid. p. 121. (Notiz, *Staph.*).

— (**6**). *Omosita colon* L. var. *discoidea* F. ibid. p. 121. (Notiz, *Nit.*).

— (**7**). Quid novi de *Coleopterorum* Caucasi ad orientem vergentis fauna in meo itinere Julio mense anni 1910 suscepto cognoverim. ibid. p. 137—145. (13 *Psel.*, 11 *Scydm.* aus dem Caucasus, 1 *Bythinus*, *Psel.* n. sp., Einzelb.).

— (**8**). (Neue Arten böhmischer Käfer). ibid. p. 158—160. (*Car.*, *Staph.*, *Psel.*, *Anis.*, *Cocc.*, *Chrys.*, *Scar.* neu für Böhmen).

— (**9**). *Philonthus Binderi* n. sp. Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 263—264. (1 *Philonthus*, *Staph.*, n. sp. Einzelb.)

— (**10**). Nonnulorum Europae *Coleopterorum* patriae novae. Additio ad: „L. v. Heyden, E. Reitter, J. Weise: Catalogus Coleopterorum Europae, Caucasi et Armeniae rossicae. 1906. Ent. Bl. 6. 1910. p. 108—110. (Ein *Col.* aus Böhmen aufgeführt).

— (**11**). Ein Beitrag zur Kenntnis der *Mordelliden* von Bulgarien. ibid. p. 153—157. (3 *Anaspis Mord.* n. spp. Einzelb.)

— (**12**). Die entomologischen Arbeiten in den Acta Societatis Entomologicae Bohemiae 1906. Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 250—253. — Referate über Petschirka 1906 (3, 4), Lokay 1906 (1, 2, 3, 4[1]), Rambousek 1906 (1—7), Schulz 1906 (1), Roubal 1906 (1—4), Krasa 1906 (1), Wendler 1906 (1), Svoboda 1906 (1).

— (**13**). Beiträge zur *Coleopteren*fauna Litthauens.) Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 195—204. (292 *Col.* aufgezählt, von denen 1 *Pyth.* bemerkenswerth, 1 *Crypturgus*, *Scol.*, n. sp. Einzelb.).

---

[1]) Der Name dieses Autors leidet im Bericht pro 1906 an einen Druckfehler: „Lockay".

Rühl M. (1). Siehe Allg. Rühl 1, p. 63—64, 68 (54 *Streps.* ohne Literaturangaben als Parasiten von *Hym.* aufgeführt, und 10 *Col.* als Wirte von *Dipt.* u. *Hym.*).

Rungius H. (1). Über eine Besonderheit des Larvendarmes von *Dytiscus marginalis*. Zool. Anz. 35. 1910. p. 341—347. (Anatomie und Entwicklung des Darmes der Larve).

Rupertsberger M. (1). *Prasocuris phellandrii* F. auf *Caltha palustris*. Ent. Bl. 6. 1910. p. 33—35. (Biol. *Chrys.*).

Sahlberg J. (1). Entomologiska meddelanden. Meddel. Soc. Fauna et Fl. Fenn. Helsingfors. 36. 1910. p. 54. D. Ref. 217. (1 *Phyllodecta, Chrys.*, n. var.).

— (2). Om *Hydroporus Semenowi* Jakowl. och närastående arter. ibid. p. 167—176. D. Ref. 218. (3 *Hydroporus, Dyt.*, n. spp. Einzelb.).

Saitzev Ph. (1). *Coléoptères* aquatiques nouveaux ou peu connus. Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 223—226. (1 *Bidessus*, 1 *Hydaticus, Dyt.*, — 2 *Orectochilus, Gyr.*, — 1 *Sternolophus, Hydr.*, n. spp. Eizelb.).

— (2). Referate über Heyden 1909 (5). ibid. p. 91, — über Lutschnik 1909 (5), Wanach 1909 (3). ibid. p. 94, 95. — über Eggers 1910 (1), Fleischer 1910 (1), Knish 1910 (2), Notolitzky 1910 (1), Reitter 1910 (2, 9, 14, 15, 16), Schilsky 1910 (1), Ssumakow 1908 (4). ibid. p. 228—231.

— (3). (Insekten aus der Umgegend von Urjupinsk). ibid. IX. 1909. (1910). p. 491—492. — Referat von Bachmetjew 1911. Z. wiss. Ins. Biol. VII. p. 202—203. (Geogr., *Car., El., Bupr., Cer., Chrys.*, auch *Hym.*, Allg.).

— (4). Beiträge zur Kenntnis der Wasserkäfer des Ostens von Nordsibirien. *Haliplidae, Dytiscidae, Gyrinidae, Hydrophilidae, Georyssidae, Dryopidae* u. *Heteroceridae*. Mém. Ac. sc. St. Petersburg. (8) XVIII. 9. 1910. p. 11—52. tab. I B. (79 *Dyt.*, 5 *Gyr.*, 1 *Parn.*, 1 *Geor.*, 3 *Heter.*, 40 *Hydr.* aufgezählt, 3 *Hydroporus, Dyt.*, — 1 *Helophorus, Hydr.* n. spp. Einzelb.)

— (5). Coleopterorum Catalogus. P. 17. 68 pp. *Dryopidae*. 543 Arten, *Cyathoceridae*. 1 Art, *Georyssidae*. 20 Art., *Heteroceridae*. 133 Arten.

Sajó K. (1). Der Käferflug. Prometheus. Berlin. 22. 1910. p. 10—13. (*Staph., Scar.* besprochen, Experimente mit *Polyphylla fullo*).

*— (2). Aus der Käferwelt mit Rücksicht auf die Beziehungen der Käfer zur menschlichen Kulturgeschichte. Deutsche Naturwissensch.-Ges. Beilage. 1910. 90 pp., 26 figg. — Referat von Kuhnt 1. (Biol. *Scar., Melo.*)

*— (3). Aus dem Leben der Käfer. Lpz. 1910. 89 pp., 26 figg. — Referat von Bickhardt 3, von Schaufuss 1911 D. ent. Nat. Bibl. II p. 82—84. (= 2? Biol. *Scar., Melo., Cocc.*)

Schaeffer Ch. (1). Additions to the *Carabidae* of North America with notes on species already known. Bull. Mus. Inst. Arts Sci Brooklyn. 1. 1910. p. 391—405. (6 *Pterostichus*, 1 *Platynus*, 1 *Anchonoderus*, 1 *Casnonia*, 1 *Zuphium*, 3 *Lebia*, 1 *Cymindis*, 1 *Inna*, 2 *Harpalus*, 2 *Selenophorus*, 1 *Anisodactylus*, *Cer.*, n. spp. Einzelb.).

— **(2).** New clavicorn *Coleoptera*. J. New York Ent. Soc. 18. 1910. p. 210—216. (1 *Hapalips*, *Erot.*, — 1 *Mycetophagus*, 1 *Litargus*, *Mycet.*, — 1 *Hesperobaenus*, 4 *Laemophloeus*, *Cuc.*, n. spp. Einzelb.)

Schaufuss C. (1). Referate über Gestro 1909 (3). Ent. Rund. 27. p. 7, — über Poppius 1909 (4), Biró 1909 (1), Blaisdell 1909 (1). ibid. p. 20—21, — über Rabe 1910 (1), Haupt 1909 (1, 2), Depoli 1910 (1). ibid. p. 27—29.

— **(2).** Necrolog auf Dr. Carl Dietrich Buddeberg. ibid. p. 10.

— **(3).** Calwers Käferbuch. 6. Aufl. Lief. 16—18, 1910, p. 497—608. (*Parn.*, *Geor.*, *Het.*, *End.*, *Colyd.*, *Myc.*, *Derm.*, *Dasc.*, *Sphind.*, *Cio.*, *Cocc.* Umf. Arb.).

— **(4).** Referate über Seidlitz 1909 (1). D. ent. N. Bibl. I. p. 1, — über Sparre-Schneider 1910 (1). ibid. p. 20, — über Hofeneder 1910 (2), Ssemënow 1909 (1a). ibid. p. 33—34, — über J. G. Moulton 1910 (1). ibid. p. 42, — über Gahan 1910 (2), Bishop 1910 (1 [1]), Jensen 1910 (2 [1]), Swinton 1910 (1). ibid. p. 51—52, — über Weitlaner 1909 (1). ibid. p. 59—60, — Helliesen 1910 (1). ibid. p. 68, — über Buhk 1910 (2[2]), Bau 1910 (1[2]). ibid. p. 77, — über Holdhaus 1910 (1). ibid. p. 88.

Scheeser E. (1). Ein monströser *Lucanus cervus* L. Ent. Bl. 6. 1910. p. 29. (*Luc.* Missbildung).

Schenkling S. (1). Referat über Arrow 1910 (3). D. ent. Nat. Bibl. I. p. 66.

— **(2).** Coleopterorum Catalogus. 1910. P. 7. Schönfeldt, P. 8. Roon, P. 9, 10. Olivier, P. 11. Léveillé, P. 12, 13, 18. Csiki, P. 14. Pic, P. 15, 22. Gebien, P. 16. Pape, P. 17. Saitzev, P. 19. Bernhauer & Schubert, P. 20. Schmidt, P. 21. Ahlwarth, P. 23. Bickhardt, P. 25. Dalla Torre.

— **(3).** Id. P. 24. *Cleridae*. 174 pp. 2285 Arten.

***Schevyrëw J. (1).** (Das Räthsel der *Scolytiden*). 3. Aufl. St. Petersb. 1910. 106 pp. (Biol., *Scol.*)

Schilsky J. (1). Küster. Die Käfer Europas. Nach der Natur beschrieben. 46. 1910. (Umf. Arb. *Curc.*, dazu 1 *Brachypterus*, *Nit.* Einzelb.).

---

[1]) Bei beiden Referaten fehlt der Titel.

[2]) Bei beiden Referaten fehlt der Titel.

— (2). Synonymische Bemerkungen zur Gattung *Polydrosus* Stierl. D. entom. Zs. 1910. p. 291—292. (42 Synon. über *Leucodrosus, Polydrosus, Conocetus, Eustolus, Tylodrosus, Scythropus, Piezocnemus, Eudipnus, Chaerodrys, Metallites, Curc.* die alle in Schilsky 1 wiederkehren).

— (3). Referat über Gerhardt 1910 (4). ibid. p. 456—457.

— (4). *Mordellistena Engelharti.* Eine neue *Mordellide* aus Dänemark. Ent. Medd. III. 5. 1910. p. 255—256. (Geogr. 1 *Mord.*)

Schimmer F. (1). Über die Wasmann'sche Hypothese des „Duldungsinstinktes" der Ameisen gegenüber synöken Myrmecophilen. Zool. Anz. 36. p. 81—95. — Erwähnt von Mayer 1911 p. 19. (Gegen Wasmann, auch Beobachtungen über *Dinarda,* Biol. *Staph.*).

Schmidt A. (1). Neue Arten aus den Gattungen *Aphodius* Illig., *Ataenius* Har., *Saprosites* Redt. D. ent. Zs. 1910. p. 353—361. (9 *Aphodius,* 2 *Ataenius,* 1 *Saprosites, Scar.,* n. spp. Einzelb.).

— (2). Fam. *Aphodiidae.* Gen. ins. 110. 1910. p. 1—155. tab. 1—3. (Umf. Arb. *Scar.*).

— (3). Coleopterorum Catalogus. P. 20. *Aphodiinae.* 111 pp. 1166 Arten.

Schmidt H. (1). Notizen zur Biologie unserer gallenbildenden Rüsselkäfer. Ent. Rund. 27. 1910. p. 111, 137—138. (Biol. *Curc.*).

— (2). Entomologische Mitteilungen. *Cetonia aurata* L. ibid. p. 121. (Biol. Notiz, *Scar.*)

Schmitz H. (1). Die Ursachen der Doppelwirtigkeit bei *Atemeles.* D. ent. Nationalbibl. 1. 1910. p. 6—7, 13—14. (Biol. u. *Myrmecoph., Staph.*)

— (3). Een merkwaardig *Strepsipteron.* Ent. Ber. III p. 59. (Referat über Hofeneder 1910, 1).

Schneider J. S. Siehe Sparre-Schneider 1.

Schönfeldt H. v. (1). Beiträge zur Kenntnis der Insektenfauna von Kamerun. No. 32. Ent. Tids. 31. 1910. p. 21—22. (9 *Brenth.* aufgezählt, Geogr.)

— (2). Coleopterorum Catalogus. P. 7. *Brenthidae.* 57 pp. 735 Arten.

Schramm G. (1). Nouveaux *Dorcadion* d'Espagne. Bol. Soc. españ. Madrid. 1910. p. 285—288. (3 *Dorcadion Cer.* n. sp. Einzelb.)

Schreiber A. F. (1). Siehe Allg. Schreiber 1. (*Byturus* als Feind der Himbeeren).

Schrottky C. (1). Die Befruchtung von *Philodendron* und *Caladium* durch einen Käfer (*Erioscelis emarginata* Mann.). Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 67—68. (Biol. *Scar.*)

Schubert K. (1). Referat über Eichelbaum 1909 (1). Deut. ent. Z. 1910 p. 121.

Schulz J. (1). (Neue Arten böhmischer Käfer). Act. Soc. Ent. Boh. VII. p. 160. (*El., Scol.*).

Schulz K. (1). Siehe Allg. K. Schulz 1. (Hefepilze im Darm von *Anobium* p. 31).

Schulze P. (1). *Xylodrepa quadripunctata* L. forma nova *basifasciata*. Intern. ent. Zs. Guben. IV. p. 20. (1 n. var., *Silph.*).

— **(1a).** Siehe Allg. Schulze (1). (*Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten bei *Col.*)

— **(2).** Über *Trichius fasciatus* L. Berl. ent. Z. 55. 1910. p. 1—8. (*Scar.*, 4 n. varr.).

Schuster W. (1). Anhaltender fester Schlaf des Maikäfers. (Zugleich Anfrage über ein „Kitzelgefühl" bei *Melolontha vulgaris*). Ent. Rund. 27 p. 73—74. (Physiol. Notiz, *Scar.*).

Scott H. (1). Siehe Perkins, Scott & Sharp 1.

Seidlitz G. (1). Über Sturm's Werk „Catalog meiner Insekten-Sammlung." 1826. Deut. ent. Nat. Bibl. I. p. 15. (Bibliogr.)

Seillière G. (1). Description d'un nouveau genre et d'une nouvelle espèce de *Goliathide* d'Asie. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 239—241. (1 *Herculaisia, Scar.*, n. sp. Einzelb.)

— **(2).** Description de deux *Cétonides* nouveaux. ibid. p. 327—330. (1 *Glycyphana*, 1 *Callinomes* n. spp.)

Selous C. F. (1). Notes on some *Coleoptera* found at Barton-on-Sea, Hampshire. Ent. Mag. 46. 1910. p. 6—8. (2 *Car.*, 1 *Staph.*, 1 *Silph.*,1 *Byrrh.*, 1 *Het.*, 1 *Curc.*)

— **(2).** A note on the distribution of *Bembidium saxatile* Gyll. var. *vectensis* Fowler. ibid. p. 214. (Notiz, *Car.*).

— **(3).** *Agabus brunneus*, in the New Forest in 1908. ibid. p. 214. (Notiz, *Dyt.*)

Sharp D. (1). On the British species of *Phaedon*. Ent. Mag. 46. 1910. p. 4—6. (*Paraphaedon* n. g. *Chrys.*)

— **(2).** *Crepidodera impressa* Fabr., a Mediterranean beetle in England. ibid. p. 27. (1 *Chrys.* neu für England).

— **(3).** *Galerucella pusilla* Weise in England. ibid. p. 28. (1 *Chrys.* neu für England).

— **(3a).** An early specimen of *Grommoptera holomelina*, Pool. ibid. p. 71. (1 *Cer.*).

— **(3b).** *Cathormiocerus maritimus*, Rye, in Cornwall. ibid. p. 71. (1 *Curc.*).

— **(3c).** *Galerucella nymphaeae* and *sagittariae*. ibid. p. 89—90. (Unterscheidung, *Chrys.*).

— **(3d).** *Cathormiocerus maritimus* in Cornwall. ibid. p. 90. (Notiz, *Curc.*).

— **(4).** Notes on *Corticaria*, with descriptions of two new species. ibid. p. 105—108. (2 *Corticaria, Lathr.* n. spp., Einzelb.).

— **(5).** Diagnoses of some new species of *Gabrius*. ibid. p. 129—131. (5 *Gabrius, Staph.* n. spp., Einzelb.).

— **(6).** A new species of *Laccobius*. ibid. p. 250. (1 *Laccobius, Hydr.* n. sp., Einzelb.).

— **(7).** *Thyamis brunnea* and *lurida*. Entomologist. London. 1910. p. 130. (Nomenclat. Notiz über *Longitarsus, Chrys.*).

— **(8).** Insecta. Zool. Rec. London (1908) 1910. p. 1—264. Auch Int. Cat. Sci. Lit. No. 8. (Bibliogr.)

— (9). Siehe Perkins, Scott & Sharp 1.

Sharp W. E. (1). The food-plant of *Otiorhynchus auropunctatus*, Gyll. Ent. Mag. 46. p. 33—34. (Futterpflanze 1 *Curc.*)

*— (2). Some *Coleoptera* of Kinnoull Hill. Trans. Soc. nat. Sci. Perth. 5. 1910. p. 46—47. (*Col.* England).

— (3). (*Col.* in Irland). Irish Nat. 19. p. 245—247.

Sherman J. D. (1). A list of Labrador *Coleoptera*. J. New York Ent. Soc. 18. 1910. p. 173—197. (*Car.*, *Dyt.*, *Gyr.*, *Hydr.*, *Silph.*, *Anis.*, *Staph.*, *Cocc.*, *Clavicornia*, *El.*, *Bupr.*, *Mal.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Meland.*, *Pyth.*, *Mord.*, *Curc.*, *Scol.* 7 aufgeführt von denen 1 *Meland.* u. 1 *Pyth.* bemerkenswerth).

Sicard A. (1). Note sur le Catalogue des *Endomychides* de E. Csiki. Bull. soc. ent. Fr. 1910. p. 163—164. (Notizen über *Sphaerosoma*, *Eumorphus*, *Haploscelis*, *Indalmus*, *Stenotarsoides*).

— (2). Note sur diverses espèces de *Coccinellides*. ibid. p. 159—162. (Notizen über *Sticholotis*, *Hyperaspis*, *Cephaloscymnus*).

— (3). Espèces et variétés nouvelles de *Coccinellides* de l'Inde, appartenant à la collection de M. Andrewes (de Londres). Ann. Fr. 79. p. 377—389. (2 *Epilachna*, 1 *Buprestodera*, 2 *Pullus*, 1 *Scymnus*, 1 *Stictobura*, 4 *Sticholotis*, *Cocc.* n. spp. Einzelb.).

— (4). Description d'une espèce nouvelle de *Coccinellide* de l'Afrique du Sud. Boll. Lab. Zool. Portici. 4. 1910. p. 118—119. (1 *Platynaspis* n. sp. *Cocc.*, Einzelb.).

Silvestri F. (1). Metamorfosi del *Cybocephalus rufifrons* Reitt. e notizie sui suoi costumi. Boll. Lab. Zool. Portici. 4. 1910. p. 221—227. (Biol. 1 *Nit.*)

— (2). Contribuzioni alla conoscenza degli Insetti dannosi e dei loro simbionti. ibid. p. 246—289. (Biol. 1 *Chrys.*, 1 *Car.*, 1 *Cocc.*, dazu *Orth.*, *Rhynch.* als Feinde, *Hym.*, *Dipt.* als Parasiten u. Hyperparasiten).

— (3). Siehe Allg. Silvestri 4. (Eine mimetische, termitophile *Coleopteren*-Larve).

***Simroth H.** (1). Zur Fauna Montenegros und Nordalbaniens. Wissenschaftl. Mitt. Bosnien und Herzegow. XII. 3. 1909. p. ? — Genannt von Léveillé (2) p. 100. (geogr. *Col.*)

Sloane Th. G. (1). Studies in Australian Entomology. No. XVI. New Species of *Carabidae*. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. 1910. p. 378—406. (Umfass. Arbeit).

— (2). Revisional notes on Australian *Carabidae*. ibid. p. 435—458. (Umfass. Arbeit).

— (3). *Carabidae*. from Dorrigo, N.S. W. ibid. p. 823—842. (1 *Eurylychnus*, 1 *Meonis*, 1 *Amblytelus*, 1 *Dystrichothorax*, 1 *Castelnaudia*, 2 *Notonomus*, 1 *Hypharpax*, 2 *Lecanomerus*, 2 *Sarothrocrepis*, 3 *Agonochila*, 1 *Trechus*, *Car.*, n. spp., Einzelbeschr.).

Slowtzoff B. (1). Siehe Allg. Slowtzoff 2. Der Hungerstoffwechsel der Mistkäfer (*Geotrupes stercoralis*).

***Smith J. B. (1).** *Amara avida* Say as a strawberry pest. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 97—99. (*Car.* Oec.).

***Snyder Th. E. (1).** Damage to chestnut telephone and telegraphe poles by woodboring insects. U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. 1910. No. 94. Pt. 1. p. I—IV. u. 1—12. (Schädlinge).

Sokolár Fr. (1). Bemerkenswerte Carabenformen des Ostalpengebietes. Ent. Bl. 6. 1910. p. 58—60, 75—78, 101 — 102. (*Car.* Geogr.).

— **(2).** Kritische Bemerkungen. Ent. Rdsch. 27. 1910. p. 4—6. (Kritische Betrachtungen, *Car.*)

— **(3).** *Carabus, Cychrus, Calosoma.* Act. Soc. Ent. Boh. VII. p 121. —122. (Notiz *Car.*).

— **(4).** *Carabus cancellatus* Ill. und seine nordöstlichen Rassen. Soc. Ent. 25. p. 101—103. (1 *Car.* u. seine varr.).

Spaeth F. (1). Neue Arten der Gattung *Hemisphaerota* Spaeth. Deut. ent. Z. 1910 p. 55—62. (5 *Chrys.* n. spp. Einzelb.).

— **(2).** Siehe Fiebrig 1. (2 *Chrys.* n. ssp. i. lit.).

Spaney A. (1). Beiträge zur Biologie unserer einheimischen Rosskäfer. D. ent. Zs. 1910. p. 625—634. fig. 1—6, tab. IV, V. (Biol. *Scar.*).

Sparre-Schneider J. (1). Maalselvens insektfauna. Tromsö Museums Aarshefter. 30. 1907 (1910) p. 37—216. — Referat von Schaufuss 2. (56 *Car.*, 40 *Dyt.*, 2 *Gyr.*, 242 *Staph.*, 8 *Psel.*, 2 *Scydm.*, 15 *Silph.*, 18 *Anis.*, 1 *Coryl.*, 10 *Trich.*, 1 *Scaph.*, 1 *Hist.*, 14 *Hydr.*, 15 *Mal.*, 1 *Cler.*, 2 *Trog.*, 1 *Sphaerit.*, 21 *Nitid.*, 2 *Cuc.*, 16 *Crypt.*, 3 *Erot.*, 1 *Phal.*, 14 *Lathr.* aufgezählt, Schluss 1912).

Speiser P. (1). Siehe Allg. Speiser (3). Literatur für 1907 über *Col.*

Splichal K. (1). Zwei neue *Onthophagus*-Arten aus dem nordwestlichen Hymalaja. D. ent. Zs. 1910. p. 567. (2 *Scar.* n. spp. Einzelb.).

Ssemënow A. (1). Symbolae ad faunam desertorum mesasiaticorum. I. Synopsis specierum generis *Argyrophana* Sem. 1889. Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 42—44. (Umfass. Arb., *Ten.*).

— **(2).** *Coleoptera* nova faunae kirgisicae. I. ibid. p. 150 — 153. (5 *Pterocoma, Ten.* n. spp. Einzelb.).

— **(3).** (Die Gattung *Craspedonotus* Schaum und ihre Arten). ibid. p. 214—219. (Umfass. Arb., *Car.*).

— **(4).** Siehe Allg. Ssemënow 2. (Biogr. von A. Jakovlev, Bibliog. über 12 Schriften p. LXXIII—LXXIV.)

— **(5).** Siehe Allg. Ssemënow 4. (Biogr. von Jakowleff).

Ssipjagin A. v. (1). Siehe Hofeneder 2.

Ssmirnow D. (1). (Über einige in der Umgebung von N. Alexandria, Gouvernement Lublin, gefundene *Curculioniden* und ihre Verbreitung in Russland. Rev. russ. d'Ent. X. 1910. p. 186 —189. (Notizen über *Curc.*)

Ssolowiëw P. (1). Zur Kenntnis des Baues der Stigmen bei den Insekten. Zool. Anz. 35. 1910. p. 577—583. (Forts. zu 1909 Allg. 1, Stigmenverschluss bei *Dytiscus marginalis* fig. 3—6, *Carabus granulatus* fig. 7, 8, auch Allg., auch *Lep.*)

— **(2).** Siehe Allg. Ssolowiëw (1). (Stigmen der *Col.*).

Ssuworow G. L. (1). Neue Arten und Varietäten der Untergattung *Compsodorcadion* Ganglb. Rev. russ. d'Ent. X. p. 61—71. (4 *Compsodorcadion*, n. spp. Einzelb.).

— **(2).** Übersicht der bekannten und neuen Arten der Gattung *Deracanthus* Schönh. ibid. p. 282—295. (Umfass. Arb., *Curc.*)

***Stebbing E. P. (1).** A note on the preservation of bamboo from the attacks of the bamboo beetle or „Shotborer". For. Pamphlet 15. Zoology. Ser. 2. Calcutta 1910 p. 1—18, 2 tabb. (Biol. 1 *Cuc.*, 1 *Cler.*, 1 *Bostr.*).

Stebbins F. A. (1). Siehe Allg. Stebbins 1. (Galle von *Mecas inornata* Say, *Cer.*, p. 9 tab. I fig. 2).

Sterba F. (1). (Zwei neue Varietäten kleinasiatischer Käfer). Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 14—15. (1 *Cic.*, 1 *Car.* n. varr. Einzelb. tschechisch und deutsch).

— **(2).** Neue Käfer für die böhmische Fauna. ibid. p. 15—17. (*Car.*, *Silph.*, *Bupr.*, *El.*, *Cer.*, *Curc.*, *Scar.*)

***Stern C. (1).** Nachträge zum Koltzeschen Verzeichnis der Hamburger Käfer. Unter Benutzung von Beiträgen befreundeter Sammler zusammengestellt. Verh. Ver. natw. Unterh. Hamburg. 14. 1910. p. 177—195. (*Col.* bei Hamburg).

Sternberg Chr. (1). Neue Arten aus der Gattung *Tefflus* I. Stett. ent. Zeit. 70. 1909 p. 192—201. (4 *Tefflus*, *Car.* n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Eine neue Form des *Dynastes Tityus* L. ibid. 71. 1910. p. 26—30. (1 *Scar.* n. var.)

— **(3).** Neue Arten aus der Gattung *Tefflus*. ibid. p. 66—140, 225—281. (62 *Tefflus*, *Car.* n. spp. Einzelb. und Liste aller 110 Arten).

— **(4).** Neue *Dynastiden*arten. I, II. Ann. Soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 33—44, p. 91—102. (4 *Oryctes*, 2 *Strategus*, 1 *Hexodon*, 2 *Golofa*, 3 *Lonchotus*, *Scar.* n. spp. Einzelb.)

Steuer A. (1). Siehe Allg. Steuer 1. (*Scar.*, *Trich.*, *Hydr.*, *Car.*, *Dyt.* am Meeresstrande u. in den Salinen).

Stichel H. (1). Referat über Haupt 1909 (1). Int. Ent. Z. IV. p. 24, — über Kolbe 1910 (3). ibid. p. 187—188, 199—200, — über Kolbe 1910 (4). ibid. p. 208.

Strohm K. (1). Die zusammengesetzten Augen der Männchen von *Xenos Rossii*. Zool. Anz. 36. 1910. p. 156—159. fig. 1—3. (Die Augen v. *Xenos Rossii* keine Facettaugen sondern „ocelläre Complexaugen").

Strohmeyer (1). Ein neuer *Hylesinus* aus West-Usambara (Deutsch-Ostafrika). Ent. Bl. 6. 1910. p. 69—71. (1 *Acanthophorus*, *Scol.*, n. sp. Einzelb.)

— (2). Die Frassfiguren von *Xyleborus dryographus* Ratz. und *X. monographus* Fabr. ibid. 88—91, tab. II. (Biol. *Scol.*) — Referat von Eckstein 1911 p. 44.
— (3). Namensänderung. ibid. p. 92. (*Scol., Peronophorus* n. nom.).
— (4). Neue Borkenkäfer aus Abessynien, Madagaskar, Indien und Tasmania. ibid. p. 126—132. (1 *Glochiphorus*, 1 *Kyrtogenius*, 6 *Platypus*, *Scol.*, n. spp. Einzelb.)
— (5). Über Kaffeeschädlinge auf der Insel Java. ibid. p. 186—187. (1 *Xyleborus* u. 1 *Cryphalus* als Schädlinge).
— (6). Die Frassfigur von *Polygraphus grandiclava* Thoms. ibid. p. 221—223, tab. III. (Biol. *Scol.*).
— (7). Zwei neue *Atractocerus*-Arten. ibid. p. 6. (2 n. spp., *Lym.*, Einzelb.).
— (8). Un *Platypus* del Urugay. An. Mus. nac. Montevideo. ser. 2. 1. 1910. p. 85—88. (Biol. 1 *Scol.*).

Swaine J. M. (1). A new species of *Eccoptogaster*. Canad. Entom. 42. 1910. p. 33—35, tab. II. (1 *Scolytus*, *Scol.*, n. sp. Einzelb.).
— (1a). Referat über Hopkins 1909 (1). ibid. p. 30—31.
— (2). Notes on a few *Scolytidae*. ibid. p. 161—165. (1 *Xyleborus*, *Scol.*, n. sp. Einzelb. u. dichot. Tab.)
*— (3). Catalogue of the described *Scolytidae* of America, north of Mexico. Bull. St. Educ. Dept. Mus. Albany. 134. 1909. p. 76—159.

Swezey O. H. (1). Notes on *Dromaeolus arduus* Sharp. Proc. Hawaii. Ent. Soc. 2. 1910. p. 94—95. (Larve 1 *Eucn.*)

Swinton A. H. (1). (Über *Anobium striatum* u. *tessellatum*). The Ent. 53 p. 64. — Referat von Schaufuss 4. (Stridulationsapparat an den Flügeldecken und letzter Dorsalsegmenten des Abdomens, *Anob.*).
— (2). Siehe Allg. Swinton 1. (Lautapparate).

Szente K. (1). Siehe Allg. Szente 1. p. 175—180, 208, tab. IV fig. 1, 2, 3. (Histologie von *Tenebrio*).

Szombathy C. (1). *Elaterides* nouveaux on peu connus appartenant au Musée National Hongrois. Ann. Hist. Nat. Mus. Nat. Hung. 8. 1910. p. 353—360, 445—448. (1 *Compsosternus*, 5 *Candezella*, 1 *Cardiophorus*, 2 *Diplocomus*, 1 *Corymbites*, 1 *Csikia*, 1 *Psellis*, 1 *Sphenisocomus*, *El.*, n. spp., Einzelb.)
— (2). Beiträge zur Kenntnis der ungarischen *Elateriden*. ibid. p. 575—589. (40 *El.*, aufgeführt 1 *Athous* n. sp. Einzelb.)
— (3). (Über einen neuen *Elateriden* aus Ungarn). Rov. Lap. XVII. 1910. p. 190—191. (1 *Idolus* n. sp. Einzelb.)

Tarnani J. K. (1). Referat über Maloletnikow 1908 (1). Rev. russ. d'Ent. X. p. 109—110, — über R...sski 1909 (1). ibid. p. 113—114, — über Ssnitko 1909 (1). ibid. p. 116, — über Mokrshetzki 1909 (1), Trägårdh 1910 (1). ibid. p. 245—246.

***Taylor J. K.** (1). *Meloë brevicollis* Panz. in North-west Derbyshire. Lancash. Nat. 3. 1910. p. 64—66. (1 *Melo.* in England).

— (2). *Ptilinus costatus*? introduced. Ent. Rec. 22. p. 173. (1 *Anob.* in England).
— (3). Isle of Wight, novelties. ibid. p. 173, 270. (*Col.* in England).
***Thompson** (1). (*Amara curta* in Yorkshire). The Natural. 1910 p. 450. (1 *Car.*, England).
*— (2). (*Homalota nigricornis*, etc. in Yorkshire). ibid. p. 176, 203. (1 *Staph.*, England).
*— (3). (Teesdole, short list). ibid. p. 261. (*Col.* in England).
***Tiemann** (1). Über Pflanzenmethoden als Vorbeugungsmaassregeln gegen Engerlingsschäden. Forstw. Zentr. 1910 p. 84—91. — Referat von Eckstein p. 43. (Schädlinge).
***Titus E. G.** (1). On the life history of the alfalfa leafweevil. J. Econ. Ent. Concord. N. H. 3. 1910. p. 459—470. (1 *Curc.* Biol.)
Tölg Fr. (1). Siehe Allg. Tölg 1. (Paras. der Larven von *Scar.* u. *Cer.*).
Tomlin J. R. le B. (1). Rediscovery of *Macronychus quadrituberculatus* Müll. Ent. Mag. 46. p. 15. (1 *Parn.*, England).
— (2). New localities for *Laccobius scutellaris*, Mots. ibid. p. 15. (*Hydr.*, England).
— (3). *Coleoptera* in Herefordshire. III. ibid. p. 139—141. (Geogr., *Col.*).
— (4). County Records of *Coleoptera*. ibid. p. 145. (Antwort auf Donisthorpe 3.
— (5). *Coleoptera* in Suffolk. ibid. p. 191—192. (Sammelbericht, *Col.* England).
*— (6). (*Col.* in Herefordshire). Ent. Rec. 22. p. 189. (*Col.*, England).
— (7). Siehe Joy & Tomlin 1.
Torre K. W. siehe Dalla Torre.
Törne O. (1). Die Saugnäpfe der männlichen *Dytisciden*. Zool. Jahrb. Abt. Anat. 29. 1910. p. 415—448, tab. 34—35. — Referat von Heymons 1, Mayer 1911. (Morph. *Dyt.*)
***Tower W. L.** (1). The determination of dominance and the modification of behavior in alternative inheritance, by conditions surrounding or incident upon the germ cells at fertillization. Biol. Bull. Woods Hole. 18. p. 285—352, 4 figg. 8 tabb., 21. p. 67—69, fig. — Referat von Cockerell Amer. Natural. 44. p. 747—749, Mayer 1911 p. 55. (Vererbung von Färbung u. Zeichnung bei *Leptinotarsa*, *Chrys.*).
Trägårdh J. (1). Contributions towards the metamorphosis and biology of *Orchestes populi*, *O. fagi* and *O. quercus*. Ark. Zool. VI. 1910. No. 7. p. 1—25. (3 Larven, *Curc.*).
Tremoleras J. (1). Coleopterologische Skizze von Uruguay. Ent. Bl. 6. 1910. p. 22—28, 39—41. (Notizen über *Cic.*, *Car.*, *Dyt.*, *Silph.*, *Hist.*, *Scar.*, *Bupr.*, *El.*, *Mal.*, *Ten.*, *Melo.*, *Curc.*, *Brenth.*, *Chrys.*, *Erot.*, *Cocc.*)
Triebes. Siehe Wohlberedt-Triebes.
***Tryon H.** (1). The Pumpkin Beetle. Queensland Agric. Journ. XXV. 1910. p. 78. — Referat von Rainbow 1911. Z. wiss. Ins. Biol. VII. p. 325. (Biol. *Chrys.*)

Tucker E. S. (1). Incidental captures of *Coleoptera* at Plano, Texas. Canad. Entom. 42. p. 229—237. (Geogr., *Col.* in Texas).

— **(2).** Siehe Allg. Tucker (2). (*Hym.* als Parasiten von *Calandra oryzae, Curc.*)

Tyl J. (1). (Für Böhmen neue Käfer). Acta Soc. ent. Boh. 7. p. 7—10, 156—157. (*Car., Staph., Silph., Anis., Hist., Hydr., Cuc., Lathr., Cocc., Cer., Chrys., Curc.*).

Uyttenboogaart D. L. (1). Coleoptera verzameld in de omstreken van Maastricht en Valkenburg, Juni 1909 (gedetermineerd door Ihr. Dr. Ed. Everts). 1, 2. Lijst. Ent. Ber. III. 51. p. 34—38, 60—63. (Verz. *Col.* aus allen Fam.).

— **(2).** Vallen voor *Coleoptera.* ibid. p. 38—39. (Sammelbericht, Holland).

— **(3).** Ongewone vindplaats eener Oeverfauna. ibid. 101 — 102. (Sammelbericht).

Uyttenboogaart-Eliasen E. (1). Bijdrage tot de Kennis der levenswijze van *Cicindela silvatica* L., *hybrida* L. en *campestris* L. Ent. Ber. III. p. 99—101. (Biol. über 3 *Cic.*).

Vert. Siehe Ferrer y Vert.

Veth H. J. (1). Remarques coléoptérologiques. Tijdschr. Ent. 's Gravenhage 53. 1910. p. 305—311. (1 *Car.*, 1 *Scar.*, 1 *Allec.* besprochen).

***Vinogradov-Nikitin P. S. (1).** (Eine Methode zum Photographieren der Borkenkäfergänge). (Forst-Journal). St. Petersburg. 40. 1910. p. 765—770. 2 tabb. (Technik, *Scol.*)

Vitale Fr. (1). Coleotteri nuovi o rari per la Sicilia. Riv. Col. it. VIII. p. 195—213. (*Staph., Psel., Scydm.* aus Sicilien).

***Viturat (1).** Siehe Viturat, Fauconnet & Pic.

Viturat, Fauconnet & Pic M. (1). Catalogue analytique et raisonné des Coléoptères de Saône-et-Loire. Continué par Pic, Bull. Soc. hist. nat. Autun. 22. 1909. p. 145—200.— Referat von Pic Ech. 1910 p. 32. (*Bupr., Eucn.*, n. varr.).

Vorbringer G. (1). Sammelbericht aus Ostpreussen für das Jahr 1909. D. ent. Zs. 1910. p. 576—577. (1 *Car.*, 1 *Colyd.*, 1 *Anis.*, 1 *Mord.*, 1 *Scol.*, 5 *Staph.* neu für Ostpreussen, 1 *Apalochrus, Mal.* n. var).

Vuillet A. (1). Description d'un *Calosoma* nouveau d'Angola. Bull. soc. ent. 1910. p. 103—104. (1 *Calosoma, Car.*, n. sp. Einzelb.)

— **(2).** Sur quelques *Calosoma africains.* ibid. p. 242—243. (3 Arten abgebildet).

— **(3).** Description d'un *Dyschirius* nouveau de Madagascar. ibid. p. 268—269. (1 *Dyschirius, Car.*, Einzelb.).

— **(4).** Description d'un nouvelle espèce du genre *Autocrates* Thoms. ibid. p. 347—348. (1 *Trictenot.* n. sp. Einzelb.).

Wagner H. (1). Beitrag zur entomologischen Fauna Rumäniens. Die Arten der Gattung *Apion* Hrbst., vorzugsweise gesammelt von Herrn A. L. Montandon. Bull. Soc. Sci. Bucharest.

XIX. 1910. p. 939—947. (62 Arten aus Rumänien aufgeführt, 1 *Curc.* n. sp. Einzelb.).

Walker J. J. (**1**). *Hydroporus bilineatus*, Sturm, in the Isle of Sheppey. Ent. Mag. 46. p. 30. (1 *Dyt.*).

— (**2**). *Aleochara crassiuscula*, Sahlb., etc. at Oxford. ibid. p. 30. (*Staph.*)

— (**3**). *Coleoptera* taken near Oxford in 1909. ibid. p. 30. (*Car.*, *Dyt.*, *Staph.*, *Silph.*, *Anis.*, *Nit.*, *Crypt.*, *Bupr.*, *Melandr.*, *Curc.*)

— (**4**). *Holoparamecus caularum*, Aubé, and *Aglenus brunneus*, Gyll., near Oxford. ibid. p. 91. (Notiz *Lathr.*, *Colyd.*).

— (**5**). *Myrmecoxenus vaporariorum*, Guér., near Oxford. ibid. p. 117. (Notiz, *Colyd.*).

— (**6**). *Ceuthorrhynchidius mixtus*, Muls., etc., in the Oxford district. ibid. p. 144. (Notiz, *Curc.*).

— (**7**). A new locality for *Cathormiocerus maritimus*, Rye. ibid. p. 191. (Notiz, *Curc.*).

— (**8**). *Tychius polylineatus*, Germ., at Streatley, Berks. ibid. p. 213. (Notiz, *Curc.*).

— (**9**). Capture of *Trichonyx sulcicollis*, Reich., and *T. Märkelii* Aubé. ibid. p. 213. (Notiz, *Psel.*)

— (**10**). New localities for *Ptinus tectus*, Boield. ibid. p. 213. (Notiz, *Anob.*).

— (**11**). *Haemonia appendiculata*, Panz., and other water-beetles near Oxford. ibid. p. 238. (Biol. Notizen, *Chrys.*, *Dyt.*, *Curc.*).

— (**12**). Occurence of *Lathrobium longipenne*, Fairm., in the Oxford district. ibid. p. 280. (Notiz, *Staph.*)

— (**13**). *Catops varicornis*, Rosenh., in Berkshire. ibid. p. 281. (Notiz, *Silph.*)

*— (**14**). Second supplement to the preliminary list of the *Coleoptera* of the Oxford district. Report of the Ashmolean Natural History Society of Oxfordshire for 1906. Oxford 1909. 10 pp. (*Col.* bei Oxford).

Walsh G. B. (**1**). *Leistus montanus*, Steph., on Skiddaw. Ent. Month. Mag. 46. p. 16. (1 *Car.* in England).

***Walther** (**1**). Der Rüsselkäfer-Fangtopf. Allg. Forst u. Jagd-Zeit. 1909 p. 325. — Referat von Eckstein 1. (Techn.)

Wanach B. (**1**). Referat über Gerhardt 1910 (4). Berl. ent. Z. 55. 1910. p. 159.

— (**2**). (Über die Alula). ibid. p. (3). (= 1909, 1).

— (**3**). Siehe Allg. Wanach (3a). ibid. p. ? (über Farben bei *Col.*)

— (**4**). Siehe Allg. Wanach (4). Deut. Ent. Nat. Bibl. I. p. 24. (Biol. Notizen über *Dytiscus*).

— (**5**). Ein von *Dytiscus* überwältigter Hecht. ibid. p. 27. (*Dyt.* Biol.)

Wanka Th. v. (**1**). Eine neue Aberration von *Rhantus consputus* Sturm. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 148. (1 *Dyt.* n. var.).

Wasmann E. (1). Zur Kenntnis der Gattung *Pleuropterus* und anderer *Paussiden*. Ann. soc. ent. Belgique. 54. 1910. p. 392—402. (1 *Pleuropterus*, 1 *Euplatyrhopalus*, 1 *Paussus*, *Pauss.*, n. spp. Einzelb., auch Biol.)

— **(2).** *Staphylinus*-Arten als Ameisenräuber. (174. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen). Zs. wiss. Insektenbiol. 6. 1910. p. 5—10, 37—39. ((*Staph.*, Biol. u. *M*yrmecoph.)

— **(3).** Zur Doppelwirtigkeit der *Atemeles*. (180. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen.) D. ent. Nationalblib. 1. p. 55—56, 62—64. (Biol., *Staph.* auch Allg.).

— **(4).** Siehe Allg. Wasman 1. Biol. Centr. 30. p. 97—102, 129—138, 161—181. (*Pauss.*, *Staph.*, *Thor.* als Myrmecophile besprochen).

— **(5).** Termitophile Coleopteren aus Ceylon. In: K. Escherich, Termitenleben auf Ceylon. Jena. 1911. p. 229—232. (2 *Car.*, 2 *Staph.*, 1 *Ten.* bei Termiten).

Wassiljew E. M. & Trshebinski (1). Siehe Allg. Wassilijew & Trshebinski 1 (1 *Curc.*, 1 *Chrys.* Biol.).

Weber (1). Biologische Kleinigkeiten. Ent. Bl. 6. 1910. p. 172—173. (Biol. *Cer.*, *Car.*, Morph. *Ten.*)

Webster F. M. (1). The clover root-borer. (*Hylastinus obscurus* Marsh.) U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Circ. 119. 1910. p. 1—5. (Biol. *Scol.*).

***Weele H. W. van der (1).** Ein neuer javanischer Kaffeeschädling *Xyleborus coffeivorus* n. sp, Bull. Dép. Agric. Indes Néerl. Buitenzorg. 35. 1910. p. 1—6. (deutsch) u. Teysmannia. Batavia. 21. 1910. p. 308—316. (holländisch). (*Scol.* n. sp. Einzelb.)

Weise J. (1). *Chrysomeliden* und *Coccinelliden*. Verh. Natf. Ver. Brünn. 48. 1909 (1910). p. 25—53. (2 *Melitonoma*, 2 *Cryptocephalus*, 3 *Melixanthus*, 1 *Eubrachius*, 1 *Pseudocolaspis*, 1 *Nodostoma*, 1 *Stethotes*, 1 *Chrysomela*, 1 *Paropsides*, 1 *Blepharida*, 2 *Chilocoristes*, 1 *Laccoptera*, 1 *Stilpnaspis*, 1 *Cassida*, *Chrys.* — 1 *Protothea*, 1 *Coccinella*, 1 *Egleis*, 2 *Chilocorus*, 1 *Endochilus*, 1 *Exochomus*, 2 *Platynaspis*, 2 *Sticholotis*, 1 *Rodolia*, 1 *Cleothera*, 1 *Lithophilus*, *Cocc.* n. spp. Einzelb.)

— **(2).** Zweiter Beitrag zur Kenntnis der *Hispinen*. ibid. p. 115—162. (1 *Acentroptera*, 3 *Nympharescus*, 1 *Metaxycera*, 2 *Sternostena*, 1 *Anisotena*, 3 *Anoplitis*, 2 *Baliosus*, 2 *Chalepotatus*, 4 *Chalepus*, 2 *Xenochalepus*, 1 *Octotoma*, 2 *Probaenia*, 7 *Octhispa*, 2 *Penthispa*, 1 *Callispa*, 1 *Hispropria*, 1 *Platypria*, 1 *Hispa*, *Chrys.* n. spp. Einzelb.)

— **(3).** *Chrysomelidae* und *Coccinellidae* von Madagaskar, den Comoren und den Inseln Ostafrikas. In: Reise in Ostafrika v. A. Voeltzkow. Bd. 2. Stuttgart. 1910. p. 417—520. (5 *Lema*, 1 *Melixanthus*, 2 *Rhyparida*, 4 *Rhembastus*, 1 *Syagrus*, 1 *Rhyparidula*, 1 *Cercyonia*, 1 *Nisotra*, 1 *Xanthophysca*, 6 *Chaetocnema*, 1 *Haltica*, 2 *Hermaeophaga*, 1 *Entymosina*,

1 *Aphthona*, 2 *Sebaethe*, 6 *Longitarsus*, 1 *Sphaeroderma*, 1 *Promecispa*, 2 *Dactylispa*, 1 *Eubrachys*, 1 *Nisotra*, 3 *Cryptocephalus*, 1 *Eulychius*, 3 *Pheloticus*, 3 *Ivongius*, 1 *Barymela*, 1 *Phyllobrotica*, 1 *Luperus*, 4 *Luperodes*, 1 *Goudotina*, 1 *Hildebrandtina*, 1 *Cyrnotella*, 3 *Monolepta*, 2 *Amphimela*, 1 *Lactica*, 2 *Phygasia*, 2 *Entymosina*, 2 *Oedionychis*, 9 *Sphaeroderma*, 9 *Hoplionota*, 1 *Laccoptera*, 3 *Cassida*, 3 *Coptocycla*, *Chrys.*, — 1 *Megillina*, 1 *Serangium*, 1 *Ortalia*, 1 *Nephus*, 1 *Scymnus*, 1 *Epilachna*, 1 *Pharus*, 1 *Rhizobius*, *Coccin.*, n. spp. Einzelb., Geogr. *Chrys.* p. 484—506, *Cocc.* p. 516—520).

— (**4**). Verzeichnis von *Coleopteren* aus den Philippinen nebst zwei neuen Arten aus Niederländisch Ostindien. Philippine. Journ. Sci. D. Ethnol. Anthrop. Gen. Biol. 5. 1910. p. 139—148. (2 *Agonia*, *Chrys.*, n. spp. Einzelb.)

— (**5**). Über *Chrysomeliden* und *Coccinelliden* der Philippinen. ibid. p. 223—232. (2 *Cynorta*, 1 *Eurystus*, 2 *Agonia*, 1 *Metriona*, *Chrys.*, — 2 *Coelophora*, 2 *Sticholotis*, 1 *Aspidimerus*, *Cocc.*, n. spp. Einzelb.)

— (**6**). Referat und Kritik über Seidlitz 1909 (1). Wien. ent. Z. 29. p. 207—208.

— (**7**). Beitrag zur Kenntnis der amerikanischen *Hispinen*. Arch. Natg. 76. I. H. 1. 1910. p. 67—127. (Umfass. Arb., *Chrys.*).

Wellman Cr. (**1**). The generic and subgeneric types of the *Lyttidae* (*Meloidae* and *Cantharidae* auctt.). Canad. Ent. 42. 1910. p. 389—396. (Syst. *Melo.* besprochen).

— (**2**). On the classification of the *Lyttidae*. (*Meloidae* s. *Cantharidae* auctt.). Ent. News. 21. 1910. p. 211—222. (Syst. der Fam. historisch besprochen p. 211—217, dichot. in 2 Subfam. u. 6 Trib. getheilt p. 220, 58 Gatt. aufgezählt p. 221—222, von denen 2 neu).

— (**3**). On the synonymy of the *Meloidae*. D. ent. Zs. 1910. p. 22—26. (2 *Meloë*, 7 *Mylabris*, 1 *Tetraonyx*, 5 *Lytta*, 1 *Spastica*, 1 *Lydus*, 9 *Zonitis*, 1 *Nemognatha*, *Melo.* n. nom.)

Wheeler W. M. (**1**). Siehe Allg. Wheeler 2. p. 377—395 fig. 1, 2. (*Streps.* als Parasiten in *Hym.*).

*— (**2**). Siehe Allg. Wheeler 1. (*Staph.*, 1 *Hist.*, 1 *Thor.*, 1 *Scar.*, *Pauss.* bei Ameisen).

Wichmann H. (**1**). Beschreibung eines neuen Borkenkäfers aus Krain. Wien. Ent. Ztg. 29. 1910. p. 145—146. (1 *Pityophthorus Scol.* n. sp., 1 *Byturus* n. var. Einzelb.)

— (**2**). Borkenkäfer-Notizen. II. Ent. Bl. 6. 1910. p. 209—210. (Biol. *Scol.*). — Referat von Schaufuss 1911 (D. ent. Nat. Bibl. I. p. 56).

†**Wickham H. F.** (**1**). New fossil *Coleoptera* from Florissant, with notes on some already described. Amer. Journ. Sci. (4) 29. 1910 p. 47—51. (1 *Calosoma*, *Car.*, — 1 *Peltis*, *Trog.*, —

1 *Aphodius*, 1 *Amphicoma*, *Scar.*, — 1 *Lema*, 1 *Ologlyptus*, *Chrys.*, — 1 *Macratria*, *Pedil.* n. spp. Einzelb. fossil).

— (2). Referat über Horn 1908 (18). Canad. Ent. 42. p. 65—68.

*— (3). A list of the Van Duzee collection of Florida beetles. Bull. Soc. Nat. Sci. Buffalo. 9. 1909. p. 399—405. (Sammlung, *Col.* von Florida).

Widmark E. M. P. (1). Notizen über den osmotischen Druck der Hämolymphe einiger Wasserkäfer (*Dytiscus marginalis* L. und *D. latissimus* L.). Zs. allg. Physiol. Jena. 10. 1910. p. 431—435. (Physiol. Experimente).

***Wieman H. L. (1).** The pole disc of *Chrysomelid* eggs. Biol. Bull. Woods Hole. 18. 1910 p. 180—187, 6 figg. — Referat von Mayer 1911 p. 58. (Ei von *Leptinotarsa*).

*— (2). A study in the germ cells of *Leptinotarsa signaticollis*. Journ. Morph. Philad. 21. 1910 p. 135—216, figg., tab. — Referat. ibid. p. 57. (Oogenese u. Spermatogenese, *Chrys.*)

*— (3). The degenerated cells in the testis of *Leptinotarsa signaticollis* ibid. p. 485—494, 9 figg. — Referat ibid. p. 58. (Spermatog., *Chrys*).

Wildermuth V. L. (1). The clover-root *Curculio*. (*Sitones hispidulus* Fab.) U. S. Dept. Agric. Bur. Ent. Bull. No. 85. Pt. 3. 1910. p. I—IV u. 29—38. (Biol. *Curc.*)

***Wohlberedt-Triebes O. (1).** Zur Fauna des Sandschak Novibazar. (Mollusken und Käfer). Ann. Nat. Hist. Hofmus. Wien. 23. 1909. p. 237—262. (*Col. Eur.*)

Wolcott A. B. (1). Synoptic table of the species of *Aulicus*. Canad. Ent. 42. 1910. p. 245—246. (Umfass. Arb., *Cler.*)

— (2). Description of a new Genus and four new Species of North American *Cleridae*. Ent. News. 21. 1910. p. 320—323. (1 *Cymatodera*, 3 *Hydnocera*, *Cler.* n. spp. Einzelb.).

— (3). Notes on some *Cleridae* of middle and North America with descriptions of new species. Field. Mus. Nat. Hist. Pub. Chicago. Zool. Ser. 7. 1910. p. 339—401. (1 *Adelphoclerus*, 1 *Clerus*, 12 *Cymatodera*, 4 *Hydnocera*, 1 *Isolemidia*, 1 *Monophylla*, 1 *Priocora*, 1 *Thanasimus*, 2 *Trichodes*, *Cler.* n. spp. Einzelb. u. dich. Tab.).

— (4). Supplementary list of Isle Royale beetles. Michigan Rep. Geol. Surv. Lansing. 1908. p. 204—215. (*Col.* in Michigan).

***Wolff M. (1).** Die Borkenkäfer, ihre Schäden und ihre Bekämpfung. Vortr. Pflanzenschutz. Bromberg. H. 1. 1910. p. 43—68. (*Scol.* als Schädlinge).

***Woronzow A. (1).** (Die Borkenkäfer der Kiefer in Polen. 1. Vergleichende Übersicht). (Forstl. Schrift. Suwalk. III. 1910 p. 1—5). (Wahrscheinlich Bestimmungstabelle der *Scol.* u. Biol.).

Wuorentaus Y. (1). (Verzeichnis von 236 für Ostrobothnia borealis neuen Coleopteren). Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn. 36. p. 63—73, 217. (22 *Car.*, 16 *Hydr.*, 1 *Het.*, 19 *Staph.*, 2 *Psel.*,

2 *Scyd.*, 3 *Silph.*, 8 *Anis.*, 1 *Trich.*, 2 *Clamb.*, 1 *Scaph.*, 4 *Nit.*, 1 *Cuc.*, 2 *Colyd.*, 6 *Lathr.*, 5 *Crypt.*, 3 *Byrrh.*, 2 *Hist.*, 7 *Scar.*, 7 *El.*, 3 *Dasc.*, 6 *Mal.*, 6 *Anob.*, 3 *Cio.*, 1 *Cler.*, 2 *Ten.*, 2 *Mord.*, 3 *Pyth.*, 2 *Oed.*, 3 *Anth.*, 1 *Bruch.*, 2 *Anthr.*, 42 *Curc.*, 3 *Scol.*, 28 *Chrys.*, 9 *Cocc.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

***Würth Th.** (**1**). Verdere mededeelingen over den Robusta-beoboek (*Xyleborus coffeae*). [Further notes on *Xyleborus coffeae*]. Cultuurgids Salatiga. (2. Gedeelte) 12. 1910. p. 101—105. (1 *Scol.* als Kaffeeschädling).

Wytsman P. (**1**). Genera Insectorum. 1910: Hagedorn fasc. 111., Horn fasc. 82, Schmidt fasc. 110.

Xambeu V. (**1**). Moeurs et metamorphoses d'Insectes. 17. *Staphylinides.* (Suite). Ech. 26. 1910, Beilage p. 17—60. (Forts. von 1909, Biol. der *Staph.*).

Yothers M. A. (**1**). Notes on *Lixus marginatus* Say. Canad. Entom. 42. 1910. p. 69—71, tab. III. (Biol. *Curc.* auch L. marg. fig. 5, 6).

Zeman J. (**1**). (Neue Arten und Varietäten Böhmischer Käfer). Acta Soc. Ent. Boh. VII p. 29. (*Curc.*, *Chrys.*, *Cocc.*, neu für Böhmen).

— (**2**). (Käfer. ibid. p. 48—50. (*Car.*, *Staph.*, *Crypt.*, *Lathr.*, *Hist.* in Böhmen).

Zoufal Vl. (**1**). Ein Ausflug auf Mostarsko - blato am 6. September 1909. Ent. Bl. 6. 1910. p. 53—56. (Sammelbericht aus der Herzegovina).

B. Arbeiten nach Zeitschriften.

(Die mit * bezeichneten Zeitschriften waren dem Ref. nicht zugänglich.)

I. Europa.

a) Deutschland, Oestreich, Schweiz, Balkanländer.

Selbständig erschienene Werke: Ahlwardt 1, Bernhauer & Schubert 1, Bickhardt 9, Candelier 1, Csiki 9, 10, 11, Dalla Torre 2, Euscher 1, Fabre 1, Gebien 3, Gerhardt 4, Hesse & Doflein 1, Léveillé 2, Olivier 7, 8, Pape 2, Petri 3, Pic 44, Poppius 2, Roon 1, Saitzev 5, Sajó 3, Schaufuss 3, Schenkling 3, Schilsky 1, Schmidt 3, Schönfeldt 2, Wasmann 5, Weise 3.

Entomologische Zeitschriften.

Jahreshefte des Vereins für Insektenkunde. Breslau. Heft 3. 1910: Dittrich (1) p. XXIII—XXV. Gerhardt (2) p. 1—4, (3) p. 5—8.

Entomologische Zeitung. Stettin. 70. 1909. 71. 1910: Ohaus (6) 70. p. 3—139, (7) 71. p. 3—62. — Sternberg (1) 70. p. 192—201, (2) 71. p. 26—30, (3) p. 66—140, 225—281.

Deutsche Entomologische Zeitschrift. 1910: Becker (1) p. 301—304. — Docters van Leeuwen (1) p. 568—573. — Eggers (1) p. 551—561, (2) p. 457—459. — Everts (1) p. 65—81, 133—146, (2) p. 527—540. — Felsche (1) p. 339—352. — Gebien (1) p. 503—504. — Gerhardt (1) p. 554—557. — Hagedorn (1) p. 1—13. — Heyden (1) p. 14, (2) p. 18. — Hintz (1) p. 305—310, 573—576. — Horn (2) p. 100, (3) p. 109—112. — Hubenthal (1) p. 26—27, (1a) p. 119—120, (2) p. 146—149. — Jensen-Haarup (1) p. 541—554. — Jordan (1) p. 192—194. — Kuhnt (1) p. 219—270, (2) p. 583, (3) p. 716—717. — Lea (2) p. 153—172, 505—526. — Löden (1) p. 172. — Lüderwaldt (1) p. 95—96. — Moser (3) p. 293—301. — Ohaus (1) p. 173—186, (2) p. 388, (2a) p. 108, (2b) p. 461, 581—583, (3) p. 671—690, (4) p. 711, (5) p. 96. — Pope (1) p. 335. — Petri (1) p. 561—566. — Pic (27) p. 194—195. — Schilsky (2) p. 291—292, (3) p. 456—457. — Schmidt (1) p. 353—361. — Schubert (1) p. 121. — Spaeth (1) p. 55—62. — Spaney (1) p. 625—634. — Splichal (1) p. 567. — Vorbringer (1) p. 576—577. — Wellman (3) p. 22—26.

Berliner Entomologische Zeitschrift. 55. 1910: Kolbe (5) p. (19)—(21). — Quiel (1) p. 181—192. — Schulze (2) p. 1—8. — Wanach (1) p. 159, (2) p. (3), (3) p. ?

Wiener Entomologische Zeitung. 29. 1910: Bau (1) p. 247—249. — Depoli (1) p. 306. — Fleischer (1) p. 146, (2) p. 198, (2a) p. 200, (3) p. 326—327, (4) p. 328—330. — Formánek (2) p. 199—200, (3) p. 242—244. — Heller (1) p. 179—197. — Hetschko (1) p. 208, 331. — Matits (3) p. 141—142. — Meyer (1) p. 28. — Müller (1) p. 129—131. — Netolitzky (1) p. 41—50, (2) p. 209—228, (3) p. 300. — Penecke (1) p. 245—247. — Pic (28) p. 315—316. — Reitter (1) p. 36, (2) p. 37—38, (3) p. 50, (4) p. 100, (5) p. 128, (6) p. 131, (7) p. 143—144, (8) p. 147—148, (9) p. 151—163, (10) p. 163, (11) p. 164, (12) p. 165—178, (13) p. 197, (14) p. 201—203, (15) p. 204—205, (16) p. 205, (17) p. 206, (18) p. 264—266, (19) p. 272, (19a) p. 273, (19b) p. 273—274, (20) p. 313, (21) p. 317—318. — Wanka (1) p. 148. — Weise (6) p. 207—208. — Wichmann (1) p. 145—146.

Zeitschrift für wissenschaftliche Insektenbiologie. 6. 1910: Buhk (1) p. 342—346. — Eichelbaum (2) p. 10—13, 235—240, 396—398. — Escherich (1) p. 25—31. — Friederichs (1) p. 247—250, 310—311. — Holdhaus (2) p. 1—4, 44—57. — Jensen-Haarup (1) p. 167—169. — Kleine (5) p. 289—292. — Krausse (1) p. 139—141, (2) p. 301—305. — Lüderwaldt (2) p. 61—63. — Matits (1) p. 300—301, (2) p. 447—449. — Matsumura (1) p. 137—138. — Meissner (1) p. 98—101, (2) p. 115, (3) p. 308—309, 356. — Paganetti (1) p. 142—144, 169—171. — Pax (1) p. 116—118, 186—190, 315—320, 403—406, 453—455. — Rainbow (1) p. 314. — Reineck (2) p. 65—66. — Remisch (1) p. 242—244. — Roubal (12) p. 250—253. — Schrottky (1) p. 67—68. — Tölg (1) p. 208—211. — Wasmann (2) p. 5—10, 37—39.

Entomologische Rundschau. (Früher Insektenbörse). Stuttgart. 27. 1910: Barkowski (1) p. 78—80. — Bernau (1) p. 13—15, (2) p. 166—168, 176—177. — Buhk (1) p. 127—128 u. 134—136. — D. R. (1) p. 80—81. — Ewers (1) p. 18. — Krausse (3) p. 145—146, 161, 171, 179. — Kuhnt (4) p. 48—50, 57—58, 61—63, 70—72, 81—83, 90—91, 98—99, 112—114, 122—123, 130—131, 138—139, 147, 154—155, 162—163, (5) p. 38, 61, 69—70, 77, 102—103, 111, 117, 125, 134, 141, 150, 157, 173. — Petri (1) p. 143—145, 152—153, 160—161, 169—170, 177—179. — Reineck (1) p. 89—90. — Schaufuss (1) p. 7, 20—21, 27—29. — (2) p. 10. — Schmidt (1) p. 111, 137—138, (2) p. 121. — Schuster (1) p. 73—74. — Sokolár (2) p. 4—6. — Strohmeyer (7) p. 6.

Internationale entomologische Zeitschrift. Guben. IV. 1910—1911: Klossowski (1) p. 123—124. — Konschegg (1) p. 99. — Möllenkamp (1) p. 12, 33. — Moser (4) p. 4. — Reinberger (1) p. 142—143. — Ross (1) p. 19—20, (2) p. 59—60 u. 63—64, (3) p. 99, (4) p. 153—154, (5) p. 220—221, (6) p. 259—260. — Schulze (1) p. 20. — Stichel (1) p. 24, 187—188, 199—200, 208.

Entomologische Blätter. VI. 1910: Bernhauer (1) p. 256—260. — Bickhardt (1) p. 18—20, (2) p. 29, (3) p. 31, 63, 118, 226, 247, 269, 301, (4) p. 84, (5) p. 177—186, 223—227, — (6) p. 210, (7) p. 266—267, (8) p. 300, Eggers (3) p. 35—39, (4) p. 211—212, — Formánek (1) p. 17—18. — Füge (1) p. 205—208. — Hagedorn (2) p. 1—4. — Heinemann (1) p. 157—164. — Heyden (1) p. 28. — Hubenthal (3) p. 300, (4) p. 62, 84, 148, 174, 210, 268, 300. — Kleine (1) p. 4—12, 42—53, 71—74, 102—107, 137—141, 165—172, 187—205, 231—244, 261—265, 275—294, 305—339, (2) p. 29, 85, 212, (3) p. 217, (4) p. 245. — Köster (1) p. 118, (2) p. 245. — Krausse (5) p. 173—174. — Meissner (4) p. 228—230. — Patkiewicz (1) p. 29. — Pfeiffer (1) p. 81—83, 110—112, (2) p. 295—299. — Rabe (1) p. 14—17, (2) p. 97—101. — Rambousek (3) p. 227—228. — Rapp (1) p. 60—62, 78—81. — Reitter (22) p. 13, (23) p. 20—22, (24) p. 56—57, (25) p. 65—69, 92—97, 133—137, (26) p. 164—165, (27) p. 273—274. — Rothenburg (1) p. 146—148. — Roubal (10) p. 108—110, (11) p. 153—157. — Rupertsberger (1) p. 33—35. — Scheeser (1) p. 29. — Sokolar (1) p. 58—60, 75—78, 101—102. — Strohmeyer (1) p. 69—71, (2) p. 88—91, (3) p. 92, (4) p. 126—132, (5) p. 186—187, (6) p. 221—223, (7) p. 6. — Tremoleras (1) p. 22—28, 39—41. — Weber (1) p. 172—173. — Wichmann (2) p. 209—210. — Zoufal (1) p. 53—56.

Deutsche entomologische Nationalbibliothek. Berlin. 1. 1910: Born (6) p. 39—40, 47—48. — Dampf (1) p. 25, 76, 77, (2) p. 72. — Handlirsch (1) p. 23. — Hubenthal (5) p. 26—27. — Schaufuss (4) p. 1, 20, 42, 51—52, 59—60, 68, 77, 88. — Schenkling (1) p. 66. — Schmitz (1) p. 6—7, 13—14. — Seidlitz

(1) p. 15. — Wanach (4) p. 24, (5) p. 27. — Wasmann (3) p. 55—56, 62—64.

Entomologisches Jahrbuch. 20. 1911 (1910): Dorn (1) p. 129—132. — Haars (1) p. 139—146. — Kuhnt (6) p. 90—96. — Meixner (1) p. 133—138.

Carinthia. II. Mitteilungen des Naturhistorischen Landesmuseums für Kärnten. Klagenfurt. 100. 1910: Prossen (1) p. 163—186, 235—249.

Societas Entomologica. Stuttgart. 25. 1910—1911: Bernhauer (3) p. 71—72, 78—79. — Born (1) p. 25, (2) p. 57, (3) p. 70, (4) p. 73—75, (5) p. 91. — Jordan (1) p. 13—14. — Klimsch (1) p. 56. — Matits (4) p. 86—87. — Pehr (1) p. 1—3, 6—8. — Rühl (1) p. 63—64, 68. — Sokolar (4) p. 101—103.

Acta Societatis Entomologicae Bohemiae. Prag. 7. 1910: Blattny (1) p. 135—137. — Heyrovsky (1) p. 22—23, (2) p. 27—28, (3) p. 31, (4) p. 31, (5) p. 31—32, (6) p. 114. — Holik (1) p. 21—22. — Jedlitschka (1) p. 60—90. — Juretschek (1) p. 1—4, 4—6. — Krishenecky (1) p. 30, (2) p. 59, (2a) p. 59, (3) p. 122—128, (4) p. 151—153 u. 153—154, (5) p. 160. — Lokay (1) p. 38, (2) p. 94—96, (3) p. 120. — Obenberger (1) p. 131—134, (2) p. 57—58, (3) p. 154—158. — Rambousek (1) p. 28—29, (2) p. 98. — Roubal (1) p. 18, (2) p. 19—21, (3) p. 23—27, (4) p. 99, (5) p. 121, (6) p. 121, (7) p. 137—145, (8) p. 158—160. — Schulz (1) p. 160. — Sokolar (3) p. 121—122. — Sterba (1) p. 14—15, (2) p. 15—17. — Tyl (1) p. 7—10, 156—157. — Zeman (1) 29, (2) 48—50.

Rovartani Lapok. Budapest. 17. 1910: Bolkay (1) p. 185. — Csiki (1) p. 17—22, (2) p. 28, (3) p. 57—59, (4) p. 114—117, (5) p. 117—120, 151—153, (6) p. 177. — Kaufmann (1) p. 68—71. — Kendi (1) p. 6—12. — Laczó (1) p. 12. — Meusel (1) p. 106—109. — Mihók (1) p. 25—28. — Pillich (1) p. 154—158. — Szombathy (1) p. 190—191.

Zoologische Zeitschriften.

Zoologischer Anzeiger. 35, 36. 1910: Hofeneder (3) 36. p. 47—49. — Knoche (1) 35. p. 261—265. — Krausse (4) 35. p. 793—795. — Müller (2) p. 184—186. — Rungius (1) 35. p. 341—347. — Schimmer (1) p. 81—95. — Ssolowiëw (1) p. 577—583. — Strohm (1) p. 156—159.

Zeitschrift für wissenschaftliche Zoologie. 1910: Bauer (1) 95. p. 594—646. — Holste (1) 96. p. 419—476. — Krüger (1) 95. p. 327—381, fig. 1—33, tab. XI, XIa.

Zoologische Jahrbücher. Abteilung für Systematik. 29. 1910: Knish (1) p. 451—454.

Zoologische Jahrbücher. Abt. Anatomie. 30, 31. 1910: Deibel (1) 31. p. 107—160. — Günthert (1) 30. p. 301—372.

Zoologische Jahrbücher. Suppl. 12. 1910: Fiebrig (1) p. 161—264.

Zoologisches Centralblatt. 17. 1910: Adelung (1) p. 180. — Bachmetjew (1) p. 780—781. — Dalla Torre (1) p. 780. — Heymons (1) p. 635—636, 775—782.

Zoologischer Jahresbericht pro 1909. Leipzig 1910: Mayer (1) p. 77—81.

Zeitschrift für allgemeine Physiologie. Jena. 10. 1910: Widmark (1) p. 431—435.

Abhandlungen und Berichte des zoologischen Museums zu Dresden. XIII. 1910. No. 3: Heller (1) p. 1—42.

Mitteilungen des zoologischen Museums. Berlin. 5. 1910: Kolbe (1) p. 1—49.

*Mitteilungen des zoologischen Vereins Karlsruhe. 18. 1907: Hartmann (1) p. 152—198.

Archiv für Naturgeschichte. 76. I 1910: Deegener (1) H. 2. p. 27—43. — Kirchoffer (1) H. 2 p. 1—26. — Weise (7) H. 1. p. 67—127.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Archiv für Entwicklungsmechanik. 29. 1910: Przibram (1) p. 587—615.

Biologisches Centralblatt. 30. 1910: Jordan (1) p. 85—96. — Wasmann (4) p. 97—102, 129—138, 161—181.

Internationale Revue der gesamten Hydrobiologie. II. 1909, III. 1910: Böving (1) III. Suppl. p. 1—108. — Roth (1) II p. 668—714.

Aus der Natur. 6. 1910: Kolbe (3) p. 201—206, 235—241, 266—273, 303—311, 336—341.

Jenaische Zeitschrift für Naturwissenschaften. 46. 1910: Haller (1) p. 591—632.

Prometheus. Berlin. 22. 1910: Sajó (1) p. 10—13.

Verhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft in Wien. 60. 1910: Apfelbeck (1) p. (40)—(42). — Bernhauer (2) p. 350—393. — Heikertinger (1) p. (42)—(49), (2) p. (52)—(55). — Holdhaus (1) p. (50)—(51). — Knish (1) p. (51)—(52). — Luze (1) p. 226—245, (2) p. 393—394, (3) p. 394—395. — Roubal (9) p. 263—264.

Abhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft in Wien. VI. 1. Jena 1910: Holdhaus & Deubel (1) p. 1—202.

Verhandlungen des Naturforschenden Vereins in Brünn 48. 1909 (1910): Weise (1) p. 25—53, (2) p. 115—162.

Bericht des naturwissenschaftlichen Vereins Innsbruck. 32. 33. 1910: Hofeneder (1) 32. p. 33—58, (2) 33. p. 1—205.

*Annalen des Naturhistorischen Hofmuseums. Wien. 23. 1909: Wohlberedt-Triebes (1) p. 237—262.

Sitzungsberichte herausgegeben vom naturhistorischen Verein der preussischen Rheinlande und Westfalens. Botanik u.

Zoologie. E. Bonn. 1909, 1910: Borgers (1) 1909 p. 34—43. — Andreae (1) p. 53—61. — Roettgen (1) p. 45—46.

Schriften der physikalischen Gesellschaft. Königsberg. 50. 1909: Lühe (1) p. 347—348.

*Verhandlungen des Vereins für naturwissenschaftliche Unterhaltung. Hamburg. 14. 1910: Stern (1) p. 177—195.

*Deutsche Naturwissenschaftliche Gesellschaft. Beilage. 1910: Sajó (2) p. ?[1]).

*Mitteilungen der naturhistorischen Gesellschaft. Colmar. N. F. 10. 1910: Bourgeois (4) p. 481—542.

*Berichte der deutschen botanischen Gesellschaft. 28. 1910: Neger (1) p. 455—480.

Bulletin International de l'Académie de Cracovie. Anzeiger der Akademie der Wissenschaften in Krakau. Math.-Naturw. Klasse. 13. 1910. B: Fuliński (1) p. 12—16. — Hirschler (1) p. 453—466.

Annales Historiae Naturalis Musei Nationalis Hungarici. 8. 1910: Csiki (7) p. 444—445, (8) p. 590—592. — Szombathy (1) p. 353—360, 445—448, (2) p. 575—589.

*Wissenschaftliche Mittheilungen aus Bosnien und der Herzegowina. Sarajewo. XII. 3. 1909: Simroth (1) p. ?.

Berichte des Landes-Museums von Bosnien und der Herzegowina. XXI. 1909: Apfelbeck (2) p. 297—301.

Allattani Közlemények. Budapest. IX. 1910: Szente (1) p. 175—180, 208.

Bulletin de la Société des Sciences. Bucharest, Roumanie. 19. 1910: Wagner (1) p. 939—947.

Forst- und landwirtschaftliche Zeitschriften.

Naturwissenschaftliche Zeitschrift für Forst- u. Landwirtschaft. Stuttgart. VIII. 1910: Escherich & Baer (1) p. 154—158. — Kleine (5) p. 289—293, 349—354. — Nüsslin (1) p. 289—298.

Zeitschrift für Pflanzenkrankheiten. Stuttgart. 20. 1910: Köck (1) p. 76—79.

Praktische Blätter für Pflanzenbau und Pflanzenschutz. 1910: Korff (1) p. 125—130, (2) p. 62, (3) p. 191.

*Vorträge für Pflanzenschutz. Bromberg. H. 1. 1910: Wolff (1) p. 43—68.

Forstwissenschaftliches Centralblatt. 32. 1910: Puster (1) p. 633—649. — Rothe (1) p. 330—333. — Tiemann (1) p. 84—91.

---

[1]) Die Benennung der Zeitschrift in Kuhn's Referat über Sajó (2) ist leider sehr unvollständig.

Zeitschrift für Forst- u. Jagdwesen. 1910: Platen (1) p. 174—176.
Deutsche Forst-Zeitung. 24. 1909: Junack (1) p. 963.
Allgemeine Forst- u. Jagd-Zeitung. 1909: Eckstein (1) Suppl. p. 65—67. — Walther (1) p. 325.

b) Dänemark, Norwegen, Schweden, Finnland.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Zeitschriften.

Entomologiske Meddelelser. Kopenhagen. III. 5. 6. 1910: Böving (1) p. 319—376. — Holstebroe (1) p. 377—403. — Johansen (1) p. 286—304. — Schilsky (1) p. 255—256.
*Flora og Fauna. 1910: Kristensen (1) p. 33—35.
Stavanger Museum. Aarsberetning. 20. 1909 (1910): Helliesen (1) No. II. p. 1—15.
Tromsö Museums Aarshefter. 30. 1907 (1910): Sparre-Schneider (1) p. 37—216.
Entomologisk Tidskrift. Stockholm. 31. 1910: Eichelbaum (1) p. 197. — Schönfeldt (1) p. 21—22.
Arkiv för Zoologi. Stockholm. VI. 1910: Trägårdh (1) VI. 7. p. 1—25.
Meddelanden af Societas pro Fauna et Flora Fennica. Helsingfors. 36. 1910: Poppius (1) p. 105, 217. — Sahlberg (1) p. 54, 217, (2) p. 167—176, 218. — Wuorentaus (1) p. 63—73, 217.

c) Russland.

Selbständig erschienene Werke: Jacobson 4, Schevyrëw 1.

Entomologische Zeitschriften.

Revue russe d'Entomologie. St. Petersburg. X. 1910: Barowski (1) p. 39—41. — Briansky (1) p. 86—87. — Chagrin (1) IX. 1909 p. 404—405. — Jacobson (3) p. 53—60. — Jatzentkowsky (1) p. 80—85, (2) p. 91, 94—96, 108, 117—118. — Kitzeritzky (1) p. 281. — Koshantschikow (1) p. 18—20. — Lutschnik (1) p. 140—143. — Olsoufiew (1) p. XLIX. — Pliginski (1) p. 123—124, (2) p. 170—172. — Redikortzew (1) p. 91—94. — Roubal (13) p. 195—204. — Saitzev (1) p. 223—226, (2) p. 91, 94—95, 228—231, (3) IX p. 491—492. — Ssemënow (1) p. 42—44, (2) p. 150—153, (3) p. 241—219, (4) p. LXI—LXXVI. — Ssmirnow (1) p. 186—189. — Ssuworow (1) p. 61—71, (2) p. 282—295. — Tarnani (1) p. 109—110, 113—114, 116, 245—246.
Horae Societatis Entomologicae Rossicae. St. Petersburg. 39. 1909. 1910: Jacobson (1) p. 489—508. — Jakovlev (1) p. 276—327. — Oschanin (1). 38. Suppl. p. 14—138, 140—212. — Ssemënow (5) p. 1—50.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Mémoires de l'Académie des Sciences. St. Petersburg. (8) XVIII. 9. 1910: Jacobson (5) p. 53—66. — Poppius (3) p. 1—10. — Saitzev (4) p. 11—52.

*(Der Naturfreund). St. Petersburg. 5. 1910: Lutschnik (1) p. 118—120.

Forst- und landwirtschaftliche Zeitschriften.

(Annalen des landwirtschaftlichen Instituts in Moskau. 16. 1910): Jachontoff (1) p. 227—253.

(Forst-Journal). St. Petersburg. 40. 1910: Vinogradow-Nikitin (1) p. 765—770.

Forstliche Schriften Suwalki. III. 1910: Woronzow (1) p. 1—5.

(Die Landwirtschaft). Kiew. V. 1910: Bragina p. 1407—1414.

(Arbeiten der forstlichen Versuchs-Abtheilung Russlands). St. Petersburg. 19, 21. 1909: Golowjanko (1) 21. p. 1—56. — Prschemetzki (1) 19. p. 1—66.

d) Frankreich.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Entomologische Zeitschriften.

Bulletin de la Société Entomologique de France. 1910: Abeille de Perrin (1) p. 83, (2) p. 222. — Achard (1) p. 279—281. — Alluaud (1) p. 194—196. — Bedel (1) p. 71—72, (2) p. 83—84. — Blanchard (1) p. 322—323. — Boileau (1) p. 340. — Boppe (1) p. 235—237. — Bourgeois (1) p. 126—129, (2) p. 129—130, (3) p. 264—266. — Bourgoin (1) p. 101—102. — Buysson (3) p. 196—198. — Chatanay (1) p. 323—324. — Chrétien (1) p. 331—332. — Deville (1) p. 158—159. — Fleutiaux (1) p. 111—114, (2) p. 174—176. — Gadeau (1) p. 130—134, (2) p. 135. — Gahan et Gounelle (1) p. 237—238. — Garreta (1) p. 73—74. — Gounelle (1) p. 46—48, (2) p. 136—143. — Grouvelle (1) p. 143—145, (2) p. 324—327. — Jacobson (1) p. 263—264. — Jeannel (1) p. 8—15, (2) p. 29—33, (3) p. 49—50, (4) p. 50—52, (5) p. 84—87, (6) p. 281—285, (7) p. 359—365. — Lesne (1) p. 254—255, (2) p. 303—305. — Léveillé (1) p. 176—177. — Maindron (1) p. 15—17, (2) p. 34—35. — Méquignon (1) p. 145—148, (2) p. 210—211. — Mollandin (1) p. 234. — Normand (1) p. 87—88. — Olivier (1) p. 344—345, (2) p. 238—239, (3) p. 285—287, (4) p. 343—345. — Peschet (1) p. 89—90. — Peyerimhoff (1) p. 149—154, (2) p. 266—268, (3) p. 287—291. — Pic (1) p. 36, (2) p. 53—54, (3) p. 75, (4) p. 90—91, (5) p. 114—115, (6) p. 154—157, (8) p. 256—257, (9) p. 257—258, (10) p. 290—292, (11) p. 305—307, (12) p. 345—346. —

Raffray (3) p. 365. — Seillière (1) p. 239—241, (2) p. 327—330. — Sicard (1) p. 163—164, (2) p. 159—162. — Vuillet (1) p. 103—104, (2) p. 242—243, (3) p. 268—269, (4) p. 347—348.

Annales de la société entomologique de France. Paris. 1910: Boucomont (1) p. 333—350. — Buysson (1) p. 103—128. — Chatany (2) p. 395—466. — Pic (12a) p. 390—394. — Raffray (2) p. 180—264. — Sicard (1) p. 377—389.

Revue d'Entomologie. XXVIII. 1909—1910. (1910—1912 [1]): Buysson (4) p. 167—168, (5) p. 168—171. — Deville (2) Beilage p. 273—320.

Miscellanea entomologica. Narbonne. XVIII. 1910: Barthe (1) p. 3—4, (2) p. 18—20, 29—30, 37—38, (3) p. 4, 21, 53, 161—162, 76, 87, (4) Beilage p. 65—112, (5) Beilage p. 65—122. — Gozis (1 [2]) Beilage p. 1—16. — Lapouge (1) p. 60, 70—76, 85—87, 93—95.

Materiaux pour servir à l'Etude des Longicornes. VII. 2. 1910: Pic (38) p. 2—6, (39) p. 6—8, (40) p. 8—17, (41) p. 17—20, (42) p. 21—24, (43) p. 24.

Zoologische Zeitschriften.

Bulletin de la société de zoologie. Paris. 35. 1910: Pic (31) p. 60—61.

Archives de Zoologie expérimentale et générale. Paris. (5) V. 1910: Jeannel (8) p. 1—48.

Id. Notes et Revue. (5) V. 1910: Jeannel (9) p. CXLIX—CLXIII.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Bulletin du Museum national d'histoire naturelle. Paris. 16. 1910: Bénard (1) p. 266—269. — Gounelle (3) p. 15—19. — Grouvelle (5) p. 269—270. — Lesne (1) p. 183—186. — Olivier (5) p. 186—199. — Pic (24) p. 19—21, (25) p. 21—24, (26) p. 154—156.

Comptes Rendus de l'Academie des Sciences. Paris. 150, 151. 1910: Beauverie (1) 150. p. 1071—1074. — Chatanay (3) 151. p. 1001—1004.

Comptes Rendus etc. etc. de la Société de Biologie. Paris. 68. 1910: Popovici (1) p. 628—630.

Archives d'Anatomie microscopique. Paris. XII. 1910: Poyarkoff (1) p. 333—474.

L'Echange. Revue Linnéenne. 26. 1910: Hustache (1) p. 19—20, 27—28, 40, 42—43, 59—60, 68—69, (2) p. 34—35, (3) p. 52—53, (4) p. 91—92. — Lapouge (1) p. 4—5, 11—12. — Pic (13) p. 1—2, 9—11, 17—19, 25—27, 33—34, 41—42, 49—51, 57—58, 65—66,

---

[1]) War im August 1912 noch nicht beendigt, ebenso fehlte noch der Schluss von XXVI 1907.

[2]) Diese Arbeit, die factisch 1910 im December in No. 12 als Beilage erschien, fehlt im Inhaltsverzeichnis, wo statt dessen als Druckfehler „Buysson Tabl. det. *Elatérides*“ steht.

81—83, 89—91, (14) p. 3—4, (15) 5—7, 12—14, 20—22, 28—30, 36—37, 45—47, 53—54, 60—63, 69—91, 74—78, 86—87, 94—95, (16) p. 24a—d, (17) p. 51—52, (18) p. 58—59, (19) p. 66—67, (20) p. 78, (21) p. 79, (22) p. 83—84, (23) p. 92—94. — Xambeu (1) Beilage p. 17—60.

Archives de la Parasitologie. Paris. 13. 1909 (1910): Houlbert (1) p. 551—554.

*Le Naturaliste. Paris. 32. 1910: Pic (33) p. 17—19, (34) p. 105—115.

*Feuille des jeunes naturalistes. Paris. 40. 1910: Bastien (1) p. 147. — Boulay de Lesdain (1) p. 137. — Dufour (1) p. 117. — Mercier (1) p. 95—96. — Picard (1) p. 135. — Rabaud (1) p. 104—107, (2) p. 148.

Revue Scientifique du Boubonnais et du Centre de la France. 23. 1910: Gozis (1) p. 82—118.

*Bulletin de la société d'historie naturelle. Autun. 22. 1909: Pic (35) p. 145—200.

*Bulletin de la société des sciences naturelles de Nîmes. 36. 1909. Darboux & Mingaud (1) p. 18—19.

*Bulletin de la société Linnéenne. Marseille. 1. 1909: Abeille (3) p. 8—9, (4) p. 22—31. — Robert (1) p. 42—43.

Forst- und landwirtschaftliche Zeitschriften.

*Annales de la station de limnologie. Besse. 1. 1909: Dufour (1) p. 61—84.

e) Belgien und Holland.

Selbständig erschienene Werke: Hagedorn 3, Horn 4, Kerremans 1, Schmidt 2.

Zeitschriften.

Annales de la Société entomologique de Belgique. Bruxelles. 54. 1910: Bondroit (1) p. 231—232. — Champion (11) p. 211—212. — Desbrochers (1) p. 123—132. — Dupuis (1) p. 187—195, (2) p. 408. — Gebien (1) p. 144—182. — Guilleaume (1) p. 296. — Heller (3) p. 199—203. — Horn (1) p. 293—295. — Kolbe (1) p. 74—80, (2) p. 330—354. — Lameere (1) p. 240—292, 368—383. — Moser (1) p. 58—59, (2) p. 355—367. — Ohaus (1) p. 213—227. — Pic (29) p. 196—198, (30) p. 413, 414. — Sternberg (1) p. 33—44, 91—102. — Wasmann (1) p. 392—402.

Notes from the Leyden Museum 32. 1910: Gillet (1) p. 1—31. — Grouvelle (3) p. 223—224, (4) p. 241—256. — Heller (1) p. 177—183. — Moulton (1) p. 187—193. — Ritsema (1) p. 219—222.

Tijdschrift voor Entomologie. 53. 1910: Docters van Leeuwen (2) p. 18—40. — Veth (1) p. 305—311.

Entomologische Berichten uitgegeven door de Nederlandsche Entomologische Vereeniging. III. no. 51—56. 1910 p. 29

—116: Everts (3) p. 40, (4) p. 93, (5) p. 112—114. — Mac Gillavry (1) p. 39—40. — Meijere (1) p. 94—97. — Schmitz (2) p. 59. — Uyttenboogart (1) p. 34—38, 60—63, (2) p. 38—39, (3) p. 101—102. — Uyttenboogart-Eliasen (1) p. 99—101.

f) England.

Selbständig erschienene Werke: Arrow 3, Champion 12, Perkins, Scott & Sharp 1, Sharp 8, Walker 14.

Entomologische Zeitschriften.

Transactions of the entomological Society. London. 1910: Harwood (1) p. XXVIII. — Joy (1) p. 379—385. — Lea (1) p. 514—516. — Olivier (6) p. 532—533.

The Entomologist's Magazine. 46. (II) XXI. 1910: Armstrong (1) p. 16. — Barton (1) p. 189—190. — Beare (1) p. 32, (2) p. 71, (3) p. 117—118, (4) p. 281. — Britten (1) p. 212 213. — Britten and Newbery (1) p. 178—183. — Bucknill (1) p. 15. — Butler (1) p. 191. — G. C. Cameron (1) p. 33, (2) p. 135, 136, (3) p. 183—184, (4) p. 280. — Champion (1), p. 32, (2) p. 70, (3) p. 70—71, (4) p. 91, (5) p. 145, (6) p. 188—189, (7) p. 261, (8) p. 261, (9) p. 279, (10) p. 279—280. — Champion and Lloyd (1) p. 1—3. — H. G. Champion (1) p. 281. — Chapman (1) p. 260—261. — Dalglish (1) p. 262—263. — Day (1) p. 35, (2) p. 90—91, (3) p. 191—192. — De la Garde (1) p. 33, (2) p. 91, (3) p. 115—117, (4) p. 206—207. — Donisthorpe (1) p. 32—33, (2) p. 118, (3) p. 118—119. — Dunlop (1) p. 16. — Dutton (1) p. 34—35. — Edwards (1) p. 80—83, (2) p. 132—135. — Fergusson (1) p. 238. — Fowler (1) p. 14—15, (2) p. 228, (3) p. 262. — Halbert (1) p. 62—66. — Hamm (1) p. 137, 138. — Joy (1) p. 4, (2) p. 25—27, (3) p. 205, (4) p. 252, (5) p. 267—270. — Joy and Tomlin (1) p. 250—252. — K. J. (1) p. 21—22. — Keys (1) p. 117, (2) p. 262. — Newbery (1a) p. 16, (1) p. 83—84; (2) p. 109, (3) p. 131—132, (4) p. 229—231. — Nicholson (1) p. 33. — Nicholson & Jennings (1) p. 71. — Selous (1) p. 6—8, (2) p. 214, (3) p. 214. — D. Sharp (1) p. 4—6, (2) p. 27, (3) p. 28, (3a) p. 71, (3b) p. 71, (3c) p. 89—90, (3d) p. 90, (4) p. 105—108, (5) p. 129—131, (6) p. 250, — W. Sharp (1) p. 33—34. — Tomlin (1) p. 15, (2) p. 15, (3) p. 139—141, (4) p. 145, (5) p. 191—192. — Walker (1) p. 30, (2) p. 30, (3) p. 30, (4) p. 91, (5) p. 117, (6) p. 144, (7) p. 191, (8) p. 213, (9) p. 213, (10) p. 213, (11) p. 238, (12) p. 280, (13) p. 281. — Walsh (1) p. 16.

The Entomologist. London. 53. 1910: Bishop (1) p. 116. — Fordham (1) p. 23. — Gahan (2) p. 84—87. — Moulton (1) p. 202. — Sharp (7) p. 130. — Swinton (1) p. 64.

*The Entomologist's Record. London. 22. 1910: Bagnall (1). p. 261. — Beare (5) p. 1—7, (6) p. 116, 295, (7) p. 115. — Donisthorpe

(4) p. 139, (5) p. 116, (6) p. 202. — Lowe (1) p. 9—11. — Morley (1) p. 31. — Nicholson (1) p. 159. — Taylor (2) p. 173, (3) p. 173, 270. — Tomlin (6) p. 189.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

Annals and Magazine of Natural History. London. (8). 5. 6. 1910: Arrow (1) 5. p. 153—157, (2) 6. p. 64—72, — Gahan (1) 5. p. 55—76. — Lewis (1) 6. v. 43—58.

The Naturalist. 1910: Bayford (1) p. 343. — Dollman (1) p. 96, (2) p. 70, 297, (3) p. 296, (4) p. 36, (5) p. 96, (6) p. 70. — Fordham (1) p. 23. — Thompson (1) p. 450, (2) p. 176, 203, (3) p. 261.

*The Glasgow Naturalist. 2. 1910: Dunlop (2) p. 25. — Fergusson (1) p. 134, (2) p. 83—92, (3) p. 131. — M'Leod (1) p. 78—80.

*Hastings and East Sussex Naturalist. 1. 1910: Bennett (1) p. 212—228. — Bloomfield (1) p. 205—211.

*Irish Naturalist. Dublin. 19. 1910: Balfour-Browne (3) p. 180—184. — Carpenter (1) p. 79. — Forbes (1) p. 89—91. — Halbert (2) p. 30—33. — Johnson (1) p. 179. — Morley (1) p. 185, (2) p. 139. — Nicholson (3) p. 93. — W. Sharp (3) p. 245—247.

*Lancashire Naturalist. 3. 1910: Hardy (1) p. 44, (2) p. 133. — Taylor (1) p. 64—66.

*Annals of Scottish Natural History. Edinburgh. 1910: Balfour-Browne (1) p. 76—86, (2) p. 310—340.

*Transactions of the Royal Society Edinburgh. 47. 1910: Balfour-Browne (2) p. 310—340.

*Transactions of the Society of natural Science. Perth. 5. 1910: W. Sharp ()2 p. 46—47.

g) Italien.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Zeitschriften.

Rivista Coleotterclogica Italiana. VIII. 1910: Chinaglia (1) p. 1—8, 25—39, 56—60. — Della Beffa (1) p. 129—149, (2) p. 101—114. — Della Beffa & Gagliardi (1) p. 17—22. — Fiori (1) p. 117—120. — Krausse (1) p. 246. — Leoni (1) p. 9—16, 40—55, 69—95, (2) p. 153—194. — Porta (1) p. 22—24, 61—68, 96—100, 214—230, 121—128, 247—250. — Reitter (28) p. 115—116. — Ronchetti (1) p. 149. — Vitale (1) p. 195—213.

Redia. Giornale di Entomologia. Firenze. VI. 2. 1910. Berlese (1) p. 319—322. — Guercio (1) p. 235—241.

*Bolletino del Museo di zoologia e anatomia comparata. Torino. 25. 1910: Pangella (1) No. 618. p. 1—3, (2) No. 619. p. 1—4, (3) No. 622. p. 1—6.

Bolletino del Laboratorio di Zoologia Generale e Agraria della Scuola d'Agricultura in Portici. 4. 1910: Martelli (1) p. 292—294. — Sicard (1) p. 118—119. — Silvestri (1) p. 221—227, (2) p. 246—289.

h) Spanien und Portugal.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Zeitschriften.

Boletin de la Sociedad español de historia natural. Madrid. 10. 1910: Escalera (1) p. 283—284, 379—382. — Fuente (1) p. 181. — Lauffer (1) p. 88—90. — Pic (32) p. 87. — Schramm (1) p. 285—288.

Memorias de la Sociedad Española de Historia Natural. Madrid. I. Schluss. 1910: Catálogo.

Boletin de la Sociedad de Aragonesa de Ciencias Naturales. Zaragoza. 1910: Codina (1) p. 81, 82, (2) p. 144, (3) p. 270—271. — Fuente (2) p. 273.

Buttleti de la Institutió Catalana d'Historia Natural. (2) VII. 1910: Ferrer y Vert (1) p. 90—92. — Codina (4) p. 96—99.

II. Nord-Amerika.

Selbständig erschienene Werke: Casey 1.

Entomologische Zeitschriften.

The Canadian Entomologist. 42. 1910: Bowditch (1) p. 53—56. — Casey (2) p. 105—113, (3) p. 114—144. — C. J. S. B. (1) p. 379—380. — Cockerell (2) p. 371. — Criddle (1) p. 9—15. — Fall (1) p. 4—8. — Kirkaldy (1) p. 8. — Mason (1) p. 22—24. — Mc Dermott (1) p. 357—363. — Robertson (1) p. 323—330. — Swaine (1) p. 33—35, (1a) p. 30—31, (2) p. 161—165. — Tucker (1) p. 229—237. — Wellman (1) p. 389—396. — Wickham (2) p. 65—68. — Wolcott (1) p. 245—246. — Yothers (1) p. 69—71.

Journal of the New York Entomological Society. 18. 1910: Fall (3) p. 45—52. — Frost (4) p. 43—45. — Harris (1) p. 131. — Leng (1)p. 71—82. — Lutz (1) p. 271. — Schaeffer (1) p. 210—216. — Sherman (1) p. 173—197.

Entomological News. Philadelphia. 21. 1910. Blaisdell (1) p. 60—67. — Champlain & Kirk (1) p. 201—211. — Cockerell (1) p. 307. — Dietz (1) p. 47—48. — Fall (2) p. 5—9. — Fenyes (1) p. 117—119. — Fox (1) p. 75—82. — Girault (1) p. 226—228. — Graenicher (1) p. 72—75. — Wellmann (2) p. 211—222. — Wolcott (2) p. 320—323.

Psyche. Boston. 17. 1910: Blanchard (1) p. 258. — Brues (1) p. 81.

— Chapman (1) p. 63—68. — Frost (1) p. 86, (2) p. 130, (3) p. 256—257. — Hegner (1) p. 160.

Proceedings of the Entomological Society. Washington. 12. 1910: Banks, Schwarz & Viereck (1) p. 106—111. — Chittenden (3) p. 135—137. — Crawford (1) p. 145—146. — Terry (1) p. 111—113.

Transactions of the American Entomological Society. Philadelphia. 36. 1910: Fall (4) p. 89—194.

Pomona. Claremont. II. 1910: Essig (1) p. 260—274.

Naturwissenschaftliche Zeitschriften.

American Journal of Physiology XXVII. 1910: Kastle & Mc Dermott (1) p. 122—151.

American Journal of Science. (4) 29. 1910: Wickham (1) p. 47—51.

*Biological Bulletin published by the Marine Biological Laboratory, Woods Hole, Mass. 18, 19. 1910: Hegner (2) 19. p. 18—30. — Tower (1) 18. p. 285—352. — Wiemann (1) p. 180—187.

*Journal of Morphology. Philadelphia. 21. 1910: Wieman (2) p. 135—216, (3) p. 485—494.

*Bulletin of the Society of Natural Science. Buffalo. 9. 1909: Wickham (3) p. 399—405.

*Field Museum of Natural History. Publications. Chicago. Zool. Ser. 7. 1910: Wolcott (3) p. 339—401.

*Bulletin of the Wisconsin Natural History Society. Milwaukee. 8. 1910: Muttkowski (1) p. 135—136, (2) p. 161—162.

*Bulletin of the Indiana Department of Geology and Natural Resources. Indianopolis. No. 1. 1910: Blatchley (1) p. (1—1385) (2) p. 336—367.

Michigan Report of the Geological Survey. Lansing. 1908. 1909: Adams (1) p. 157—203. — Wolcott (4) p. 204—215.

Forst- und landwirtschaftliche Zeitschriften.

United States Department of Agriculture. Bureau of Entomology. Bulletin. Washington. 1909. 1910: Ainslie (1) 85. Pt. 8. p. I—IV u. 129—142. — Chittenden (1) 82. Pt. 6. p. 67—75. — Hopkins (1) 83. Pt. 1. p. I—XV u. 1—69. — Johnson (1) 89. p. 1—100. — Marsh (1) 82. Pt. 6. p. 76—84. — Parker (1) 82. Pt. 4. p. I—IV u. 33—58. — Snyder (1) 94. Pt. 1 p. I—IV u. 1—12. — Wildermuth (1) 85. Pt. 3. p. 1—IV u. 29—38.

U. S. Department of Agriculture. Bureau of Entomology. Circular. 1910: Chittenden (1) 130. p. 1—7. — Hunter (1) 122. p. 1—12. — Webster (1) 119. p. 1—5.

*Agricultural Experiment Station of the Cornell University. Circular. 8. 1910: Herrick (1) p. 1—6.

*Journal of the Economic Entomology. Concord. N. H. 3. 1910: Burgess (1) p. 217—222. — Dickerson (1) p. 316—317. — Pierce (1) p. 356—366. — Smith (1) p. 97—99. — Titus (1) p. 459—470.

Allgemein-wissenschaftliche Zeitschriften.

*Bulletin of the State Education Department of the Museum of Albany. 134. 1909, 141. 1910: Felt (1) 134 p. 1—206, (2) 141 p. 1—178. — Swaine (3) 134 p. 76—159.

*Publications of the Carnegie Institute. 1910. Johnson (1) 122. p. I—IV u. 1—104.

*United States Department of Commerce and Labor. Bulletin of the Bureau Standard. 6. 1910: Ives & Coblentz (1) p. 321—336.

The Museum of the Brooklyn Institute of Arts and Sciences. Science Bulletin. Brooklyn. I. No. 17. 1910: Schaeffer (1) p. 391—405.

III. Australien, Stiller Ocean, Süd- u. Central-Amerika, Afrika, Asien.

Selbständig erschienene Werke: vacat.

Zeitschriften.

Proceedings of the Linnean Society of New South Wales. Sydney. 35. 1910: Carter (1) p. 77—134, (2) p. 844—848. — Froggatt W. W. (5) p. 407—410. — Lea (4) p. 691—772. — Sloane (1) p. 378—406, (2) p. 435—458, (3) p. 823—842.

Proceedings of the Royal Society of Victoria. Melbourne. XXII. 1909 (1910), XXIII. 1910: Lea (7) 22. p. 113—152, (8) 23. p. 8—14, (9) p. 116—230.

Transactions of the Royal Society of South Australia. Adelaide. 34. 1910: Blackburn (1) p. 146—230. — Lea (10) p. 13—58.

The Victoria Naturalist. XXVII. 1910: Lea (5) p. 50—56.

Agricultural Gazette of New South Wales. Sydney. 1910: Froggatt (1) p. 406—407, (2) p. 468—469, (3) p. 963—964, (4) p. 336—338.

Queensland Agricultural Journal. XXV. 1910: Tryon (1) p. 78.

Philippine Journal of Science. Manila. V. 2. Sect. D. Ethnology, Anthropology, and General Biology. 1910: Moser (5) p. 183—189. — Ohaus (9) p. 233—262. — Weise (4) p. 139—148, (5) p. 223—232.

Bulletin of the New Zealand Institute. Wellington. 1910: Broun (1) 1. p. 1—78, (2) 2. p. 1—25.

Proceedings of the Hawaiian Entomological Society. Honolulu. 2. 1910: Swezey (1) p. 94—95.

Anales del Museo nacional. Montevideo. ser. 2. 1. 1910: Strohmeyer (8) p. 85—88.
Anales de la Sociedad Cientifica de Argentinia: 69. 1910: Brèthes (1) p. 205—227.
Revista del Museo de La Plata. XVII. 1910: Pic (37a) p. 108—110.
Revista do Museu Paulista VIII. 1910: Lüderwaldt (3) p. 414—433.
Annals of the South African Museum. Cape Town. 5. 1910: Béguin-Billecoq (1) p. 429—432. — Raffray (1) p. 419—423.
Bulletin de la Société Entomologique d'Egypte. III. 1910: Alfieri (1) p. 118. — Andres (1) p. 15—16, (2) p. 148. — Bedel (3) p. 13—14. — Buysson (2) p. 134—146. — Innes (1) p. 123—126. — Marchal (1) p. 155. — Pic (36) p. 26—27, (37) p. 151—155.
*Journal of Science. Cairo. 45. Lucas (1) p. 147.
Spolia Zeylanica. Colombo. 7. Pt. XXVI. 1910: Green (1) p. 107.
Record of the Indian Museum. Calcutta. 5. 1910: Malik (1) p. 202—213.
*Journal of the Straits Branch of the Asiatic Society. Singapore. 53. 1909: Bishop (1) p. 129—137.
Memoirs of the Department of Agriculture. Indian Entomology. Ser. 2. 1910: Maxwell-Lefroy (1) p. 139—163.
*For . . . Pamphlet. 15. Zoology. Calcutta. 1910: Stebbing (1) p. 1—18.
*Bulletin du Département d'Agriculture des Indes Néerlandaises. Buitenzorg. 35. 1910: Weele (1) p. 1—6.
*Teysmannia. Batavia. 21. 1910: Weele (1) p. 308—316.
*Cultuurgids. Salatiga. 12. 1910: Würth (1) p. 101—105.
Konchu Sekai. Gifu. XIII. 1909: Nawa (1) p. 496—503.
Journal of the College of Agriculture. Sapporo. 3. 1909: Niisima (1) p. 109—179.

C. Arbeiten nach Inhalt.

I. Literarische und technische Hülfsmittel.

a) Handbücher, Lehrbücher: **Houlbert** (2) Handbuch der Morph. u. Physiol., auch der *Col.*

b) Bibliographie, Geschichte: **Ahlwardt** (1) Catalogus Col., *Gyrinidae.* — **Bernhauer & Schubert** (1) Col. Catalogus. *Staphylinidae.* — **Bickhardt** (9) Col. Catalogus. *Histeridae.* — **Csiki** (9, 10, 11) Col. Catalogus. *Endomychidae, Scaphidiidae, Platypsyllidae, Orthoperidae, Phaenocephalidae, Discolomidae, Sphaeriidae.* — **Dalla Torre** (1) Col. Catalogus. *Cebrionidae.* — **Gebien** (3) *Col.* Catalogus. *Tenebrionidae.* — **Holdhaus & Deubel** (1) Literaturverzeichnis der *Col.* Siebenbürgens. — **Innes** (1) 1 *Cic.*, 9 *Car.*, 5 *Staph.*, 1 *Lathr.*, 9 *Scar.*,

1 *Bupr.*, 4 *El.*, 1 *Anob.*, 3 *Bostr.*, 18 *Ten.*, 2 *Anth.*, 1 *Melo.* nach Jägerskiöld aus Egypten aufgezählt. — **Jacobson** (2) Schriften Jakowleffs. — **Kuhnt** (3) Verzeichnis von 21 Schriften Vorbringers. — **Léveillé** (2) Bibliographie, (3) *Col.* Cat. *Temnorhilidae.* — **Olivier** (7, 8) *Col.* Catalogus. *Lampyridae, Rhagopthalmidae, Drilidae.* — **Oschanin** (1) Literatur der *Col.* der Horae Rossicae in den ersten 50 Jahren ihres Bestehens. — **Pape** (2) *Col.* Catalogus. *Brachyceridae.* — **Pic** (44) *Col.* Catalogus. *Scraptiidae, Hylophilidae.* — **Roon** (1) *Col.* Catalogus. *Lucanidae.* — **Ross** (1, 2, 3, 4, 5, 6) *Cer.* mit Lit. aufgezählt. — **Saitzev** (5) *Col.* Catalogus. *Dryopidae, Cyathoceridae, Georyssidae, Heterocesidae.* — **Schenkling** (2, 3) *Col.* Catalogus, *Cleridae.* — **Schmidt** (3) *Col.* Catalogus. *Aphodiinae.* — **Schönfeld** (2) *Col.* Catalogus. *Brenthidae.* — **Seidlitz** (1) Bibliogr. — **Sharp** (8) Bibliogr. — **Speiser** (1) Literatur für 1907 über *Col.* — **Ssemënow** (4) Bibliogr. über 12 Schriften Jakovlevs. — **Banks, Schwarz & Viereck** (1) Verzeichnis der Schriften Ulkes.

c) Biographien, Necrologe: **Dampf** (2) Necrolog über Gustav Vorbringer. — **Dittrich** (1) Necrolog über Prof. Dr. Gustav Kraatz. — **Horn** (3) Necrolog über Prof. Dr. Gustav Kraatz. — **Hubenthal** (3) Necrolog über G. Vorbringer. — **K. J.** (1). Necrolog über Prof. Dr. Gustav Kraatz. — **Kuhnt** (3) Necrolog über Gustav Vorbringer. — **Reitter** (19b) Biographisches über Heyden. — **Schaufuss** (2) Necrolog über Dr. Carl Dietrich Buddeberg. — **Ssemënow** (4, 5) Biographie von A. Jakovlev und W. Jakowleff. — **Banks, Schwarz & Viereck** (1) Necrolog über Henry Ulke † 1910.

d) Referate: **Adelung** (1) Referat über Smirnow 1909 (1), über Saitzev 1909 (1). — **Bachmetjew** (1) 2 Referate siehe Titel. — **Barthe** (3) 6 Referate siehe Titel. — **Bickhardt** (3) 8 Referate siehe Titel; (5) Referat über Bickhardt 1910 (9). — **Blanchard** (1) Referat über Blatchley 1910 (1). — **Brues** (1) Referat über Pierce 1909 (1). — **C. J. S. B.** (1) Referat über Blatchley 1910 (1). — **Csiki** (1a) 18 Referate siehe Titel. — **Dalla Torre** (1) Referat über A. J. Müller 1909 (1). — **Dampf** (1) 4 Referate siehe Titel. — **Eckstein** (1) 17 Referate siehe Titel. — **Eggers** (2) 2 Referate siehe Titel, (4) 2 Referate siehe Titel. — **Escherich** (1) 5 Referate siehe Titel. — **Everts** (3) 2 Referate siehe Titel. — **Friederichs** (1) 17 Referate siehe Titel. — **Hetschko** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Heymons** (1) 4 Referate siehe Titel. — **Horn** (2) Referat über Pasquet 1909 (1). — **Hubenthal** (1a) Referat über Schilsky 1909 (3); (4) 9 Referate siehe Titel, (5) Referat über Gerhardt 1910 (2). — **Jatzentkowsky** (2) 9 Referate siehe Titel. — **Kleine** (2) 4 Referate siehe Titel. — **Kuhnt** (2) Referat über Kolbe 1910 (4), (5) 28 Referate siehe Titel. — **Mayer** (1) 13 Referate siehe Titel. — **Ohaus** (2b) 3 Referate siehe Titel. — **Pape** (1) Referat über Schilsky 1910 (1). — **Pax** (1) 13 Referate siehe Titel. — **Porta** (1) 41 Referate siehe Titel. — **Rainbow** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Redikortzev** (1) Referat über Hirschler 1909 (1). — **Reitter** (19a) Referat über Gerhardt 1910. — **Ronchetti** (1) Referat über Houlbert 1910 (1). — **Roubal** (12) 8 Referate siehe Titel. — **Saitzev** (2) 10 Referate siehe Titel. — **Schaufuss** (1) 8 Referate siehe Titel, (4) 14 Referate siehe Titel. — **Schenkling** (1) Referat über Arrow 1910 (3). — **Schilsky** (3) Referat über Gerhardt 1910 (4). — **Schubert** (1) Referat über Eichel-

baum 1909 (1). — **Stichel** (1) 3 Referate siehe Titel. — **Swaine** (1a) Referat über Hopkins 1909 (1), — **Tarnani** (1) 5 Referate siehe Titel. — **Weise** (6) Referat über Seidlitz 1909 (1). — **Wickham** (2) Referat über Horn 1908 (18).

e) **Kritik, Polemik:** **Jeannel** (7) Classification, *Silph.*, contra Reitter. — **Lauffer** (1) Gegen Pic. — **Pic** (26) contra Wellmann, (31) contra Fuente. — **Reitter** (17) Kritik gegen Méquignon, *Nit.*, (21) Kritik über Jeannel. — **Schimmer** (1) gegen Wasmann. — **Sokolár** (2) Kritische Untersuchungen *Car.* — **Weise** (6) Kritik gegen Seidlitz 1909 (1).

f) **Technik:** **Bickhardt** (1) Fundortangabe, (8). — **Bodemeyer** (1) Sammelmethode. — **Donisthorpe** (3) Technisches für Publicationen. — **Haars** (1) Sammeln in Maulwurfsnestern. — **Holdhaus** (1) Sammeltechnik, (2) Siebetechnik zum Sammeln von *Col.* — **Konschegg** (1) Präparation. — **Kuhnt** (6) Technik der Züchtung. — **Moulton** (1) *Cicindeliden*-Fang mit Angeln auf Borneo. — **Pliginski** (1) Photeklektor. — **Reinberger** (1) Präparation. — **Vinogradov-Nikitin** (1) Techn., *Scol.* — **Walther** (1) Rüsselkäfer-Fangtopf.

g) **Sammlungen:** **Germain** (1) *Col.*-Sammlungen. — **Wickham** (3) *Col.*-Sammlung.

II. Systematik.

a) **Nomenclatur, Synonymie:** **Bedel** (1) Syn. 2 *Car.* — **Born** (1) Syn. Notiz über 1 *Car.* — **Casey** (2) Synon. Notizen über *Staph., Scyd., Cocc., Scar., Anob., Ten.* — **Champion** (11) Synon. Notizen über *Curc.* — **Cockerell** (1) *Zonitinae* = *Nemognathinae*, synon. Notiz, *Melo.* — **Heyden** (1) über *Aegialites* Mann., Synonymie. — **Hubenthal** (2) 1 *Staph.*, 2 *Curc.*, Syn. — **Jacobson** (6) Synon. Notizen über *Hist., Mal.* — **Joy** (2) *Silph.*, Synon. — **Matits** (2) Synon. *Car.* — **Méquignon** (2) Synon. Notiz über 1 *Nit.* — **Pic** (6) Synon. Notizen über *Curc., Cer., Chrys.*, (8) Synon. über 1 *El.*, (27) Synon. über *Melo.* — **Raffray** (3) Syn. über 1 *Psel.* — **Reitter** (4) Syn. *Anob., Silph.* — **Schilsky** (2) 42 Synon. über *Curc.* — **Sharp** (7) Nomenclat. Notiz über *Longitarsus, Chrys.*

b) **Systematische Fragen, Allg. Systematik:** **Jeannel** (7) Classification, *Silph.* — **Wellman** (1, 2) Syst. *Melo.* bespr.

c) **Umfassende Arbeiten:** 1. Nach Autoren: **Arrow** (1) *Scar.*, (3) *Scar.* — **Barkowski** (1) *Silph.* — **Barthe** (4) *Car.*, (5) *Scar.* — **Beffa** (2) *Scar.* — **Blackburn** (1) *Scar.* — **Blatchley** (1) *Cic., Car., Rhys., Dyt., Gyr., Hydr., Parn., Scar., Het., Staph., Psel., Scyd., Silph., Lept., Scaph., Trich., Coryl., End., Erot., Crypt., Phal., Lathr., Colyd., Derod., Nit., Trog., Cuc., Hist., Thor., Mycet., Derm., Byrrh., Luc., Scar., Bupr., Eucn., El., Rhipic., Dascill., Mal,. Cler., Lym., Bosdr., Anob., Cio., Sphind., Ten., All., Meland., Lagr., Oed., Pyth., Pyr., Ped., Mord., Melo., Rhipiph., Cer., Bruch., Chrys.* — **Boucomont** (1) *Scar.* — **Britten & Newbery** (1) *Trich.* — **Broun** (2) *Byrrh.* — **Carter** (1) *Ten.* — **Casey** (1) *Staph.* — **Champion** (12) *Curc.* — **Chatanay** (2) *Dyt.* — **Csiki** (1) *Bupr.*, (5) *Scol.* — **Edwards** (1) *Curc.* — **Fall** (2) *Cer.* — **Gozis** (1) *Dyt.*, (2) *Ten.* — **Hagedorn** (3) *Scol.* — **Heller** (3) *Curc.* — **Holstebroe** (1) *Silph.* — **Hopkins** (1) *Scol.* — **Horn** (4)

Cic. — **Jacobson** (1) *Cer.*, (4) *Staph.* Schluß, *Psel.*, *Clav.*, *Scydm.*, *Silph.*, *Anis.*, *Clamb.*, *Leptin.*, *Platyps.*, *Phaenoceph.*, *Orthop.*, *Sphaer.*, *Trich.*, *Hydrosc.*, *Hist.* Anfang. — **Jeannel** (8) *Silph.*, — **Jedlitschka** (1) *Car.* — **Jensen-Haarup** (1) *Hydr.*, *Car.* — **Johnson** (1) *Cocc.* — **Joy** (5) *Silph.* — **Kerremans** (1) *Bupr.* — **Kolbe** (2) *Scar.* — **Kuhnt** (4) *Hist.*, *Hydr.*, *Mal.*, *Cler.*, *Byt.*, *Trog.*, *Sphaerit.*, *Nit.*, *Cuc.*, *Crypt.*, *Erot.*, *Phal.*, *Lathr.*, *Myc.*, *Sphind.*, *Cio.*, *Colyd.*, *End.* — **Lameere** (1) *Cer.* — **Lapouge** (1) *Car.* — **Lea** (3) *Psel.*, (7) *Staph.*, *Cuc.*, *Luc.*, *Cler.*, *Scol.*, *Brenth.*, *Chrys.*, (9) *Car.*, *Pauss.*, *Staph.*, *Psel.*, *Clav.*, *Scyd.*, *Silph.*, *Anis.*, *Clamb.*, *Coryl.*, *Trich.*, *Erot.*, *Colyd.*, *Lathr.*, *Nit.*, *Hist.*, *Derm.*, *Scar.*, *El.*, *Anob.*, *Allec.*, *Lagr.*, *Anth.*, *Curc.*, *Brenth.*, (10) *Curc.* — **Leoni** (1) *Ten.*, (2) *Luc.*, *Scar.* — **Niisima** (1) *Scol.* — **Ohaus** (7) *Scar.*, (9) *Scar.* — **Perkins, Scott & Sharp** (1) *Anob.*, *Bostr.*, *Cer.*, *Curc.*, *Proterhin.* — **Petri** (1) *Curc.* — **Pic** (12) *Mal.*, (12a) *Melo.*, (16) *Mal.*, (17) *Anthic.*, (22) *Mal.*, (23) *Anob.*, (40, 41, 42) *Cer.* — **Raffray** (2) *Psel.* — **Reitter** (8) *Scydm.*, (9) *Psel.*, *Clav.*, (12) *El.*, (15) *Mal.*, (18) *Colyd.* — **Schaufuss** (3) *Parn.*, *Geor.*, *Het.*, *End.*, *Colyd.*, *Myc.*, *Derm.*, *Dasc.*, *Sphind.*, *Cio.*, *Cocc.* — **Schilsky** (1) *Curc.* — **Schmidt** (2) *Scar.* — **Sloane** (1, 2) *Car.* — **Ssemënow** (1) *Ten.*, (2) *Car.* — **Ssuworow** (2) *Curc.* — **Weise** (7) *Chrys.* — **Wolcott** (1) *Cler.* — **Woronzow** (1) *Scol.*

Nach Familien.

Cicindelidae: Blatchley 1, Horn4.

Carabidae: Barthe 4, Blatchley 1, Jedlitschka 1, Jensen-Haarup 1, Lapouge 1, Lea 9, Sloane 1, 2, Ssemënow 3.

Paussidae: Lea 9.

Rhysodidae: Blatchley 1.

Dytiscidae: Blatchley 1, Chatanay 2, Gozis 1.

Gyrinidae: Blatchley 1.

Hydrophilidae: Blatchley 1, Jensen 1, Kuhnt 4.

Parnidae: Blatchley 1, Schaufuss 3.

Georyssidae: Schaufuss 3.

Heteroceridae: Blatchley 1, Schaufuss 3.

Platypsyllidae: Jacobson 4.

Staphylinidae: Blatchley 1, Casey 1, Jacobson 4, Lea 7, 9.

Pselaphidae: Blatchley 1, Jacobson 4, Lea 9, Raffray 2, Reitter 9.

Claviger idae: Jacobson 4, Lea 9, Reitter 9.

Scydmaenidae: Blatchley 1, Jacobson 4, Lea 9, Reitter 8.

Silphidae: Barkowsky 1, Blatchley 1, Holstebroe 1, Jacobson 4, Jeannel 8, Joy 5, Lea 9.

Anisotomidae: Jacobson 4, Lea 9.

Leptinidae: Blatchley 1, Jacobson 4.

Clambidae: Jacobson 4, Lea 9.

Corylophidae: Blatchley 1, Jacobson 4, Lea 9.

Sphaeriidae: Jacobson 4.

Phaenocephalidae: Jacobson 4.

Trichopterygidae: Blatchley 1, Britten & Newbery 1, Jacobson 4, Lea 9.

Hydroscaphidae: Jacobson 4.

Scaphidiidae: Blatchley 1.

Histeridae: Blatchley 1, Jacobson 4, Kuhnt 4, Lea 9.

Endomychidae: Blatchley 1, Kuhnt 2, Schaufuss 3.

Erotylidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Lea 9.

Cryptophagidae: Blatchley 1, Kuhnt 4.

Phalacridae: Blatchley 1, Kuhnt 4.

Thorictidae: Blatchley 1.

Lathridiidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Lea 9.

Colydiidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Lea 9, Reitter 8, Schaufuss 3.
Nitidulidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Lea 9.
Spharitidae: Kuhnt 4.
Trogositidae: Blatchley 1, Kuhnt 4.
Cucujidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Lea 7.
Mycetophagidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Schaufuss 3.
Derodontidae: Blatchley 1.
Byturidae: Kuhnt 4.
Dermestidae: Blatchley 1, Lea 9, Schaufuss 3.
Byrrhidae: Blatchley 1, Broun 2.
Lucanidae: Blatchley 1, Lea 7, Leoni 2,
Scarabaeidae: Arrow 1, 3, Barthe 5, Beffa 2, Blackburn 1, Blatchley 1, Boucomont 1, Kolbe 2, Lea 9, Leoni 2, Ohaus 7, 9, A. Schmidt 2.
Buprestidae: Blatchley 1, Csiki 1, Kerremans 1.
Eucnemidae: Blatchley 1.
Elateridae: Blatchley 1, Lea 9, Reitter 12.
Rhipiceridae: Blatchley 1.
Dascillidae: Blatchley 1, Schaufuss 3.
Malacodermata: Blatchley 1, Kuhnt 4, Pic 12, 16, 22, Reitter 15.
Lymexylidae: Blatchley 1.
Cleridae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Lea 7, Wolcott 1.
Bostrychidae: Blatchley 1, Perkins, Scott & Sharp 1.
Anobiidae: Blatchley 1, Lea 9, Perkins, Scott & Sharp 1, Pic 22.
Cioidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Schaufuss 3.
Sphindidae: Blatchley 1, Kuhnt 4, Schaufuss 3.
Tenebrionidae: Blatchley 1, Carter 1, Gozis 2, Leoni 1, Ssemënow 1.
Alleculidae: Blatchley 1, Lea 9.
Melandryidae: Blatchley 1.
Lagriidae: Blatchley 1, Lea 9.
Oedemeridae: Blatchley 1.
Pythidae: Blatchley 1.
Mordellidae: Blatchley 1.
Pedilidae: Blatchley 1.
Anthicidae: Lea 9, Pic 17.
Pyrochroidae: Blatchley 1.
Meloidae: Blatchley 1, Pic 12a.
Rhipiphoridae: Blatchley 1.
Curculionidae: Champion 12, Edwards 1, Everts 1, Heller 3, Lea 9, 10, Pe kins 2, Petri 1, Schilsky 1, Ssuworow 2.
Proterhinidae: Perkins 2.
Scolytidae: Csiki 5, Hagedorn 3, Hopkins 1, Lea 7, Niisima 1, Woronzow 1.
Brenthidae: Lea 7, 9.
Bruchidae: Blatchley 1.
Cerambycidae: Blatchley 1, Fall 2, Jacobson 1, Lameere 1, Perkins, Scott & Sharp 1, Pic 40, 41, 42.
Chrysomelidae: Blatchley 1, Lea 7, Weise 7.
Coccinellidae: Johnson 1, Schaufuss 3.

d) Einzelbeschreibungen neuer Arten: **Abeille** (**1**) 1 *Curc.*, (**2**,**4**) 7 *Bupr.*, (**3**) 1 *Nit.*, 1 *Mal.* — **Achard** (**1**) 2 *Cer.* — **Aliuaud** (**1**) 3 *Car.* — **Arrow** (**2**) 13 *Scar.* — **Barowski** (**1**) 2 *Cocc.* — **Becker** (**1**) 1 *Scar.* — **Bedel** (**3**) 1 *Curc.* — **Bénard** (**1**) 2 *Scar.* — **Bernhauer** (**1**) 8 *Staph.*, (**2**) 67 *Staph.*, (**3**) 9 *Staph.* — **Bickhardt** (**5**) 10 *Hist.* — **Boileau** (**1**) 1 *Luc.* — **Bolkay** (**1**) 1 *Bruch.* — **Boppe** (**1**) 1 *Cer.* — **Born** (**4**) 1 *Car.*, (**6**) 1 *Car.* — **Bourgeois** (**1**) 2 *Mal.*, (**2**) 1 *Mal.*, (**3**) 2 *Mal.* (**4**) *Curc.* — **Bourgoin** (**1**) 1 *Scar.* — **Bowditch** (**1**) 4 *Chrys.* — **Brèthes** (**1**) 3 *All.*, 17 *Curc.* — **Broun** (**1**) 9 *Car.*, 1 *Parn.*, 2 *Hydr.*, 14 *Staph.*, 5 *Psel.*, 1 *Crypt.*, 2 *Lathr.*, 2 *Eucn.*, 1 *El.*, 7 *Dasc.*, 7 *Mal.*, 1 *Cler.*, 1 *Colyd.*, 2 *Cuc.*, 2 *Ten.*, 1 *Allec.*, 4 *Pyth.*, 1 *Mel.*, 3 *Oed.*, 1 *Eugl.*, 25 *Curc.*, 1 *Scol.*, 4 *Anthr.*, 3 *Cer.*, 5 *Chrys.*, 2 *Erot.* —

Buysson (2) 1 *El.* — **Cameron** (2) 2 *Cer.*, (3) 1 *Staph.* — **Carter** (2) 3 *Ten.* — **Casey** (1) 17 *Staph.* (3) 44 *Curc.* — **Csiki** (2) 6 *Coryl.*, 1 *Discol.* n. nom., (4) 3 *Car.*, (6) 1 *Erot.*, (7) 2 *Erot.*, (8) 1 *Scydm.*, 1 *Psel.* — **Desbrochers des Loges** (1) 15 *Curc.* — **Deville** (1) 1 *Staph.* — **Donisthorpe** (4) 1 *Staph.* — **Eggers** (1) 4 *Scol.*, (3) 3 *Scol.* — **Escalera** (1) 3 *Ten.*, 2 *Melo.* — **Ewers** (1) 2 *Scol.* — **Fall** (1) 6 *Anis.*, (3) 3 *Bupr.*, (4) 8 *Car.*, 23 *Staph.*, 4 *Scaph.*, 3 *Hist.*, 5 *Nit.*, 5 *Trog.*, 12 *El.*, 10 *Mal.*, 18 *Chrys.*, 15 *Bruch.*, 4 *Curc.* — **Felsche** (1) 22 *Scar.* — **Fenyes** (1) 1 *Staph.* — **Fleischer** (1) 1 *Mal.* — **Fleutiaux** (2) 2 *Eucn.*, 4 *Elat.* — **Formánek** (1) 1 *Curc.*, (2) 1 *Curc.*, (3) 2 *Curc.* — **Fowler** (2) 1 *Chrys.* — **Froggatt** (2) 2 *Curc.* — **Frost** (4) 1 *Bupr.* — **Fuente** (1) 1 *Byrrh.* von Reitter beschrieben. — **Gahan** (1) 5 *Cler.* — **Gebien** (1) 5 *Ten.*, (2) 47 *Ten.* — **Gillet** (1) 16 *Scar.* — **Gounelle** (1) 2 *Cer.*, (2) 2 *Cer.*, (3) 7 *Cer.* — **Grouvelle** (1) 1 *Erot.*, (2) 3 *Rhys.*, (3) 1 *Colyd.*, (4) 8 *Nit.*, 2 *Crypt.*, (5) 1 *Colyd.* — **Hagedorn** (1) 28 *Scol.*, (2) 1 *Scol.* — **Handlirsch** (1) 1 *Car.* — **Heikertinger** (1) 1 *Haltic.* — **Heller** (1) 21 *Curc.*, (2) 1 *Car.*, 9 *Staph.*, 7 *Pass.*, 5 *Scar.*, 19 *Curc.*, 3 *Cer.*, 2 *Chrys.*, (4) 2 *Brenth.* — **Hintz** (1) 16 *Cer.* — **Hofeneder** (1) 1 *Streps.* — **Jacobson** (3) 8 *Chrys.*, (5) 3 *Chrys.* — **Jatzentkowsky** (1) 1 *Staph.* — **Jeannel** (1) 1 *Silph.*, (2) 1 *Silph.*, (3) 1 *Silph.*, (6) 1 *Car.*, 1 *Silph.*, (9) 10 *Silph.* — **Jordan** (1) 3 *Anthr.* — **Joy** (3) 1 *Crypt.* — **Joy & Tomlin** (1) 1 *Lathr.* — **Juretschek** (1) 2 *Car.* — **Kiefer & Jörgensen** (1) 1 *Curc.* — **Kiseritzky** (1) 2 *Scar.* — **Knish** (2) 7 *Hydr.* — **Kolbe** (1) 10 *Scar.*, (4) 2 *Car.*, 1 *Staph.*, 1 *Derm.*, 2 *Mord.*, 3 *Ten.*, 2 *Endom.*, 1 *Brenth.*, 7 *Curc.*, (5) 1 *Scar.* — **Koshantschikow** (1) 2 *Scar.* — **Krausse** (3) 1 *Dyt.* — **Kuhnt** (1) 65 *Erot.* — **Lauffer** (1) 1 *Cer.* — **Lea** (1) 1 *Streps.*, (2) 36 *Curc.* — **Lesne** (1) 1 *Bostr.*, (2) 1 *Bostr.* — **Léveillé** (1) 1 *Trog.*, — **Lewis** (1) 20 *Hist.* — **Lokay** (1) 1 *Psel.* — **Lüderwaldt** (1) 1 *Dynast.* — **Luze** (1, 2, 3) 22 *Staph.* — **Maindron** (1, 2) 3 *Car.* — **Matits** (3) 1 *Car.*, 1 *Staph.*, (4) 2 *Car.* — **Möllenkamp** (1) 1 *Luc.* — **Moser** (1, 2, 3, 4) 19 *Scar.*, (5) *Scar.* — **Müller** (1) 1 *Hist.*, 1 *Scar.*, (2) 2 *Silph.* — **Muttkowski** (1) 1 *Bupr.* — **Netolitzky** (2, 3) 7 *Car.* — **Normand** (1) 1 *Staph.* — **Ohaus** (1) 12 *Scar.*, (2) 1 *Scar.*, (3) 11 *Scar.*, (8) 17 *Scar.* — **Olivier** (1, 2, 3, 4, 5, 6) 19 *Mal.* — **Penecke** (1) 1 *Curc.* — **Perkins** (1) 1 *Streps.* — **Peschet** (1) 1 *Dyt.* — **Peyerimhoff** (1) 2 *Car.* — **Pic** (1) 1 *Mord.*, (2) 3 *Mal.*, (3) 1 *Eugl.*, (4) 2 *Melo*, (5) 2 *Lathr.*, (10) 3 *Mal.*, (11) 2 *Chrys.*, (13) 11 *Mal.*, 1 *Cer.*, 2 *Hist.*, 1 *Hydr.*, 2 *Anob.*, 1 *Anth.*, 2 *Ten.*, 1 *Derm.*, 6 *Chrys.*, 7 *El.*, 2 *Melo.*, 3 *Silph.*, 1 *Oed.*, 8 *Curc.*, (14) 5 *Mal.*, (15) 54 *Mal.*, 5 *All.*, 12 *Rhipiph.* 4 *Melo.*, 2 *Ten.*, 2 *Dasc.*, 6 *Anthr.*, 2 *Pyth.*, 5 *Anob.*, 1 *Eugl.*, 7 *Lagr.*, 2 *Melan.*, 7 *Cer.*, 5 *Oed.*, 1 *Bruch.*, 1 *Curc.*, (19) 1 *Mal.*, (24) 1 *Anth.*, (25) 5 *Eugl.*, (26) 2 *Anob.*, (28) 1 *Mal.*, 1 *Anthic.*, (29) 7 *Allec.*, (30) 8 *Mal.*, (31) 1 *Pyth.*, 2 *Eugl.*, (33) 1 *Mal.*, 1 *Allec.*, (34) 2 *Anob.*, 2 *Melo.*, (36) 1 *Anth.*, (37 a) 2 *Mal.*, 1 *Anth.*, 1 *Bruch.*, (43) 3 *Cer.* — **Pierce** (1) 5 *Curc.* — **Pliginski** (2) 2 *Melo.* — **Poppius** (3) 2 *Car.*, 1 *Staph.*, 1 *Silph.* — **Quiel** (1) 1 *Scar.* — **Raffray** (1) 1 *Psel.*, 1 *Clav.* — **Reitter** (1) 1 *Parn.*, (2) 1 *Hist.* (3) 1 *Staph.*, (5) 2 *Thor.*, (9) 3 *Psel.*, 2 *Scydm.*, (10) 1 *Car.*, (11) 1 *Silph.*, (12) 3 *El.*, (13) 1 *Ten.*, (14) 4 *Curc.*, (16) 1 *Trog.*, (19) 1 *Scydm.*, (20) 1 *Car.*, (22) 1 *Hist.*, (23) 1 *Ten.*, (24) 1 *Psel.*, 1 *Curc.*, (26) 1 *Hist.*, (27) 2 *Curc.*, (28) 1 *Colyd.*, 1 *Chrys.* — **Ritsema** (1) 1 *Erot.* — **Robert** (1) 1 *Nit.* — **Roubal** (4) 1 *Staph.*, (7) 1 *Psel*, (9) 1 *Staph.*, (11) 3 *Mord.*, (12) 1 *Scol.* — **Sahlberg** (2) 3 *Dyt.* — **Saitzev** (1) 2 *Dyt.*, 2 *Gyr.*, 1 *Hydr.*, (4) 3 *Dyt.*, 1 *Hydr.* — **Schaeffer** (1) 20 *Car.*, (2) 1 *Erot.*, 2 *Mycet.*, 5 *Cuc.* — **Schilsky** (1) 1 *Nit.* — **Schmidt** (1)

12 *Scar.* — **Schramm** (1) 3 *Cer.* — **Seillière** (1) 1 *Scar.*, (2) 2 *Scar.* — **Sharp** (4) 2 *Lathr.*, (5) 5 *Staph.*, (6) 1 *Hydr.* — **Sicard** (3) 11 *Cocc.*, (4) 1 *Cocc.* — **Sloane** (3) 16 *Car.* — **Spaeth** (1) 5 *Chrys.* — **Splichal** (1) 2 *Scar.* — **Ssemënow** (2) 5 *Ten.* — **Ssuworow** (1) 4 *Cer.* — **Sternberg** (1) 4 *Car.*, (3) 62 *Car.*, (4) 12 *Scar.* — **Strohmeyer** (1) 1 *Scol.*, (4) 6 *Scol.*, (7) 1 *Lym.* — **Swaine** (1) 1 *Scol.*, (2) 1 *Scol.* — **Szombathy** (1) 13 *El.*, (2) 1 *El.*, (3) 1 *El.* — **Vuillet** (1) 1 *Car.*, (2) 1 *Car.*, (4) 1 *Trich.* — **Wagner** (1) 1 *Curc.* — **Wasmann** (1) 3 *Pauss.* — **Weele** (1) 1 *Scol.* — **Weise** (1) 19 *Chrys.*, 14 *Cocc.*, (2) 37 *Hisp.*, (3) 99 *Chrys.*, 8 *Cocc.*, (4) 2 *Chrys.*, (5) 6 *Chrys.*, 5 *Cocc.* — **Wellman** (3) 27 *Melo.* — **Wichmann** (1) 1 *Scol.* — **Wickham** (1) 1 *Car.*, 1 *Trog.*, 2 *Scar.*, 2 *Chrys.*, 1 *Pedil.* — **Wolcott** (2) 4 *Cler.*, (3) 24 *Cler.*

III. Descendenztheorie.

a) **Phylogenie:** **Krausse** (1) Phyl. 1 *Car.*

b) **Anpassung, Schutzfärbung, Mimicry, Selectionstheorie:** **Krausse** (2) Mimicry zwischen *Cer.*, *Hym.* — **Rimsky-Korssakow** (1, 2) Mimicry zwischen 1 *Embia* u. *Stenosis angustata Ten.*

c) **Variabilität:** **Meissner** (1, 3) Statistisches über Varietäten, *Cocc.*, *Scar.*

d) **Missbildungen:** **Bastien** (1) Mißbildungen, *Elat.* — **Beffa** (1) Mißbild. von *Scar.*, *Car.*, *Psel.*, *Ten.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Cocc.* — **Chatanay** (3) 1 *Melo.* unsymmetrisch gefärbt. — **Chinaglia** (1) 4 *Car.*, 1 *Luc.*, 2 *Scar.*, 7 *Chrys.*, 1 *Cocc.*, Mißbildungen. — **Dupuis** (2) 1 *Car.*, Anomalie. — **Gadeau de Kerville** (2) Mißbild., 1 *Car.* — **Garreta** (1) 1 Mißbildung *Scar.* — **Handlirsch** (2) Riesenformen auch von *Col.* erwähnt. — **Keys** (2) Melanismus, *El.* — **Klimsch** (1) 1 *Car.*, Mißbild. — **Köster** (1, 2) *Car.*, *Cic.* Mißbildung. — **Krishenecky** (4) 1 *Car.* Mißbildung. — **Pic** (20) 4 *Mal.*, 1 *Melo.*, 1 *Ten.*, 1 *El.* Mißbildungen. — **Scheeser** (1) 1 *Luc.* Mißbildung.

e) **Vererbung:** **Tower** (1) Vererbung von Färbung und Zeichnung bei *Leptinotarsa.*

IV. Morphologie, Histologie, Physiologie, Ontogenie.

a) **Allgemeines:** **Arrow** (3) Morph. über *Pass.*, *Luc.*, *Scar.*

Balfour-Browne (1) Morph. *Hydr.* — **Bauer** (1) Specielle Myologie des ganzen Körpers, *Dyt.* — **Buhk** (1) Morph. *Hydr.*

Candelier (1) Speicheldrüsen. — **Chagrin** (1) Bürsten an den Vorderschenkeln bei *Luc.*, *Pass.*, *Scar.* — **Chatanay** (1, 2) Morph. der *Dyt.* — **Codina** (1) *Cic.* Phys.

Deegener (1) Darmsecretion bei *Dyt.* — **Deibel** (1) Atmung der Larven, Stigmen der Larven, *Chrys.*

Escher (1) Morph. *Dyt.*

Frost (1) Physiol. *Car.* — **Fulinski** (1) Histol. Entwicklung des Mitteldarmes bei 1 *Chrys.*

Gadeau de Kerville (1) Gewicht von 1 *Cic.*, 5 *Car.*, 4 *Dyt.*, 1 *Staph.*, 1 *Silph.*, 1 *Mal.*, 2 *Cocc.*, 1 *El.*, 2 *Ten.*, 1 *Cer.*, 3 *Chrys.*, 5 *Curc.*, 2 *Scar.* — **Graenicher** (1) Morph., *Melo.* — **Günthert** (1) Eibildung bei *Dyt.*, histologisch untersucht.

Haller (1) Bauchganglien und Sympathicus von *Carabus*. — **Hegner** (2) Experimente über die Embryogenese von *Calligrapha, Chrys.* — **Hesse** (1) Auch Morph. von *Col.* behandelt. — **Hirschler** (1) untersuchte histol. die Flügelmuskeln bei *Dytiscus* u. *Hydrophilus* (wahrscheinlich *Hydrous* gemeint) ohne die untersuchten Arten zu nennen. — **Hofeneder** (2) Morph., *Streps.* — **Holste** (1) Vollständige Neurologie, 1 *Dyt.* — **Houlbert** (2) Morph. u. Phys. auch der *Col.*

Johnson (1) Entwicklung, *Cocc.* — **Jordan** (1, 2) Extraintestinale Verdauung bei *Dyt.* und *Car.* speciell, von *Ins.* sonst kein Bespiel, auch *Musca vomitoria* nicht genannt.

Knoche (1) Zelltheilung im Ovarium von *Hylesinus piniperda* L. — **Krüger** (1) Anatomie, 1 *Clav.*

Mc Dermott (1) Physiol. *Mal.* — **Meissner** (2) Physiol., *Dyt.*

Nassonow (1) Morph. u. *Phys., Streps.* — **Nüsslin** (1) Anatomie 1 *Scol.*

Portschinski (1) *Phys. Chrys.* — **Przibram** (1) Homöosis bei 1 *Cer.*

Roth (1) Extremitäten von *Dyt., Gyr., Hydr.* — **Rungius** (1) Anatomie u. Entwicklung eines Darmes der Larve, 1 *Dyt.*

Sajó (1) Über den Flug *Staph.* u. *Scar.*; Experimente mit *Polyphylla fullo.* — **Schulz** (1) Hefepilze im Darm von *Anobium.* — **Schuster** (1) Physiol. Notiz, *Scar.* — **Slowtzoff** (1) Hungerstoffwechsel, *Scar.* — **Ssolowiëw** (1) Stigmenverschluss bei *Dytiscus marginalis* u. *Carabus granulatus.* — **Szenthe** (1) Histol. von *Ten.*

Törne (1) Morph., *Dyt.*

Wanach (2) über die Alula, ein dicht hinter den Flügeldecken sitzendes Hautläppchen bei *Dytiscus* u. *Hydrous.* (3) Farben bei *Col.* — **Weber** (1) Morph. *Ten.* — **Widmark** (1) Physiol. Experimente, *Dyt.* — **Wieman** (1, 2) Oogenese u. Spermatogenese, *Chrys.*

b) Pigment: vacat.

c) Leuchten, Gesichtssinn, Lichtwirkung: **Ives & Coblentz** (1) Leuchten der *Lampyriden, Mal.* — **Kastle & Mc Dermott** (1) Leuchten von *Photinus pyratis*). — **Kirchhoffer** (1) weist nach, daß in dem Komplexauge der *Mal., El., Derm.* u. *Byrrh.* die zapfenartigen Vorsprünge der Cornea keine Kristallkegel sein können. — **Mc Dermett** (1) Leuchten der *Lampyriden.* — **Strohm** (1) die Augen von *Xenos Rossii* keine Facettenaugen, sondern ocelläre Complexaugen.

d) Töne, Gehör: **Prochnow** (1) Lautapparat auch der *Col.* — **Swinton** (1) Stridulationsapparat, *Anob.*

e) Düfte, Geruchssinn, Geschmackssinn: vacat.

f) Geschlechtsunterschiede, Geschlechtsbestimmung: **Fall** (1) ♂ u. ♀, 1 *Cer.*

g) Histologie der Metamorphose: **Poyarkoff** (1) Histologie der Metamorphose bei 1 *Chrys.*

V. Biologie.

a) Allgemeines, Häutung, Metamorphose: **Sajó** (1) Käferflug.

b) Larven, Eier, Puppen: **Ainslie** (1) 1 *Curc.* — **Alfieri** (1) 1 *Cer.* — **Andres** (2) Notiz über die Larve, *Cer.* — **Arrow** (3) *Scar.*, Larve. — **Böving** (1) Larven von 4 *Car.*, (2) Larven, *Chrys.* — **Bugnion** (1) Larve von *Endom.* —

Carpenter (1) Larve 1 *Dasc.* — **J. W. Chapman** (1) Larve 1 *Scol.* — **Chinaglia** (1) missbildete Farve, *Scar.* — **Chittenden** (1) Larve von *Chrys.* — **Criddle** (1) Larven von 9 *Cicindelen.* — **Deibel** (1) Athmung der Larven, Stigmen der Larven, *Chrys.* — **Eichelbaum** (2) Larve u. Puppe 1 *Erot.*, 1 *Cuc.*, *Eucn.* — **Escalera** (1) Puppe von 1 *Rhipiph.* — **Fiebrig** (1) Larven von *Chrys.* **Froggatt** (1) Larve u. Puppe 1 *Chrys.* — **Girault** (1) Biol., Eier, *Cer.* — **Guercio** (1) Biol. Versuche mit Larven von *El.* u. *Cebr.* — **Hamm** (1) Biol., Larven, *Scar.* — **Hardy** (2) Larve 1 *Cler.* — **Hopkins** (1) Larven von *Scol.* — **Jacobson** (5) Larve 1 *Chrys.* — **Klossowski** (1) Larve 1 *Chrys.* — **Köck** (1) 1 *Bupr.* — **Kuhnt** (2) Larve 1 *Eudom.*, 1 *Erot.*, *Crypt.*, *Phal.*, *Lathr.*, *Colyd.*, *Nit.*, *Trog.*, *Cuc.*, *Hist.*, *Mycet.*, *Cler.*, *Cio.*, *Hydr.* — **Müller** (1) Metamorphose 1 *Dyt.* — **Parker** (1) Larve 1 *Chrys.* — **Peyerimhoff** (1) 1 Larve, *Nit.* — **Popovici-Baznosanu** (1) *Derm.* Larve in den Nestern von *Hym.* — **Portschinsky** (1) Ei eines *Car.* — **Reineck** (2) Larve 1 *Chrys.* — **Rungius** (1) Anatomie u. Entwicklung des Darmes der Larve, 1 *Dyt.* — **Schaufuss** (3) Larven von *Endom.*, *Colyd.*, *Derm.*, *Dasc.*, *Cio.*, *Sphind.*, *Parn.*, *Het.* — **Silvestri** (1) Larve u. Puppe 1 *Nit.*, (2) Larve u. Puppe 1 *Chrys.* — **Spaney** (1) Larven von *Scar.* — **Swezey** (1) Larve 1 *Eucn.* — **Tölg** (1) Paras. der Larven von *Car.* u. *Cer.* — **Trägårdh** (1) 3 Larven, *Curc.* — **Wasmann** (1) Larve 1 *Paussus.* — **Webster** (1) Larve 1 *Scol.* — **Weise** (7) Larvenvon *Chrys.* — **Wieman** (1) Ei von *Leptinotarsa.* — **Wildermuth** (1) Larve 1 *Chrys.* — **Xambeu** (1) *Staph.* Larven. — **Yothers** (1) Larve 1 *Curc.*

c) **Lebensweise, Nahrung, Fortpflanzung, Feinde:** **Ainslie** (1) Biol. über 1 *Curc.* — **Andres** (1) Biol. Notiz, *Melo.* — **Arrow** (3) Biol. *Scar.*

Balfour-Browne (1) Biol. *Dyt.*, *Hydr.*, (2) Biol. *Hydr.* — **Bau** (1) 1 *Ten.* als Schädling. — **Beauverie** (1) Biol. 1 *Scol.* — **Bickhardt** (4) Biol. 1 *Car.*, (6) Biol., *Staph.*, *Curc.*, (7) Biol. *Cer.*, *Car.* — **C. F. Bishop** (1) Biol. *Chrys.* — **E. F. Bishop** (1) Biol. *Anob.* — **Bouly de Lesdain** (1) Biol. *Chrys.* — **Bragina** (1) Biol. *Curc.* — **Britten** (1) Biol., *Curc.* — **Buhk** (1) Biol. Experimente über *Hydr.*, — **Butler** (2) *Col.* als Feinde von Ins. erwähnt. — **Buysson** (1) Biol. *Lagr.*, *Scol.*, *Hist.*, *Anth.*, *El.*, *Cer.*, *Curc.*, *Cocc.*, *Eucn.* (3) Biol. Notizen, *El.*

Chagrin (1) Bürsten an den Vorderschenkeln bei *Luc.*, *Pass.*, *Scar.* — **G. C. Champion** (4) Biol. Notiz über *Dyt.* — **H. G. Champion** (1) Biol. Notiz über 1 *Scol.* — **J. W. Chapman** (1) Biol. *Scol.* — **T. A. Chapman** (1) Biol. 1 *Scol.* — **Chittenden** (1) Biologisches über 5 *Chrys.*, (2) über *Latheticus.* — — **Codina** (2) Biol. *Scar.* — **Criddle** (1) Biol. *Cic.*

Darboux & Mingaud (1) Biol. *Cer.* — **Davis** (1) Biol. Notizen über *Col.* — **Dickerson** (1) Biol. Notiz über *Curc.* — **Docters van Leeuwen** (1) Biol., *Curc.*, (2) Biol., *Cic.* — **Dorn** (1) Biol. *Staph.*, *Car.* — **D. R.** (1) Biol. *Car.*, *Chrys.* — **Dunlop** (1) 4 *Staph.*, 1 *Crypt.*, 1 *Curc.* in einem Dachsbau.

Eichelbaum (2) Biol. *Cuc.*, *Erot.*, *Eucmen.* — **Escalera** (2) Biol. *Rhipiph.* — **Escherich & Baer** (1) Biol. 1 *Scar.* — **Essig** (1) Biol. *Cocc.* — **Ewers** (2) Biol. *Col.* als Wetterpropheten.

Fabre (1) Biol., *Col.* — **Fenyes** (1) 1 *Staph.* — **Feystaud** (1) Biol. *Derm.* — **Fiebrig** (1) Biol., *Chrys.* — **Frankenberger** (1) *Staph.*, *Silph.*, *Hist.* bei Kaninchen und Eichhörnchen, Biol. — **Frost** (3) Biol. Notizen über *Car.* — **Füge** (1) Biol. *Scar.*

Gahan (2) Biol. über *Anobium tesselatum.* — **Golowjanko** (1) Biol. *Scar.* — **Graenicher** (1) Biol., *Melo.* — **Green** (1) *Scarabaeus Gangeticus* mit kleinen *Dipt.* besetzt.

Haars (1) Biol., 15 *Car.*, 85 *Staph.*, 4 *Psel.*, 2 *Scyd.*, 11 *Silph.*, 4 *Trich.*, 3 *Hist.*, 4 *Hydr.*, 4 *Nit.*, 8 *Crypt.*, 3 *Lathr.*, 1 *El.*, 1 *Cocc.*, 3 *Chrys.*, 8 *Curc.*, 1 *Scar.* in Maulwurfsnestern. — **Hegner** (1) Biol., *Chrys.* — **Heinemann** (1) Biol. — **Hesse** (1) Auch Biol. von *Col.* behandelt. — **Hofeneder** (2) Biol., *Streps.* — **Holdhaus** (2) Biol., *Col.* — **Holik** (1) 1 wahrscheinlich biol. Notiz, *Cer.*

Jacobson (7) Biol. über *Col.* — **Jakovlev** (1) Biol. Notiz, *Melandr.* — **Jensen-Haarup** (2) Biol., *Anob.* — **Johansen** (1) Biol. *Staph.* — **Johnson & Hammar**(1) 1 *Chrys.* — **Jordan** (1) 1 *Dyt.* — **Joy** (6) Biol. Betrachtungen über *Staph.*

Kleine (1) Biol. *Bruch.*, *Curc.* u. *Anthrib.* nach ihren Nährpflanzen, (4) Biol. 1 *Car.* — **Klossowski** (1) Biol. Notiz über *Chrys.* — **Kolbe** (3) Brutpflege der *Col.* — **Korff** (1) Biol. *El.* — **Krausse** (4) *Car.* in Colonien von *Brachinus*, (5) Biol. Notizen über *Ten.*, *Staph.*, *Car.* — **Krüger** (1) Biol., 1 *Clav.* — **Kuhns** (1) Biol. Notizen, *Ten.* — **Kaufmann** (3) 2 *Curc.* — **Keller** (1) Biol. 1 *Pyth.*, 5 *Scol.*, 1 *Curc.*

La Baume (1) *Col.* als Feinde der Wanderheuschrecke in Afrika. — **Lüderwaldt** (2) Biol. *Chrys.*, (3) Biol. über 1 *Car.*, 16 *Staph.*, *Hist.*, 1 *Silph.*, 1 *Derm.*, 2 *Cler.*, 2 *Allec.*, 30 *Scar.* an Cadavern. — **Lühe** (1) Biol. *Lathr.* — **Lutschnik** (1, 2) Biol. *Car.* — **Lutz** (1) Biol. Notizen, *Chrys.*

Marsh (1) Biol. *Chrys.* — **Martelli** (1) Biol. 1 *Cocc.* — **Matsumura** (1) Biol., *Scar.*, *El.*, *Curc.*, *Chrys.* — **Maxwell-Lefroy** (1) Biol. *Col.* Indien, (2) Biol., *Cic.*, *Curc.* — **Meissner** (4) Biol. *Cocc.* — **Meyer** (1) Biol. Notizen, *Curc.*, (2) Biol. Notiz *Scol.* — **Mokrshetzki** (1) 1 *Curc.* — **Morley** (1) Biol. 1 *Anob.* — **Müller** (1)1 *Dyt.* —

Nassonow (1) Biol. *Streps.* — **Nawa** (1) Biol. *Cer.* — **Neger** (1) Ambrosiapilze der *Scol.* — **Nüsslin** (1) Biol. 1 *Scol.*

Oberthür (1) Biol. 2 *Cic.*

Parker (1) Biol. *Chrys.* — **Picard** (1) Biol., 1 *Curc.* — **Pollak** (1) im Insektenhaus in Amsterdam. — **Pospelow** (1) 1 *Curc.* — **Prschemetzki** (1) Biol. *Scar.*

Rabe (1) Biol. *Car.* — **Rabaud** (1) Biol. 1 *Curc.* — **Reineck** (1) Biol. *Rhipiph.*, *Staph.*, (2) Biol. *Chrys.* — **Remisch** (1) Biol., *Cocc.* — **Rothe** (1) Biol. *Curc.* — **Rothenburg** (1) Biol. *Car.*, *Staph.*, *El.*, *Bupr.* — **Rupertsberger** (1) Biol. *Chrys.*

Sajó (2) Biol. *Scar.*, *Melo.*, (3) Biol. *Scar.*, *Melo.*, *Cocc.* — **Schevyrëw** (1) Biol., *Scol.* — **Schimmer** (1) Biol. *Staph.* — **Schmidt** (1) Biol. *Curc.*, (2) Biol. Notiz, *Scar.* — **Schmitz** (1) Biol., *Staph.* — **Schreiber** (1) Biol. von *Byturus.* — **Schrottky** (1) Biol. *Scar.* — **W. Sharp** (1) Futterpflanze 1 *Curc.* — **Silvestri** (1) Biol. 1 *Nit.*, (2) Biol. 1 *Chrys.*, 1 *Car.*, 1 *Cocc.*, dazu *Orth.*, *Rhynch.* als Feinde von *Col.* — **Snyder** (1) 1 *Cer.* — **Spaney** (1) Biol. *Scar.* — **Steuer** (1) *Scar.*, *Trich.*, *Hydr.*, *Car.*, *Dyt.* am Meeresstrande u. in den Salinen. — **Stebbing** (1) Biol. 1 *Cuc.*, 1 *Cler.*, 1 *Bostr.* — **Strohmeyer** (2) Biol. *Scol.*, (6) Biol. *Scol.*, (8) Biol. 1 *Scol.* — **Swaine** (3) Biol. *Scol.*

Titus (1) Biol. 1 *Curc.* — **Tryon** (1) Biol. *Chrys.*

Uyttenboogaart-Eliasen (1) Biol. über 3 *Cic.*

Walker (11) Biol. Notizen, *Chrys.*, Dyt., *Curc.* — **Wanach** (4) Biol. Notizen über *Dytiscus*, (5) *Dyt.* Biol. — **Wasmann** (1) Biol., *Pauss*, (2) *Staph.*, Biol., (3) Biol. *Staph.* — **Wassiljew & Trshebinski** (1) 1 *Curc.*, 1 *Chrys.* — **Weber** (1) Biol. *Cer.*, *Car.* — **Webster** (1) Biol. *Scol.* — **Wichmann** (2) Biol. *Scol.* — **Wildermuth** (1) Biol. 1 *Curc.* — **Woronzow** (1) Biol. *Scol.*

Yothers (1) Biol., *Curc.*

d) Instinkt, Psychologie: vacat.

e) Myrmecophilie, Termitophilie: **Johansen** (1) *Staph.* — **Kaufmann** (1) Myrmecoph. 1 *Scar.*, 4 *Curc.*, 1 *Hist.* besprochen. — **Kolbe** (5) Myrmecoph. u. Termitoph. Insekten. — **Krüger** (1) Myrmecoph., 1 *Clav.* — **Lea** (5, 9) *Col.* bei Ameisen, Bienen u. Termiten, — **Schmitz** (1) Myrmecoph., *Staph.* — **Silvestri** (3) Termitoph. — **Wasmann** (1 2) *Pauss.*, *Staph.*, Myrmecoph., (4) *Pauss.*, *Staph.*, *Thor.* als Myrmecophilen besprochen, (5) *Col.* Termitoph. — **Wheeler** (1) 1 *Thor.*, 1 *Hist.*, *Pauss.*, *Staph.*, 1 *Scar.* bei Ameisen.

f) Parasiten, Parasitenwirte: **Ainslie** (1) 1 *Dipt.* als Parasit bei 1 *Curc.* — **Crawford** (1) 1 *Hym.* als Parasit von *Mordellistena ustulata* in Nord-Amerika. — **Kleine** (3) 1 *Dipt.* als Parasit bei 1 *Cer.*, 2 *Scol.*, (5) 1 *Hym.* als Parasit bei *Col.*-Larven. — **Pierce** (1) Parasiten von *Curc.* — **Robertson** (1) *Streps.* u. ihre Wirte. — **Rühl** (1) 54 *Streps.* ohne Literaturangaben als Parasiten von *Hym.* aufgeführt, und 10 *Col.* als Wirte von *Dipt.* und *Hym.* — **Schulze** (1a) *Hym.* u. *Dipt.* als Parasiten bei *Col.* — **Silvestri** (2) *Hym.*, *Dipt.* als Parasiten u. Hyperparasiten von *Col.* — **Tölg** (1) Parasiten der Larven von *Scar.* u. *Cer.* — **Tucker** (2) *Hym.* als Parasiten von *Calandra oryzae.* — **Wheeler** (1) *Streps.* als Parasiten in *Hym.*

g) Gallen: **Kieffer & Jörgensen** (1) 1 *Curc.* — **H. Schmidt** (1) *Curc.* — **Stebbins** (1) Galle von *Mecas inornata* Say., *Cer.*

h) Höhlenbewohner: **Jeannel** (1—9). — **J. Müller** (2). — **Reitter** (21).

i) Ueberwinterung: vacat,

VI. Oeconomie.

a) Schädlinge in Land- u. Forstwirtschaft: **Chittenden** (2) Schädlinge. — **Forbes** (1) Forstschädlinge, *Scol.* — **Hagedorn** (2) 1 *Scol.*, Schädling. — **Herrick** (1) Schädling, *Chrys.* — **Hunter** (1) 1 *Curc.* als Schädling der Baumwolle. — **Jachontoff** (1) 1 *Curc.* als Schädling. — **Johnson & Hammer** (1) Schädlinge. — **Junack** (1) 1 *Curc.* als Forstschädling. — **Keller** (1) *Scol.*, *Curc.* als Schädlinge der Arve, *Pyth.* — **Köck** (1) 1 *Bupr.* als Obstschädling. — **Korff** (2, 3) *Curc.* als Schädlinge. — **Lea** (6) *Col.* als Schädlinge in Tasmanien. — **Lucas** (1) *Curc.* im Korn. — **Malkow** (1) *Curc.*, *Chrys.*, *Cocc.*, *Cer.*, *Melo.*, *Nit.*, *Bruch.*, als landwirt. Schädlinge. — **Matsumura** (1) 1 *Cocc.*, 4 *Chrys.*, 9 *Curc.*, 8 *El.* u. 3 *Scar.* als Schädlinge des Zuckerrohres auf Formosa. — **Niisima** (1) *Scol.* als Schädlinge in Japan. — **Pierce** (1) *Curc.* als Schädlinge. — **Platen** (1) Forstschädlinge. — **Puster** (1) Kampf gegen den Maikäfer. — **Riehm** (1) *Col.* als Schädlinge. — **Smith** (1) 1 *Car.* als Schädling. — **Snyder** (1) *Scol.* als Schädlinge. — **Strohmeyer** (5) 1 *Xyleborus* u. 1 *Cryphalus* als Schädlinge. — **Tiemann** (1) Schädlinge. — **Weele** (1) 1 *Scol.* als Schädling auf Java. — **Wolff** (1) *Scol.* als Schädlinge. — **Würth** (1) 1 *Scol.* als Kaffeeschädling.

b) **Anderweitige Schädlinge:** **Bau** (1) 1 *Ten.* als Schädling. — **Feytaud** (1) *Bupr., Scol., Derm., Nit., End., Lathr., Crypt., Ten.* als Schädlinge des Korkes und der Korke in den Weinflaschen. — **Houlbert** (1) *Cler.* im menschlichen Auge.

c) **Nützlinge und verwendete Coleopteren:** **Berlese** (1) *Cocc.* als Feinde der Schildlaus *Diaspis pentagona.* — **Burgess** (1) 1 *Car.* als Nützling in Nordamerika. — **Essig** (1) *Cocc.* als Nützlinge. — **Froggatt** (3) 1 *Cic.*, 1 *Car.*, 1 *Staph.* u. 1 *Cler.* als Nützlinge besprochen u. abgebildet, (4) 1 *Car.*, 5 *Cocc.* als Nützlinge besprochen und abgebildet. — **Marchal** (1) *Cocc.* als Feinde von Cocciden. — **Matsumura** (1) 4 *Cocc.*, 1 *Staph.*, 2 *Car.* u. 2 *Cic.* als Nützlinge des Zuckerrohres auf Formosa.

VII. Geographische Verbreitung.

a) **Allgemeines, Fauna der ganzen Erde:** **Ahlwarth** (1) *Gyr.* — **Bernhauer & Schubert** (1) *Staph.* — **Bickhard** (9) *Hist.* — **Csiki** (9) *Eudom.*, (10) *Scaphid.*, (11) *Platyps., Orthop., Phaenoc., Discol., Sphaer.* — **Dalla Torre** (2) *Cebr.* — **Gebien** (3) *Ten.* — **Léveillé** (3) *Trog.* — **Olivier** (7) *Lmpyridae*, (8) *Rhagoph., Dril.* — **Pape** (2) *Brachyceridae.* — **Roon** (1) *Luc.* — **Saitzev** (5) *Parn., Cyath., Geor., Het.* — **Schenkling** (3) *Cler.* — **Schmidt** (3) *Aphodiinae.* — **Schönfeldt** (2) *Brenthidae.*

b) **Circumpolare Fauna:** **Poppius** (2) *Cic., Car., Dyt., Gyr., Staph., Silph., Anis., Hydr., Mal., Sphaerit., Nit., Cuc., Crypt., Lathr., Mycet., End., Cocc., Dascill., Derm., Byrrh., El., Bupr., Anob., Oed., Pyth., Melandr., Ten., Cer., Chrys., Curc., Scol., Scar.*, geogr. Verbreitung.

c) **Paläarctische Fauna:** 1. Im Allgemeinen: **Reitter** (4) geogr. *Anob., Silph.* — **Saitzev** (3) *Car., El., Bupr., Cer., Chrys.*, auch *Hym.* — **Schilsky** (1) *Curc.*

2. Europa: **Andreae** (1) *Cic., Car., Staph., Clav., Silph., Anis., Hist., Nit., Parn., Hydr.*, 1 *Scol.* am Rhein. — **Armstrong** (1) 1 *Curc.* in England, — **Apfelbeck** (1) *Alexia* 2 n. subgen., *Endom.*, auf der Balkanhalbinsel, (2) 321 Arten n. varr. in Albanien.

Bäbler (1) 12 *Car.*, 4 *Staph.*, 1 *El.*, 1 *Pyrrh.*, 2 *Hydr.*, 3 *Chrys.*, 1 *Curc.*, 1 *Mal.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Bagnall** (1) 1 *Psel.* in England. — **Balfour** (1—3) *Dyt., Hydr.* in England. — **Barton** (1) Sammelbericht aus England. — **Bayford** (1) *Col.* in England. — **Beare** (1) 1 *Scol.* in Schottland, (2) 1 *Chrys.* in England, (4) 1 *Car.* in England, (5) *Col.* in England, (6) 1 *Staph.* in England, (7) *Col.* in England. — **Beffa & Gagliardi** (1) 16 *Dyt.*, 2 *Gyr.*, 19 *Hydr.*, 1 *Parn.*, 15 *Staph.*, 1 *Silph.*, 1 *Clav.*, 1 *Hist.*, 3 *Nit.*, 1 *Phal.*, 1 *Lathr.*, 2 *Colyd.*, 8 *Cocc.* in Toscana. — **Bennett** (1) *Col.* in England. — **Bickhardt** (2) *Car.* in Corsica, (7) *Hist.* in Corsica. — **Blattny** (1) 5 *Car.*, 5 *Hydr.*, 25 *Staph.*, 1 *Silph.*, 2 *Crypt.*, 2 *Hist.*, 2 *Scar.*, 6 *Anob.*, 2 *Anth.*, 16 *Curc.*, 2 *Bruch.*, 2 *Scol.*, 1 *Cer.*, 8 *Chrys.*, 9 *Cocc.* aus Böhmen. — **Bondroit** (1) Sammelbericht, 1 *Staph.* neu für Belgien. — **Borgers** (1) 1 *Scol.* am Niederrhein. — **Bourgeois** (4) *Curc.* Ende, *Anthr., Bruch., Scol., Cer.* Anfang, aus den Vogesen. — **Browne** (3) *Dyt., Hydr.* in Irland. — **Bucknill** (1) 1 *Curc.*, 1 *El.* in England. — **Butler** (1) 1 *Curc.* in England.

Cameron (1) 1 *Staph.* in England. — **Champion** (1) 1 *Chrys.* in England, (3) 1 *Cer.* in England, (5) 1 *Curc.* mit Äpfeln nach England eingeführt, (8, 9) Sammelbericht aus England. — **Codina** (4) *Cic.* in Catalonien. — **Csiki** (3) 5 *Staph.*, 1 *Endom.*, 3 *Mal.*, 1 *Trog.*, 2 *Bupr.*, 2 *Curc.*, 1 *Scar.* neu für Ungarn.

Day (1) 1 *Staph.* aus England, (2) *Col.* in England, (3) *Col.* in England. — **De la Garde** (1) 1 *El.* in England, (2, 3, 4) Sammelbericht aus England, *Col.* — **Deville** (2) *Parn.*, *Het.*, *Byrrh.*, *Bupr.*, *El.*, *Cebr.*, *Dasc.*, *Lym.*, *Anob.*, *Oed.*, *Pyth.* in Corsica. — **Dollman** (1) 1 *Chrys.* in England, (2, 3, 4, 5, 6) *Col.* in England, — **Donisthorpe** (1) *Staph.*, *Crypt.* in England, (2) 1 *Curc.* in England, (5) 1 *Trich.* in England, (6) *Col.* in England. — **G. Dufour** (1) 1 *Anob.* in Frankreich. — **O. Dufour** (1) *Col.* in Frankreich. — **Dunlop** (2) 1 *Cer.* in England. — **Dutton** (1) *Staph.*, *Dyt.*, England.

Eichelbaum (1) *Staph.*, 36 Arten, 4 neu für Schweden. — **Everts** (1) 18 *Car.*, 23 *Dyt.*, 4 *Gyr.*, 27 *Staph.*, 2 *Psel.*, 1 *Silph.*, 3 *Anis.*, 1 *Lept.*, 4 *Trich.*, 8 *Hist.*, 18 *Hydr.*, 14 *Mal.*, 5 *Cler.*, 8 *Nit.*, 4 *Crypt.*, 1 *Erot.*, 1 *Phal.*, 5 *Lathr.*, 6 *Cioid.*, 2 *Cocc.*, 2 *Dasc.*, 7 *Parn.*, 3 *Heter.*, 4 *Derm.*, 1 *Byrrh.*, 6 *Elat.*, 1 *Eucn.*, 7 *Bupr.*, 2 *Bostr.*, 12 *Anob.*, 1 *Oed.*, 4 *Pyth.*, 1 *Anth.*, 8 *Mord.*, 7 *Ten.*, 2 *Cer.*, 28 *Chrys.*, 2 *Anthr.*, 57 *Curc.*, 5 *Scol.*, 4 *Scar.* aus Holland angeführt, (2) 25 *Car.*, 14 *Dyt.*, 8 *Staph.*, 1 *Trich.*, 3 *Hist.*, 5 *Mal.*, 2 *Cler.*, 4 *Nit.*, 4 *Crypt.*, *Cocc.*, *Elat.*, *Ten.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Curc.*, *Scar.* besprochen aus Holland, (4) 1 *Staph.* neu für Holland, (5) 1 *Staph.*, 1 *Ten.* neu für Holland, Sammelbericht. — **Edwards** (1) *Curc.* in England.

Fergusson (1) *Cuc.* in England, (2, 3) *Col.* in England. — **Ferrer y Vert** (1) 1 *Car.* in Catalonien. — **Fleischer** (3) Geogr. Notizen über *Scydm.*, *Mord.* aus Mähren, (4) Sammelbericht aus Radhost in Mähren, 1 *El.*, 1 *Cler.* — **Fordham** (1) *Col.* in England. — **Fowler** (1) *Oed.* in England. — **Fuente** (1) 1 *Byrrh.*, 1 *Bupr.*, 2 *Curc.* aus Spanien.

Gerhardt (1) 8 *Car.*, 2 *Staph.* neu für Schlesien, (2) 8 *Car.*, 3 *Staph.*, 1 *Cocc.* neu für Schlesien, (3) 1 *Cio.*, 1 *El.*, 1 *Melo.*, 1 *Melan.*, 1 *Cer.*, 3 *Curc.*, 1 *Scar.* in Schlesien, (4) *Col.* in Schlesien. — **Guillaume** (1) 5 *Mal.*, 4 *Anob.*, 1 *Pyth.*, 2 *Cer.*, 2 *Chrys.* in Belgien.

Hackwitz (1) Einige *Col.* aus Schweden erwähnt. — **Halbert** (1) *Car.*, *Dyt.*, *Staph.*, *Psel.*, *Silph.*, *Crypt.*, *Chrys.*, *Anth.*, *Curc.* in England, (2) *Col.* in Irland. — **Hardy** (1) *Curc.* in England. — **Harris** (1) Geogr. Notizen über 1 *Tetracha* u. 16 *Cicindela*. — **Hartmann** (1) *Col.* in Baden. — **Harwood** (1) 1 *Cer.* in England. — **Helliesen** (1) 3 *Car.*, 1 *Dyt.*, 1 *Scydm.*, 2 *Trich.*, 1 *Nit.*, 2 *Crypt.*, 2 *Curc.*, 2 *Lathr.*, 2 *Colyd.*, 1 *Cocc.*, 2 *Anob.*, 4 *Mal.*, 1 *Bupr.*, 1 *Melan.*, 1 *Cer.*, 2 *Chrys.*, 9 *Curc.* aus Norwegen aufgeführt u. z. Th. besprochen. — **Heyrovsky** (1) Notiz über *Cer.* Prag, (2) *Car.*, *Staph.*, *Silph.*, *El.*, *Cer.*, *Curc.* neu für Böhmen, (3) *Cer.* in Böhmen, (4) *Anis.* in Böhmen, (5) *Car.* in Böhmen. — **Holdhaus & Deubel** (1) *Col.* in Siebenbürgen. — **Hubenthal** (1) 4 *Car.*, 2 *Dyt.*, 1 *Staph.*, 1 *Dasc.*, 4 *Curc.*, (2) 1 *Staph.*, 2 *Curc.* in Europa. — **Hustache** (1) *Curc.*, *Car.*, *Dyt.*, *Hydr.*, *Parn.* in Frankreich, (2) *Curc.* in Frankreich, (3) *Curc.* in Frankreich, (4) *Col.*, Sammelbericht in Frankreich.

Jacobson (7) *Col.* in Rußland (Katharinenburg). — **Jacovlev** (1) 4 *Cic.*, 163 *Car.*, 40 *Dyt.*, 3 *Gyr.*, 134 *Staph.*, 2 *Psel.*, 2 *Scyd.*, 23 *Silph.*, 2 *Coryl.*, 3 *Scaph.*, 16 *Hist.*, 38 *Hydr.*, 24 *Mal.*, 4 *Cler.*, 2 *Byt.*, 5 *Trog.*, 36 *Nit.*, 6 *Cuc.*, 9 *Crypt.*, 5 *Erot.*, 2 *Phal.*, 6 *Lathr.*, 6 *Myc.*, 2 *Cio.*, 2 *Colyd.*, 1 *End.*, 30 *Cocc.*,

5 *Dasc.*, 2 *Parn.*, 3 *Heteroc.*, 10 *Derm.*, 7 *Byrrh.*, 38 *El.*, 1 *Eucn.*, 18 *Bupr.*, 1 *Lym.*, 3 *Bostr.*, 9 *Anob.*, 7 *Oed.*, 5 *Pyth.*, 1 *Pyr.*, 4 *Anth.*, 6 *Melo.*, 9 *Mord.*, 8 *Meland.*, 1 *Lagr.*, 7 *All.*, 14 *Ten.*, 72 *Cer.*, 135 *Chrys.*, 3 *Bruch.*, 2 *Anthr.*, 148 *Curc.*, 16 *Scol.*, 3 *Luc.*, 56 *Scar.* in Rußland. — **Jeannel** (5) *Silph.*, Geogr. Verbreitung, (9) *Silph.* in den Pyrenäen. — **Johnson** (1) *Col.* in Irland. — **Joy** (1) 1 *Staph.* neu für England, (4) 1 *Staph.* neu für England.

Kendi (1) 595 Arten u. var. von *Col.* aus Bosnien aufgezählt. — **Krausse** (1) 1 *Car.* in Europa u. Nordafrika, (6) Sammelbericht aus Sardinien. — **Krishenecky** (1) 1 *Silph.*, 1 *El.* neu für Böhmen, (3) *Car.*, *Dyt.*, *Staph.*, *Psel.*, *Scyd.*, *Scar.*, *Nit.*, *El.*, *Mal.*, *Curc.*, *Chrys.* aus Böhmen angeführt. — **Kristensen** (1) 1 *Car.* in Dänemark. — **Kuhnt** (4) *Hist.*, *Hydr.*, *Mal.*, *Cler.*, *Dyt.*, *Trog.*, *Sphaerid.*, *Nit.*, *Curc.*, *Crypt.*, *Erot.*, *Phal.*, *Lathr.*, *Myc.*, *Sphind.*, *Cio.*, *Colyd.*, *End.* in Deutschland.

Leng (1) 583 Arten zahlreicher Familien aus Georgien. — **Lokay** (1) 1 *Staph.*, 2 *Scyd.*, 1 *Curc.*, neu für Böhmen, (3) 1 *Car.*, 4 *Staph.*, 1 *Psel.*, 1 *Crypt.* neu für Böhmen. — **Lowe** (1) *Col.* in Frankreich. — **Lutschnik** (1) *Cic.* in Russland.

Meixner (1) *Col.* des Zirknitzer Sees. — **M'Leod** (1) *Dyt.*, *Hydr.* in England. — **Méquignon** (1) 6 *Car.*, 3 *Dyt.*, 17 *Staph.*, 1 *Psel.*, 6 *Silph.*, 1 *Anis.*, 2 *Hist.*, 2 *Hydr.*, 1 *Cuc.*, 1 *Bostr.*, 1 *Melo.*, 1 *Melandr.*, 1 *Ten.*, 1 *Cer.*, 1 *Chrys.*, 1 *Anthr.*, 8 *Curc.* — **Mercier** (1) 1 *Anob.* in Frankreich. — **Meusel** (1) Sammelbericht aus dem Velebit (Östreich). — **Mihók** (1) *Col.* neu für Ungarn. — **Mollandin** (1) 1 *Staph.* neu für Frankreich. — **Morley** (1) *Col.* in Irland, (2) *Col.* in England. — **Müller** (1) 1 *Hist.*, 1 *Scar.* in Mazedonien.

Newbery (1) 3 *Staph.*, 1 *Hydr.*, 1 *Crypt.*, 1 *Dasc.* neu für die Insel Wight, (2) 1 *Staph.* neu für England, (3) 1 *Car.* neu für England, (4) 2 *Chrys.*, 4 *Staph.*, 1 *Mal.*, 1 *Curc.* in England. — **Nicholson** (1) 1 *Staph.* in England, (2) 1 *Staph.* neu für England, (3) *Col.* neu für Irland. — **Nicholson** & **Jennings** (1) 1 *Staph.* neu für England.

Obenberger (1) 3 *Car.*, 3 *El.*, 2 *Bupr.*, *Cler.*, *Anis.*, *Silph.* in Böhmen, (2) *Staph.*, *Bupr.*, *Chrys.*, *Cocc.*, *Curc.*, neu für Böhmen, (3) *Silph.*, *Hydr.*, *Cocc.*, *Mord.*, *Anis.*, *Bupr.*, neu für Böhmen. — **Olsoufiew** (1) *Car.* in Rußland.

Paganetti-Hummler (1) *Chrys.* in Mittel- und Süditalien. — **Pehr** (1) Verbreitung der *Car.* in Kärnthen. — **Petri** (2) *Col.* in Siebenbürgen. — **Petry** (1) *Col.* bei Nordhausen. — **Pfeiffer** (1) Sammelbericht aus Bosnien, (2) Reisebericht aus Bosnien. — **Pic** (34) *Col.* in Frankreich, (39) 33 *Cer.* aus Savoyen. — **Pillich** (1) *Car.*, *Dyt.*, *Silph.*, *Hist.*, *Trich.*, *Staph.*, *Psel.*, *Hydr.*, *Mal. Nit.*, *Crypt.* aus Ungarn. — **Poppius** (1) 1 *Chrys.* neu für Finnland. — **Prossen** (1) 45 *Car.*, 1 *Gyr.*, 76 *Staph.*, 17 *Psel.*, 7 *Scyd.*, 10 *Silph.*, 14 *Anis.*, 1 *Clamb.*, 1 *Lept.*, 1 *Coryl.*, 8 *Trich.*, 1 *Scaph.*, 6 *Hist.*, 27 *Hydr.*, 16 *Mal.*, 1 *Trog.*, 13 *Nit.*, 2 *Cuc.*, 18 *Crypt.*, 1 *Erot.*, 3 *Phal.*, 5 *Lathr.*, 3 *Myc.*, 4 *Cio.*, 1 *Colyd.*, 3 *Cocc.* neu für Kärnthen.

Rambousek (1) *Staph.*, *Curc.* neu für Böhmen, (3) Sammelbericht aus Dalmatien. — **Rapp** (1) Sammelbericht aus Kärnthen. — **Reitter** (4) 1 *Silph.* aus Griechenland. — **Roettgen** (1) 7 *Car.*, 4 *Dyt.*, 8 *Staph.*, 1 *Anis.*, 2 *Hydr.*, 1 *Mal.*, 2 *Parn.*, 1 *Het.*, 2 *Dasc.*, 1 *Bupr.*, 1 *Melo.*, 1 *Melan.*, 1 *Ten.*, 1 *Allec.*, 6 *Chrys.*, 1 *Anthr.*, 6 *Curc.*, 1 *Scol.*, 3 *Scar.* aufgezählt aus Deutschland. — **Roubal** (2) *Car.*, *Staph.*, *Scyd.*, *Hydr.*, *Mal.*, *Nit.*, *Cocc.*, *Mord.*, *Chrys.*, *Curc.*,

Scar., (7) 13 *Psel.*, 11 *Scydm.* aus dem Caucasus, (8) *Car.*, *Staph.*, *Psel.*, *Anis.*, *Cocc.*, *Chrys.*, *Scar.* neu für Böhmen, (10) 1 *Col.* aus Böhmen aufgeführt, (13) *Col.* in Litthauen.

Sahlberg (1) 3 *Dyt.* Finnland. — **Saitzev** (3) *Car.*, *Bupr.*, *El.*, *Cer.*, *Chrys.* in Russland. — **Schilsky** (4) 1 *Mord.* in Dänemark. — **Schulz** (1) *El.*, *Scol.* in Böhmen. — **Selous** (1) 2 *Car.*, 1 *Staph.*, 1 *Silph.*, 1 *Byrrh.*, 1 *Het.*, 1 *Curc.* aus England. — **Sharp** (2) 1 *Chrys.* neu für England, (3) 1 *Chrys.* neu für England, (3 b, 3 d) *Curc.* inr Cornwall. — **W. Sharp** (2) *Col.* in England, (3) *Col.* in Irland. — **Simroth** (1) *Col.* in Montenegro u. Nordalbanien. — **Sokolár** (1) *Car.* in den Ostalpen. — **Sparre-Schneider** (1) 56 *Car.*, 40 *Dyt.*, 2 *Gyr.*, 242 *Staph.*, 8 *Psel.*, 2 *Scydm.*, 15 *Silph.*, 18 *Anis.*, 1 *Coryl.*, 10 *Trich.*, 1 *Scaph.*, 1 *Hist.*, 14 *Hydr.*, 15 *Mal.*, 1 *Cler.*, 2 *Trog.*, 1 *Sphaerit.*, 2 *Nitid.*, 2 *Cuc.*, 16 *Crypt.*, 3 *Erot.*, 1 *Phal.*, 14 *Lathr.* aus Norwegen aufgezählt. — **Ssmirnow** (1) *Curc.* aus Rußland. — **Sterba** (2) *Car.*, *Silph.*, *Bupr.*, *El.*, *Cer.*, *Curc.*, *Scar.* — **Stern** (1) *Col.* bei Hamburg. — **Szombathy** (3) 1 *El.* aus Ungarn.

Taylor (1) 1 *Melo.* in England, (2) 1 *Anob.* in England, (3) *Col.* in England. — **Thompson** (1) 1 *Car.* in England, (2) 1 *Staph.* in England, (3) *Col.* in England. — **Tomlin** (1) 1 *Parn.* in England, (2) 1 *Hydr.* in England, (3, 5, 6) *Col.* in England. — **Tyl** (1) *Car.*, *Staph.*, *Silph.*, *Anis.*, *Hist.*, *Hydr.*, *Cuc.*, *Lathr.*, *Cocc.*, *Cer.*, *Chrys.*, *Curc.* neu für Böhmen.

Vitale (1) *Staph.*, *Psel.*, *Scydm.* aus Sicilien. — **Viturat-Fauconnet & Pic** (1) *Col.* in Frankreich. — **Vorbringer** (1) 1 *Car.*, 1 *Colyd.*, 1 *Anis.*, 1 *Mal.*, 1 *Mord.*, 1 *Scol.*, 5 *Staph.* neu für Ostpreussen.

Wagner (1) 62 *Curc.* aus Rumänien. — **Walker** (1) 1 *Dyt.* von der Insel Sheppey, (2) 1 *Staph.* in England, (3) *Car.*, *Dyt.*, *Staph.*, *Silph.*, *Anis.*, *Nit.*, *Crypt.*, *Bupr.*, *Melandr.*, *Curc.* in England, (4—14) *Col.* bei Oxford. — **Walsh** (1) 1 *Car.* in England. — **Wohlberedt-Triebers** (1) *Col.* aus dem Sandschak Novibazar. — **Wuorentaus** (1) 22 *Car.*, 16 *Hydr.*, 1 *Het.*, 19 *Staph.*, 2 *Psel.*, 8 *Scyd.*, 3 *Silph.*, 8 *Anis.*, 1 *Trich.*, 2 *Clamb.*, 1 *Scaph.*, 4 *Nit.*, 1 *Cuc.*, 2 *Colyd.*, 6 *Lathr.*, 5 *Crypt.*, 3 *Byrrh.*, 2 *Hist.*, 7 *Scar.*, 7 *El.*, 3 *Dasc.*, 6 *Mal.*, 6 *Anob.*, 3 *Cio.*, 1 *Cler.*, 2 *Ten.*, 2 *Mord.*, 3 *Pyth.*, 2 *Oed.*, 3 *Anth.*, 1 *Bruch.*, 2 *Anthr.*, 42 *Curc.*, 3 *Scol.*, 28 *Chrys.*, 9 *Cocc.* neu für das nördl. Ostrobothnien.

Zeman (1) *Curc.*, *Chrys.*, *Cocc.* neu für Böhmen, (2) *Car.*, *Staph.*, *Crypt.*, *Lathr.*, *Hist.* in Böhmen. — **Zoufal** (1) Sammelbericht aus der Herzegowina.

3. Nordafrika: **Bénard** (1) 2 *Scar.* — **Buysson** (2) 11 *El.* aus Egypten. — **Innes** (1) 1 *Cic.*, 9 *Car.*, 5 *Staph.*, 1 *Lathr.*, 9 *Scar.*, 1 *Bupr.*, 4 *El.*, 1 *Anob.*, 3 *Bostr.*, 18 *Ten.*, 2 *Anth.*, 1 *Melo.* aus Egypten aufgezählt. — **Krausse** (1) 1 *Car.* in Europa u. Nordafrika.

4. Asien (excl. Indo-China): **Barowski** (1) 2 *Cocc.* in Asien. — **Born** (1) 1 *Car.* aus China. — **Niisima** (1) *Scol.* als Schädlinge in Japan. — **Petri** (1) *Curc.* in Centralasien. — **Pic** (24) *Pedil.* u. *Anth.* in Japan, (25) *Eugl.* in Abessinien u. Japan. — **Reitter** (5) 2 *Thor.* in Transkaspien. — **Saitzev** (4) 79 *Dyt.*, 5 *Gyr.*, 1 *Parn.*, 1 *Geor.*, 3 *Heter.*, 40 *Hydr.* aufgezählt aus Nordsibirien. — **Sseměnow** (2) *Ten.* aus Kirgisien. — **Ssuworow** (2) *Curc.* in Central-Asien. — **Sterba** (1) 1 *Cic.*, 1 *Car.* aus Kleinasien.

d) **Indo-China: Kolbe** (4) Geogr. über 36 Fam. von den Seychelleninseln. — **Matsumura** (1) 1 *Cocc.*, 4 *Chrys.*, 9 *Curc.*, 8 *El.* u. 3 *Scar.* als Schädlinge, 4 *Cocc.*,

1 *Staph.*, 2 *Car.* u. 2 *Cic.* als Nützlinge des Zuckerrohres auf Formosa. — **Maulik** (1) *Chrys.* aus Indien verzeichnet. — **Maxwell-Lefroy** (1) *Col.* in Indien. — **C. Moulton** (1) *Cic.* auf Borneo. — **J. Moulton** (1) *Cic.*-Fang auf Borneo. — **Pic** (12) *Mal.* auf Java u. Sumatra, (30) *Mal.* auf Sumatra u. den benachbarten Inseln. — **Weele** (1) 1 *Scol.* als Schädling auf Java.

c) **Australien, stiller Ocean:** **Champion** (2) 1 *Cio.* von Australien. — **Froggatt** (5) 1 *Hydr.*, 1 *Bostr.*, 1 *Trog.*, 1 *Curc.* besprochen aus Australien (Nauru-Insel). — **Hofeneder** (3) *Streps.* von den Südsee-Inseln. — **Koeppen** (1) Einige *Col.* von den „glücklichen Inseln" erwähnt. — **Lea** (1—10) *Col.* in Australien und Tasmanien. — **Lesne** (3) *Col.* auf den Galapagos. — **Moser** (5) *Scar.* auf den Philippinen. — **Ohaus** (9) *Scar.* auf den Philippinen. — **Perkins, Scott & Sharp** (1) *Anob., Bostr., Cer., Curc., Proterhin.* aus Hawaii. — **Sloane** (3) *Car.* in Australien. — **Weise** (4) *Chrys.* auf den Philippinen, (5) *Chrys., Cocc* auf den Philippinen.

f) **Afrika (excl. Nordafrika):** **Béguin-Billecoq** (1) 3 *Curc.* aus Afrika. — **Catalogo** 450 vom Golf von Guinea in den Memorias espań. beschriebene *Col.* — **Hintz** (1) 16 *Cer.* aus Afrika. — **La Baume** (1) *Col.* als Feinde der Wanderheuschrecke in Afrika. — **Pangella** (3) *Bupr.* aus Afrika u. Madagaskar — **Pic** (9) *Melo.* in Afrika, (25) *Eugl.* in Abessinien u. Japan, (29) *Allec.* in Afrika. — **Schönfeldt** (1) 9 *Brenth.* aufgezählt aus Kamerun. — **Weise** (3) *Chrys.* u. *Cocc.* von Madagaskar, den Comoren u. den Inseln Ostafrikas.

g) **Madagascar:** **Pangella** (3) *Bupr.* aus Afrika u. Madagascar. — **Weise** (3) *Chrys.* u. *Cocc.* aus Madagascar.

h) **Neoarctisch:** **Adams** (1) *Col.* in Nordamerika. — **Blaisdell** (1) 78 *Ten.* aus Nordamerika. — **Blatchley** (1) bearbeitete alle Fam. aus Indiana mit Ausnahme der *Rhynchophoren.* — **Burgess** (1) 1 *Car.* als Nützling in Nordamerika. — **Champlain & Kirk** (1) 199 *Car.* aufgeführt aus Nordamerika. — **Dietz** (1) 1 *Curc.* nicht in Nordamerika. — **Engelhardt** (1) Geogr. Notizen über *Col.* in Virginia. — **Felt** (1) 1 *Curc.* in N. Amerika. — **Fox** (1) 11 *Cic.* Arten besprochen aus Nordamerika. — **Frost** (2) 1 *Melo.* in Massachussetts. — **Harriis** (1) 17 *Cic.* in N. Amerika. — **Lutz** (1) Geogr. Notizen über *Chrys.* in Nordamerika. — **Sherman** (1) 45 *Car.*, 34 *Dyt.*, 3 *Gyr.*, 4 *Hydr.*, 2 *Slph.*, 1 *Anis.*, 14 *Staph.*, 3 *Cocc.*, 18 *Clavicornia*, 8 *El.*, 3 *Bupr.*, 7 *Mal.*, 9 *Cer.*, 3 *Chrys.*, 1 *Meland.*, 1 *Pyth.*, 1 *Mord.*, 6 *Curc.*, 2 *Scol.* aus Labrador aufgezählt. — **Swaine** (3) *Scol.* aus Nordamerika. — **Wickham** (1) 1 *Car.*, 1 *Trog.*, 2 *Scar.*, 2 *Chrys.*, 1 *Pedil.* aus Nordamerika, (3) *Col.* von Florida. — **Wolcott** (2, 3) *Cler.* in N. Amerika, (4) *Col.* in Michigan. — **Barkowski** (1) *Silph.* in Nordamerika.

i) **Neotropisch, Süd-Amerika:** **Bernhauer** (2) 67 *Staph.* aus Centralamerika. — **Brèthes** (1) *All.* u. *Curc.* aus Argentinien. u. Bolivien. — **Mason** (1) *Col.* in Mexico. — **Ohaus** (6) Reisebericht aus Südamerika. — **Pangella** (1) *Bupr.* aus Ecuador, (2) *Bupr.* aus Argentinien. — **Pic** (16) *Mal.* in Südamerika, (26) *Col.* in Ecuador, (37a) 2 *Mal.*, 1 *Anth.*, 1 *Bruch.* aus Argentinien. — **Tremoleras** (1) *Cic., Car., Dyt., Silph., Hist., Scar., Bupr., El., Mal., Ten., Melo., Curc., Brenth., Chrys., Erot., Cocc.* in Uruguay. — **Tucker** (1) *Col.* in Texas. — **Wolcott** (3) *Col.* in Centralamerika. — **Champion** (12) *Curc.* Central-Amerikas.

k) **Antarctisch:** vacat.

VIII. Palaeontologie.

Klebs (1) berichtete, daß *Chlaenius electricus, Hellnomorpha protogaea* und *Clerus succini* nicht im Bernstein vorkommen, sondern im Kopal (p. 221) und gab dann ein Verzeichnis seiner Bernsteinkäfer, nur nach Gattungen von Reitter bestimmt (p. 236—242). Vergl. Titel.

Reis (1) *Ten.* fossil in Transbaikalien.

Wickham (1) 3 *Car.*, 1 *Trog.*, 2 *Scar.*, 2 *Chrys.*, 1 *Pedil.* aus Nord-Amerika.

D. Die behandelten *Coleopteren* nach Familien.

Fam. ***Cicindelidae.***

(0 n. gen., 0 n. spp.)

Andreae 1, Apfelbeck 2, Blatchley **1**, Burgess 1, Codina 1, 4, Criddle 1, Docters van Leeuwen 2, D. R. 1, Dupuis 1, Fall 4, Fox 1, Froggatt 3, Frost 2, Gadeau de Kerville 1, Harris 1, Heller 2, Helliesen 1, Horn 1, **4**, Innes 1, Jakovlev 1, Kolbe 1, Köster 2, Krausse 3, Leng 1, Lutschnik 1, Matsumura 1, Maxwell-Lefroy 2, C. Moulton 1, J. G. Moulton 1, Oberthür 1, Poppius 2, Sterba 1, Tremoleras 1, Uyttenboogaart-Eliasen 1 [1]).

Morphologie und Physiologie.

Codina A. (1) beobachtete die Sensibilität einer *Cicindela campestris* var. *affinis* Dej. (p. 81). — **Gadeau de Kerville** (1) Gewicht von 1 *Cic.* — **Köster** (2) *Cicindela germanica* L. mit Mißbildung am linken Fühler.

Biologie.

Criddle (1) Larve von *Cicindela formosa* var. *Manitoba* Leng (p. 10 fig. 1), *C. venusta* Lec. (p. 12), *C. limbata* Say (p. 12, 13 fig. 2), *C. purpurea* var. *limbalis* Klug (p. 13), *C. Tranquebarica* Hbst. (p. 13), *C. fulgida* Say (p. 14), *C. scutellaris* var. *Lecontei* Hald. (p. 14), *C. pusilla* Say (p. 14), und var. *terricola* Say (p. 15), *C. lepida* Deg. (p. 15). — **Docters van Leeuwen** (2) Biol. über *Collyris Bonellii, C. tuberculata* Macl. u. *Tricondyla cyanea* Dej. — **Maxwell-Lefroy** (2) Aufzucht von *Cicindela* (p. 1008). — **Oberthür** (1) schildert die Verschiedenheit der Gewohnheiten bei *Cicindela hybrida* u. *C. maritima*. — **Uyttenboogaart-Eliasen** (1) Biologisches über *Cicindela silvatica* L., *hybrida* L. u. *campestris* L.

Geographisches.

Andreae (1) *Cic.* aus dem Brohltal (Rheinprovinz). — **Codina** (4) *Cic.* in Catalonien. — **Fox** (1) 11 *Cic.* aus Nordamerika. — **Harris** (1) über 17 *Cic.* aus Nordamerika. — **Jakovlev** (1) 4 *Cic.* im Gouv. Wjatka. — **Leng** (1) *Cic.* aus Georgien. — **Lutschnik** (1) *Cic.* in Russland. —

[1]) Die fett gedruckten Zahlen bezeichnen die umfassenden Arbeiten.

Poppius (2) Geogr. Verbreitung der *Cic.* im arctischen Gebiete. — **Tremoleras** (1) *Cic.* aus Uruguay.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the Coleoptera . . in Indiana. Fam. *Cicindelidae.* Bull. Indiana Dep. Geol. I. p. 27—36 fig. 6—25. — Behandlung der *Cic.*, dem Ref. nicht zugänglich, nach Sharp (p. 207) ohne Beschreibung neuer Arten.

Horn: Genera Insectorum. fasc. 82 B. 1910. *Coleoptera Adephaga.* Fam. *Carabidae.* Subfam. *Cicindelinae* p. 105—208, tab. VI—XV. — Fortsetzung des klassischen Werkes 1908 (18), die 2. Phyle enthaltend, mit Ausnahme der letzten Subtribus (*Cicindelina*) der 5. Tribus, welche, zusammen mit den Tafeln XVI—XX, noch nicht erschienen ist.

II. Phyl. *Cicindelinae platysternaliae.* (3 Trib. p. 107—108).

3. Trib. *Mantichorini.* (2 Gatt. p. 111).

Mantica Klb. 1 Art: *M. Hornii* Klb. (tab. IX fig. 1).

Mantichora Fbr. 5 Arten: *M. Congoënsis* Per. (tab. IX fig. 2, 3).

4. Trib. *Megacephalini.* (3 Subtrib. p. 117).

1. Subtrib. *Platychilina.*

Platychila Macl. 1 Art: *Pl. pallida* Fbr. (tab. IX fig. 4).

2. Subtrib. *Omina.* (3 Gatt. p. 120).

Pycnochila Mots. 1 Art: *P. fallaciosa* Chor. (tab. IX fig. 5).

Amblychila Say (= *Chaleposomus* Chaud.) 2 Arten: *A. Baronis* Leng (tab. IX fig. 6).

Omus Esch. 3 Arten: *O. Californicus* Esch. mit 12 varr.: var. *intermedius* Leng (tab. IX fig. 7).

3. Subtrib. *Megacephalina* (6 Gatt. p. 127—129).

Aniaria Hop. 1 Art: *A. sepulcralis* Fbr. (tab. IX fig. 8).

Megacephala Latr. 68 Arten: *M. regalis* Boh. mit 11 varr.: var. *Ertlii* Horn (tab. IX fig. 9), *M. asperata* Wat. mit 7 varr.: var. *subopaca* Fairm. (fig. 62 p. 29), var. *gratiosa* Horn (tab. IX fig. 10), *M. nigricollis* Reich. (tab. IX fig. 11), *M. bucephala* Horn (tab. IX fig. 12), *M. testudinea* Kl. (tab. XIV fig. 191), *M. limata* Pert. (fig. 64 p. 29), *M. Germainii* Chaud. (tab. X fig. 1), *M. Howittii* Cast. (tab. X fig. 2), *M. Hopei* Cast. (fig. 65 p. 29), *M. Australasiae* Hop. mit 3 varr.: var. *scapularis* Macl. (fig. 66), *M. basalis* Macl. (fig. 61 p. 29), *M. intermedia* Sl. (tab. X fig. 3), *M. suturalis* Horn (fig. 63 p. 29, tab. X fig. 4), *M. Carolina* L. mit 4 varr.: var. *Latreillei* Cast. (fig. 57 p. 29), var. *cyanides* Bat. (fig. 58 p. 29), *M. rutilans* Thoms. mit var. *speciosa* Chor. (fig. 60 p. 29), *M. ochychiliformis* Horn (fig. 59 p. 29, tab. X fig. 5), *M. Klagesii* Horn (tab. X fig. 6).

Oxychila Dej. 25 Arten: *O. opacipennis* Wat. (tab. X fig. 7).

Pseudoxychila Guer. 1 Art: *Ps. bipustulata* Latr. mit var. *immaculata* Horn (tab. X fig. 8).

Chiloxia Guer. 1 Art: *Ch. binotata* Cast. (tab. XV fig. 200) mit var. *longipennis* Horn (tab. X fig. 9).

Eucallia Guer. 1 Art: *Eu. Boussingaultii* Guer. (tab. XII fig. 5).

5. Trib. *Cicindelini*. (5 Subtrib. p. 154—155).

1. Subtrib. *Dromicina*.

Dromica Dej. (= *Myrmecoptera* Garm. = *Cosmema* Boh.) 82 Arten: *Dr. trinotata* Kl. (tab. XV fig. 208), *Dr. tricostata* Horn (tab. X fig. 10), *Dr. polyhirmoides* Bat. (fig. 114 p. 34), *Dr. nobilitata* Gerst. mit var. *reducta* Horn (fig. 119 p. 34), *Dr. Bennigsenii* Horn (tab. X fig. 11), *Dr. Schaumii* Horn (fig. 113 p. 34) mit 3 varr.: var. *Tarnensis* Klb. (fig. 162 p. 38), *Dr. fundoplanata* Horn (tab. X fig. 12), *Dr. discodalis* Horn (tab. XI fig. 1), *Dr. Kolbei* Horn (tab. XI fig. 2).

2. Subtrib. *Prothymina*. (10 Gatt. p. 168—170).

Prothyma Hop. 4 subg. (p. 173): *Pr.* (i. sp.) mit 5 Gruppen (p. 173—174[1]): *Pr.* (*Dromicidia*) *scrobiculata* Wied. (tab. XX fig. 7), *Pr.* (s. str.) *Waagenii* Horn (tab. XI fig. 3), *Pr. gibbosa* Horn (tab. XI fig. 4), *Pr. heteromalla* Macl. (fig. 88 p. 32), *Pr. Schultzei* Horn (tab. XI fig. 5), *Pr.* (*Beckerium*) *leptalis* Bat. (tab. XI fig. 10), *Pr.* (*Megalomma*) *fulgens* Horn. (tab. XVII fig. 4), *Pr.* (*Physodentera*) *Henningii* Horn (tab. XI fig. 6), — *Pr.* (*Peridexia*) 2 Arten: *Pr. fulvipes* Dej. mit 3 varr.: var. *Ambanurensis* Br. (tab. XI fig. 7), — *Pr.* (*Vata*) 2 Arten: *Thomsonis* Perr. (tab. XI fig. 8), — *Pr.* (*Oxygoniola*) 1 Art: *Pr. Chamaeleon* Horn (tab. XI fig. 9, tab. XV fig. 213).

Dilatotarsa Dokt. 2 Arten: *D. patricia* Sch. (tab. XI fig. 11).

Caledonomorpha Horn 1 Art: *C. Jordanii* Horn (tab. XI fig. 12).

Caledonica Chaud. 9 Arten: *C. tuberculata* Fauv. (tab. XII fig. 4, tab. XV fig. 215).

Distipsidera Westw. = (*Distypsidera* Horn ol.) 8 Arten: *D. Hackeri* Sl. (tab. XII fig. 3), *D. flavipes* Macl. (fig. 163 p. 38).

Nickerlea Horn 2 Arten: *N. distipsideroides* Horn (tab. XII fig. 2).

Rhysopleura Sl. 1 Art: *Rh. orbicollis* Sl. (tab. XII fig. 1).

Euprosopus Dej. 2 Arten: *Eu. quadrinotatus* Latr. & Dej. (*binotatus* Horn tab. XII fig. 6).

Langea Horn 1 Art: *L. euprosopides* Horn (tab. XII fig. 7).

Iresia Dej. 8 Arten: *I. Beskei* Mannh. mit var. *aureorufa* Horn (tab. XII fig. 8).

3. Subtrib. *Theratina*.

Therates Latr. 1817 (= *Eurychile* Bon. 1818) 33 Arten: *Th. festivus* Boisd. mit var. *Rothschildii* Horn (fig. 67 p. 29), *Th. fasciatus* Fbr. (*quadrimaculatus* Horn (fig. 68 p. 29), *Th. Dormeri* Horn (tab. XII fig. 9), *Th. Waagenorum* Horn (tab. XII fig. 10), *Th. obliquus* Fleut. (fig. 70 p. 29), *Th. Tonkinensis* Horn (fig. 69 p. 29), *Th. Schaumianus* Horn (tab. XII fig. 11, tab. XV fig. 217).

4. Subtrib. *Odontochilina*. (4 Gatt. p. 195—196).

Odontochila Cast. 75 Arten: *O. Benningsenii* Horn (tab. XIII fig. 1), *O. pentaco-*

---

[1]) Diese wohlbegründeten und mit Namen ausgestatteten Gruppen könnten mit Vortheil als Untergattungen betrachtet werden, und der sechsten, unbenannten, wäre der Name *Pr.* i. sp. zu ertheilen, während man jetzt nicht weiss, was man mit diesen „Gruppen" machen soll.

mioides Horn (tab. XIII fig. 2), *O. auripennis* Luc. (tab. XIII fig. 4), *O. singularis* Fleut. (fig. 86 p. 32, tab. XIII fig. 5), *O. Kraatzii* Horn (tab. XIII fig.9), *O. nodicollis* Bat. (tab. XIII fig. 10), *O. eurytarsipennis* Horn (tab. XIII fig. 3), *O. Rothschildii* Horn (tab. XX fig. 8).

Prepusa Chaud. 3 Arten: *Pr. miranda* Chaud. (tab. XIII fig. 8).

Opisthencentrus Horn 1 Art: *O. dentipennis* Germ. (tab. XIII fig. 6).

Oxygonia Mannh. 15 Arten: *O. Vuillefroyi* Chaud. (tab. XIII fig. 7).

Einzelbeschreibungen.

Cicindela maura L. unterschied nach Varietäten **Dupuis** (Ann. Belg. 54. p. 187) *C. Lyonii* Vigors. (p. 189), *C. circumdata* Dej. (p. 190), *C. melancholica* Fab., *C. trisignata* Dej. mit var. *pseudosiciliensis* **n. var.** (p. 190 fig.) u. *C. lunulata* Fab. (p. 193). — *C. campestris* var. *Corsicana* Roesch. subvar. *reducta* **n. subvar. Krausse** (Ent. Rund. 27. p. 161), subvar. *neglecta* **n. subvar.** (p. 161) und subvar. *viridis* **n. subvar.** (p. 161) Sardinien. — *C. Asiatica* Brull. var. *opaca* **n. var. Sterba** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 14) Bulgarien. — *C. hybrida* var. *Albanica* **n. var. Apfelbeck** (Ber. Landesmus. Bosn. XXI p. 297) Albanien. — *C. vulgaris* var. *viridissima* **n. var. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 89) Süd-Californien.

Collyris apicalis Chaud. var. *rufothoracica* **n. var. Moulton** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 189) Borneo.

Omus Californicus var. *humeroplanatus* **n. var. Horn** (Ann. Belg. 54. p. 293) Oregon.

Tetracha Australasia besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI. 11. p. 964) als Nützling.

Therates erinys Bat. var. *tepa* **n. var. Moulton** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 190) Borneo.

Fam. Carabidae.

(3 n. gen., 196 n. spp.)

Alluaud 1, Andreae 1, Bäbler 1, Barthe 1, 2, **4**, Beare 4, Bedel 1, Beffa 1, Bernau 1, 2, Bickhardt 2, 4, 7, Blatchley **1**, Blattny 1, Born 1, 2, 3, 4, 5, 6, Böving 1, Brjanski 1, Broun 1, Champion & Lloyd 1, Champlain & Kirk 1, Chinaglia 1, Csiki 4, Dorn 1, D. R. 1, Dupuis 2, Everts 1, 2, Fall 4, Ferrer y Vert 1, Fleischer 2, Froggatt 3, 4, Frost 1, 3, Gadeau de Kerville 1, 2, Klebs 1, Gerhardt 1, 2, Haars 1, Halbert 1, Haller 1, Handlirsch 1, Heller 2, Helliesen 1, Heyrovsky 2, 5, Hubenthal 1, Hustache 1, Innes 1, Jakovlev 1, Jeannel 6, Jedlitschka **1**, Jensen-Haarup **1**, H. Jordan 1, 2, Juretschek 1, Klebs 1, Kleine 4, Klimsch 1, Kolbe 4, Krausse 1, 3, 4, 5, Krishenecky 3, 4, Kristensen 1, Lapouge **1**, 2, Lauffer 1, Lea **9**, Leng 1, Lokay 3, Lüderwaldt 3, Lutschnik 1, 2, Maindron 1, 2, Matits 1, 2, 3, 4, Matsumura 1, Netolitzky 1, 2, 3, Newbery 3, Obenberger 1, Olsonfiev 1, Patkiewicz 1, Pehr 1, Peyerimhoff 1, Pillich 1, Poppius 2, Porta 1, Portschinsky 1, Prossen 1, Rabe 1, 2, Reis 1, Reitter 10, 20, Roettgen 1, Roth 1, Rothenburg 1, Roubal 2, 8, Saitzev 1, Schaeffer 1, Selous 1, 2, Sherman 1, Silvestri 2, Sloane **1**, **2**, 3, Smith 1, Sokolár 1, 2, 3, 4, Sparre-Schneider 1, Ssemënow **3**, Ssolowiëw 1, Sterba 1, 2, Sternberg 1, 3, Steuer 1, Thompson

1, Tremoleras 1, Tyl 1, Veth 1, Vuillet 1, Walker 3, Walsh 1, Wasmann 5, Weber 1, Wickham 1, Wuorentaus 1.

Morphologie und Physiologie.

Beffa (1) *Carabus violaceus* L. var. *purpurascens* Fbr. mit verdoppelten Fühlern (p. 140 tab. IIa fig. 4). — **Chinaglia** (1) Missbildungen an *Brachinus slcopeta* Fbr. (p. 6, tab. Ia fig. 1), *Abax striola* Fbr. (p. 6, tab. fig. 3), *Amara* sp. (p. 7 tab. fig. 2), *Harpalus ruficornis* Fbr. (p. 25 tab. fig. 4). — **Dupuis** (2) Missbildung von *Carabus* (*Procrustes*) *coriaceus*. — **Frost** (1) Notiz über das Analdrüsen-Secret von *Carabus vinctus*. — **Gadeau de Kerville** (1) Gewicht von 5 *Car.*, (2) Missbildung der Fühler bei *Carabus auratus* L. — **Haller** (1) Bauchganglien u. Sympathicus von *Carabus*. — **Jordan** (1, 2) Extraintestinale Verdauung bei *Carabus auratus*. — **Klimsch** (1) *Anchomenus assimilis* Payk., bei dem am linken Vorderbein der Schenkel verdoppelt und verwachsen, die Tibia und der Tarsus verdreifacht und z. Th. verwachsen ist. — **Köster W.** (1) *Carabus irregularis* Fbr. mit 2 Tarsen an der linken Vordertibie (p. 118 fig.). — **Krishenecky** (4) Monströse Flügeldecken bei *Carabus cancellatus* Ill. — **Roth** (1) Extremitäten bei 4 *Omophron*, 1 *Carabus*, 1 *Pterostichus* (p. 671 tab. 14 fig. 9, 10). — **Ssolowiëw** (1) Stigmenverschluß bei *Carabus granulatus* (fig. 7, 8).

Biologie.

Bickhardt (4) Biol. Notiz über *Omophron limbatus* Fbr., (7) Biol. über *Car.* — **Böving** (1) Larven von *Calathus fuscipes* Goez. (*cisteloides* Pz.) (p. 334, 372 fig. 5, 374 fig. 13, tab. VI fig.), *Olisthopus rotundatus* Payk. (p. 342, 372 fig. 6, 374 fig. 10, tab. VI fig.), *Oodes helopioides* Fbr. (p. 348, 373 fig. 7, 374 fig. 11, 375 fig. 14, tab. VI fig.), *Blethisa multipunctata* L. (p. 357, 373 fig. 8, 374 fig. 11, 374 fig. 12, 375 fig. 15, tab. fig.). — **Dorn** (1) Biol. *Car.* — **D. R.** (1) Biol. *Car.* — **Frost** (3) Biol. Notizen über *Elaphrus cicatricosus* Lec. und *E. Clairvillei* Kirb. — **Haars** (1) 15 *Car.* in Maulwurfsnestern. — **Jordan** (1) Verdauung des *Carabus auratus*. — **Kleine** (4) *Abax*, Samen in der Schote von *Sisymbrium Alliaria* fressend. — **Krausse** (4) Andere *Car.* inKolonien von *Brachynus sclopeta* F., (5) Biol. Notizen über *Car.*, Lebensweise von *Omophron Sardous* (p. 173). — **Lea** (9) 3 *Adelotopus*, 1 *Philophloeus*, 1 *Thenarotus*, 1 *Tachys* bei Ameisen. — **Lüderwaldt** (3) 1 *Car.* an Kadavern. — **Lutschnik** (2) Biol. über *Procerus caucasicus* (p. 118), (1) Massenauftreten von *Calosoma cupreum* (p. 141). — **Portschinsky** (1) Ei von *Procerus scabrosus* (p. 176 fig. 1). — **Rabe** (1) Biol. Notiz über *Omophron limbatus* L. — **Rothenburg** (1) Biol. Notiz über *Omophron limbatus* (p. 146). — **Silvestri** (2) Biol. von *Lebia scapularis* Fourcr. (p. 264 fig. XIII A), Larve (p. 264 fig. XIII B, C, D), Puppe (p. 265 fig. XIII E, XIV). — **Steuer** (1) *Car.* am Meeresstrande u. in den Salinen. — **Wasmann** (5) *Helluodes Taprobanae* West. u. *Orthogenius acutangulus* Chaud. in Termitenbauten. — **Weber** (1) Biol. Notizen über *Carabus nemoralis*, *C. auratus*, *Cychrus rostratus*.

Geographisches.

Andreae (1) zahlr. *Car.* aufgeführt, *Dyschirius intermedius* neu für die Rheinprovinz. — **Bäbler** (1) 12 *Car.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Beare** (4) Fang von *Pterostichus aterrimus* Pk. in Norfolk, England. — **Blattny** (1) 5 *Car.* aus Böhmen. — **Born** (1) *Coptolabrus Rothschildii* Born in China. — **Champlain** u. **Kirk** (1) 199 *Car.* aus Harrisburg in Nordamerika. — **Everts** (1) 18 *Car.* aus Holland aufgeführt. — **Ferrer y Vert** (1) 1 *Car.* in Catalonien. — **Gerhardt** (1, 2) 16 *Car.* neu für Schlesien. — **Halbert** (1) *Car.* in England. — **Helliesen** (1) 3 *Car.* aus Norwegen. — **Heyrovsky** (2) *Car.* neu für Böhmen, (5) *Car.* in Böhmen. — **Hubenthal** (1) 4 *Car.* aus Thüringen. — **Hustache** (1) *Car.* in Frankreich. — **Jakovlev** (1) 163 *Car.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 6 *Car.* von den Seychellen (p. 17—18). — **Krausse** (1) behandelte die Phylogenie und geographische Verbreitung der varr. von *Carabus morbillosus* Fbr. mit Stammbaum und geogr. Karte. — **Krisheneeky** (3) *Car.* in Böhmen. — **Kristensen** (1) 1 *Car.* in Dänemark. — **Leng** (1) *Car.* aus Georgien. — **Lokay** (3) 1 *Car.* neu für Böhmen. — **Lutschnik** (1, 2) *Car.* in Rußland. — **Newbery** (3) *Trechus subnotatus* Dej. neu für England. — **Obenberger** (1) 3 *Car.* aus Böhmen. — **Olsoufiew** (1) die Arten der Gatt. *Carabus* im Gouvern. Wolhynien. — **Pehr** (1) Verbreitung der *Carabini* in Kärnthen. — **Pillich** (1) *Car.* aus Ungarn. — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung von *Car.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (1) 45 *Car.* neu für Kärnthen. — **Roettgen** (1) 7 *Car.* vom Laacher See. — **Roubal** (2) *Car.* neu für Böhmen. — **Saitzev** (3) *Car.* aus Rußland. — **Selous** (1) 2 *Car.* aus England. — **Sherman** (1) 45 *Car.* von Labrador. — **Sloane** (3) 16 *Car.* aus Neu-Süd-Wales. — **Sokolar** (1) *Car.* des Ostalpengebietes. — **Sparre-Schneider** (1) 56 *Car.* aus Norwegen. — **Sterba** (2) *Car.* neu für Böhmen. — **Thompson** (1) *Amara curta* in England. — **Tremoleras** (1) *Car.* aus Uruguay. — **Tyl** (1) *Car.* neu für Böhmen. — **Walker** (3) *Car.* bei Oxford. — **Walsh** (1) *Leistus montanus* Steph. in England. — **Wuorentaus** (1) 22 *Car.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Handlirsch (1) beschrieb *Taurodes Hornii* aus dem Jura. — **Klebs** (1) berichtete, daß *Chlaenius electricus* u. *Helluomorpha protogaea* nicht in Bernstein, sondern in Kopal liegen (p. 231) und führte 26 *Car.* (nach Gattungen) aus dem ostpreußischen Bernstein auf (p. 237). — **Reis** (1) beschrieb 1 *Carbites* aus dem Fischschiefer in Transbaikalien. — **Wickham** (1) beschrieb 1 *Calosoma*, 1 *Platynus* sp., *Pterostichus Pumpellyi* aus Florissant.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Barthe: Tableaux analytique des *Coléoptères* d. l. faune franco-rhenane. II. *Carabidae.* (suite) Misc. ent. XVIII. Beilage p. 129—160. — Forts. von 1909 (5). — Nur die dichotomische Charakterisierung der Untergattungen von *Nebria* ist etwas mißglückt.

Eurynebria complanata L.

Nebria (23 Arten p. 131—135): *N. livida* L., mit var. *lateralis* Fbr., *N. psammodes* Ross., mit var. *flavescens* Dellat. u. *melanocephala* Dellat., *N. picicornis* Fbr., *N. Jockischii* Strm. mit var. *nigricornis* Villa, *N. Gyllenhalii* Sch. mit var. *arctica* Dej. u. var. *Balbii* Bon., — *N.* (*Helobia*) *brevicollis* Fbr., *N. rubripes* Dej. mit var. *atripes* Pic, *N. Olivieri* Dej., *N. tibialis* Bon., *N. Lafresnayi* Serv. mit var. *ferruginipes* Pic, N. *Foudrasii* Dej., *N. crenatostriata* Bass., — *N.* (*Nebriola*) *laticollis* Dej., *N. morula* Dan., *N. Lariollei* Germ., *N. pictiventris* Fauv., *N. cordicollis* Chaud., — *N.* (*Oreonebria*) *angustata* Dej., *N. Pedemontana* Vuill., *N. gagates* Bon., *N. castanea* Bon. mit var. *macrodera* Dan., var. *picea* Dej., var. *depressa* Heer u. var. *planiuscula* Chaud., *N. Ligurica* Dan., *N. microcephala* Dan., *N. angusticollis* Bon.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* etc. in Indiana. Fam. *Carabidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 30—200 fig. 26—101. — Dem Ref. nicht zugänglich. Nach Sharp (p. 207—209) 4 Arten u. 1. var. neu.

Cychrus stenostomus var. *Indianae* **n. var.** (p. 42).

Badister laticeps **n. sp.** (p. 118).

Brachynus gracilis **n. sp.** (p. 160), *Br. pulchellus* **n. sp.** (p. 161).

Anisodactylus Sayi **n. nom.** (p. 198 [1]) für *A. piceus* Lec. nec?

Jedlitschka A. (1): Schlüssel zur Bestimmung böhmischer Käfer. Act. Soc. Ent. Boh. 7. p. 60—90.

Bembidiinae. (5 Gatt. p. 60—61).

Asaphidion Goz. (p. 61 fig. 3, 4, 5 [2]) 3 Arten (p. 62): *As. caraboides* Schr., *As. pallipes* Duft., *As. flavipes* L.

Bembidion Latr. (p. 64 fig. A. B. C., p. 65 fig. 6, 7), 53 Arten (p. 66—73): *B.* (*Bracteon* Bed.) *striatum* F., *B. foraminosum* Strm., *B. velox* L., *B. argenteolum* Ahr., *B. litorale* Oliv., — *B.* (*Neja* Motsch.) *pygmaeum* Fabr., — *B.* (*Metallina* Motsch.) *lampros* Hbst., — *B.* (*Princidium* Motsch.) *punctulatum* Drap. (p. 67 fig. 10), *B. ruficolle* Gylh., — *B.* (*Testedium* Motsch.) *bipunctatum* L., — *B.* (*Notaphus* Steph.) *dentellum* Thunb., *B. varium* Oliv., *B. adustum* Schaum., *B. obliquum* Strm., — *B.* (*Plataphus* Motsch) *prasinum* Duft., — *B.* (*Peryphus* Steph.) *fasciolatum* Duft., *B. coeruleum* Serv., *B. tibiale* Duft., *B. atrocoeruleum* Steph., *B. Redtenbacheri* Dan., *B. tricolor* Fbr., *B. testaceum* Duft., *B. Andreae* Fbr., *B. ustulatum* L., *B. rupestre* L., *B. modestum* Fbr., *B. lunatum* Duft., *B. decorum* Panz., *B. Stephensii* Crotch, *B. nitidulum* Marsh., *B. monticola* Strm., — *B.* (*Synechostictus* Motsch.) *ruficorne* Sturm., *B. stomoides* Dej., — *B.* (*Emphanes* Motsch) *minimum* Fbr., — *B.* (s. str.) *Genei* Küst., — *B.* (*Lopha* Steph.) *quadriguttatum* Fbr., *B. quadripustulatum* Serv., *B. quadrinaculatum* Sturm., *B. humerale* Sturm., *B. tenellum* Er., *B. gilvipes* Sturm., *B. Schüppelii* Dej., — *B.* (*Trepanes* Motsch) *Doris* Gyllh., *B. octomaculatum* Goeze, *B. articu-*

[1]) Nach Sharp n. sp., nach dem Referat im Journ. N. York Ent. Soc. 1911 p. 127 n. nom.

[2]) Die Gatt. hat bekanntlich *Tachypus* Lap. zu heissen, da *Tachypus* Weber als einfaches Synonym von *Carabus* eingeht.

latum Gyll., — *B.* (*Diplocampa* Bed.) *fumigatum* Duft., *B. assimile* Gyllh., — *B.* (*Phila* Motsch.) *obtusum* Serv. (p. 67 fig. 11), — *B.* (*Philochtus* Steph.) *guttula* F., *B. Mannerheimii* Sahlb., *B. biguttatum* F., *B. inoptatum* Schaum, *B. lunulatum* Fourc.

Ocys Steph. 1 Art: *Oc. quinquestriatus* Gyllh.

Tachys Steph. (p. 87 fig. 14) 5 Arten (p. 87—88): *T. bistriatus* Duft., *T. micros* Fisch., — *T.* (*Tachyura* Motsch.) *parvulus* Dej., *T. quadrisignatus* Duft, *T. sexstriatus* Duft mit var. *tetragraphus* Reitt.

Tachyta Kirby 1 Art: *T. nana* Gyll. (p. 89 fig. 15).

Jensen-Haarup: New species of Coleoptera from West Argentinia. — Genus *Bembidium* und *Tachys*. Deut. ent. Z. 1910 p. 544—554. Dichot. Tab. über 14 resp. 5 Arten p. 544—546, resp. 553—554, Einzelb. p. 546—552.

Bembidium Turuyanense **n. sp.** (p. 545, 546), *B. pallidiguttula* **n. sp.** (p. 545, 546), *B. Lonae* **n. sp.** (p. 545, 547), *B. Engelhartii* **n. sp.** (p. 545, 547), *B. Petersenii* **n. sp.** (p. 545, 548), *B. Mendocinum* **n. sp.** (p. 545, 549), *B. proportionale* **n. sp.** (p. 545, 549), *B. M-signatum* **n. sp.** (p. 545, 550), *B. cillenoides* **n. sp.** (p. 545, 550), *B. dubium* **n. sp.** (p. 545, 550), *B. Ryei* **n. sp.** (p. 545, 551), *B. paravarium* **n. sp.** (p. 546, 551), *B. Jacobsenii* **n. sp.** (p. 456, 552), *B. Mirasonis* **n. sp.** (p. 546, 552) Argentinien.

Tachys Mendocinus **n. sp.** (p. 553), *T. Jeppesenii* **n. sp.** (p. 553), *T. univittatus* **n. sp.** (p. 553), *T. Andinus* **n. sp.** (p. 554), *T. dromioides* **n. sp.** (p. 554) Argentinien.

Lapouge: Tableaux de determination des formes du genre *Carabus*. Ech. 26. p. 4—5, 11—12.

Carabus acutesculptus Chaud. mit var. *opacipennis* Reitt., var. *carinulatus* Chaud., var. *Wulfii* Mor., var. *distinctus* Haur., var. *cyaneoviolaceus* Mot., var. *Christophii* Kr., var. *Gaschkewitschii* Mot., var. *Raddei* Mor., — *C. canceliculatus* Ad. mit var. *semiopacus* Reitt., var. *Coreanus* Reitt., var. *careniger* Chaud., var. *rufipennis* Lap.

Damaster blaptoides Koll. mit var. *anurus* Sem., var. *capito* Lew., var. *rugipennis* Mot., var. *auricollis* Wat., var. *Fortunei* Ad., var. *viridipennis* Lew., var. *cyanortotus* Lew., var. *pandurus* Bat., var. *Lewisii* Rye, var. *Goliath* Mor.

Lea: Australian and Tasmanian *Coeoptera* Inhabiting or Resorting to the Nests of Ants, Bees and Termites. Proc. Roy. Soc. Vict. 23. p. 116—122. — Nur die neuen Arten sind beschrieben.

Fam. *Carabidae*.

Adelotopus celeripes **n. sp.** (p. 120 tab. XXV. fig. 1) u. *Ad. variolosus* **n. sp.** (p. 121) Australien bei Ameisen, *Ad. fasciatus* Cast.

Philophloeus sp. bei *Colobopsis Gasseri*.

Thenarotes discoidalis Blackb. bei Ameisen.

Tachys Olliffii Sloane bei Ameisen.

1. Sloane: Studies in Australian Entomology. No. XVI. New Species of *Carabidae*. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 378—406. — Forts. von 1907.

Subfam. *Carabinae.*

Tribus *Migadopini.*

Stichonotus **n. gen.** (p. 378) 1 Art: *St. Leae* **n. sp.** (p. 379) Tasmanien.

Subfam. *Harpalinae.*

Tribus *Broscini.*

Gnathoxys sulcicollis **n. sp.** (p. 380) Central-Australien.

Brithysternum (p. 386): *Br. calcaratum* Macl., *Br. Macleayi* **n. sp.** (p. 382) Süd-Australien, *Br. nodosum* **n. sp.** (p. 384) N. W. Australien.

Tribus *Harpalini.*

Phorticosomus zabroides **n. sp.** (p. 387) Queensland.

Tribus *Trigonotomini.*

Nuridius grandis **n. sp.** (p. 388) Queensland.

Notonomus Banksii **n. sp.** (p. 390) u. *N. Fergusonis* **n. sp.** (p. 391) N. S. Wales.

Chlaenioidius 1 Art: *Chl. interstitialis* **n. sp.** (p. 392) Nord-West-Australien.

Setalimorphus regularis **n. sp.** (p. 393) Victoria.

Tribus *Odacanthini.*

Eudalia Castelnaui **n. sp.** (p. 395) Victoria.

Lachnothorax 4 Arten (p. 398): *L. palustris* **n. sp.** (p. 396) Queensland, *L. globulicollis* Macl., *L. riverinae* Sl. (*Casnonia*), *L. formicoides* **n. sp.** (p. 397) Australien.

Tribus *Pericalini.*

Catascopus 4 Arten (p. 400): *C. elegans* Fbr., *C. Chaudoirii* Cast., *C. brevispinosus* **n. sp.** (p. 398) Australien, *C. laticollis* Macl.

Holcoderus caeruleipennis **n. sp.** (p. 400) Queensland.

Tribus *Lebiini.*

Xanthophoea ornata **n. sp.** (p. 401) u. *H. nigricincta* **n. sp.** (p. 403) N. S. Wales.

Microlestes 4 Arten (p. 405): *M. humeralis* Macl. *M. atrifasciatus* **n. sp.** (p. 404) Queensland, *M. Yarrae* Blackb., *M. Australiensis.*

Subfam. *Pseudomorphinae.*

Adelotopus insignis **n. sp.** (p. 405) Victoria.

2. Sloane: Revisional Notes on Australian *Carabidae.* Part III. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 435—458.

Tribus *Chlaeniini.* (2 Gatt. p. 436).

Hololeius nitidulus Dej.

Chlaenius Bon. 9 Arten (p. 438—439): *Chl. Queenslandicus* **n. sp.** (p. 439) Queensland, *Chl. maculiger* Cast., *Chl. rudicollis* Chaud., *Chl. Darlingensis* Cast.

Tribus *Oodini.* (3 Gatt. p. 442).

Anatrichis Lec. 4 Arten (p. 443): *An. Australasiae* Chaud., *An. pusilla* **n. sp.** (p. 443) Queensland, *An. sexstriata* Slo.

Oodes Bon. 11 Arten (p. 444—445): *O. inornatus* Cast., *O. parviceps* Slo., *O. oblongus* Cast., *O. trisulcatus* Cast., *O. Fitzroyensis* Macl., *O. Denisonensis* Cast., *O. Waterhousei* Cast., *O. Froggattii* Macl., *O. planipennis* Macl., *O. impressus* Chaud., *O. modestus* Cast., *O. Bostockii* Cast.

Coptocarpus Chaud. (p. 449): *O. australis* Dej., *C. convexus* Cast. mit var. *Championensis* Chaud., *C. Chaudoirii* Macl., *C. Doddii* **n. sp.** (p. 450) Australien, *C. nitidus* Macl., *C. gibbus* Chaud., *C. impar* **n. sp.** (p. 451) West-Australien.

Tribus *Sphodrini.* (4 Gatt. p. 453).

Laemostenus Bon. *complanatus* Dej.

Platynus Bon. 6 Arten (p. 454): *Pl. marginicollis* Macl., *Pl. marginellus* Er., *Pl. Murrayanus* Bl., *Pl. Macleayi* **n. sp.** (p. 454) Queensland, *Pl. porphyriacus* **n. sp.** (p. 455) N. S. Wales, *Pl. Cookii* Sl.

Dicranoncus Chaud. 1 Art: *D. Queenslandicus* Slo.

Colpodes Macl. 2 Arten (p. 457): *C. Lafertei* Montr., *C. violaceus* Chaud.

Ssemënow: (Die Gattung *Craspedonotus* Schaum. und ihre Arten). Rev. russ. d'Ent. X. p. 214—219. — 3 Gatt. unterschieden p. 215—216).

Chaetobroscus Sem. für *Broscus anomalus* Chaud.

Craspedonotus Schaum (= *Pseudobroscus* Sem.) 3 Arten (p. 216—217): *Cr. tibialis* Schaum, *Cr. Himalayanus* **n. sp.** (p. 217) Turkestan, *Cr. Margelanicus* Krtz.

Einzelbeschreibungen.

Acupalpus dorsalis var. *ruficapillus* **n. var. Matits** (Z. wiss. Ins. Biol. VI p. 300) Serbien.

Adelotopus siehe Lea p. 148, Sloane pag. 149.

Agelaea fulva Gen. wiederholt abgdruckt durch **Krausse** (Ent. Rund. 27. p. 171).

Agonochila quadricollis **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. 1910. p. 838) N. S. Wales, *Ag. punctulata* **n. sp.** (p. 839) u. *Ag. Macleayi* **n. sp.** (p. 840) Dorrigo.

Alpaeus siehe *Nebria.*

Amara (*Cyrtonotus*) *alpina* Fbr. bildete ab **Poppius** (Mém. Petersb. XVIII. 9. tab. I A. fig. 6).

Amblytelus marginicollis **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 827) Dorrigo.

Anatrichis siehe Sloane pag. 149.

Anchomenus quadripunctatus Deg. bildeten ab **Champion & Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 204 tab. IV fig. 4).

Anchonoderus unicolor **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 395) Texas.

Anillus monticola **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 10) Neu-Seeland.

Anisodactylus (*Triplectrus*) *Texanus* **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1 1910. p. 404) Texas, *An. anthracinus* Dej. (p. 405). — Siehe auch Blatchley pag. 147.

Anophthalmus (*Duvalius*) *Bokoris* **n. sp. Csiki** (Rov. Lap. XVII p. 115) in Nord-Ungarn in einer Höhle, *A.* (*Duv.*) *Dieneri* **n. sp.** (p. 116) Siebenbürgen.

Aphaenops Iblis **n. sp. Peyerimhoff** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 149 fig. 1) Höhle in Djurdjura, Kabylien.

Apostocarabus siehe *Carabus.*

Archotefflus siehe *Tefflus.*

Asaphidion siehe Jedlitschka pag. 147.

Badister siehe Blatchley pag. 147.

Bembidium (*Pogonidium* Ganglb.) besprach **Netolitzky** (Wien. ent. Z. 29 p. 41), *B. Dauricum* Mot. = *B. Grapei* Gyll. (p. 41), — *B. tenebrosum* Mot. = *B.* (*Notaphus*) *semipunctatum* Donov. (*varium*), *B. fasciatum* Mot. = *B. obliquum*, — *B.* (*Plataphodes*) *aeruginosum* Gebl. von *B. Fellmanii* Mannh. und von

B. difficile Mot. unterschieden u. auch in Europa (p. 42—43), *B. litigiosum* Mot. von *B. prasinum* Duft. verschieden, *B. depressum* Men., *B. latum* Mot., — *B.* (*Peryphus*) *fuscomaculatum* Mot. (p. 44), *B. lucidum* Fald., *B. Persicum* Men., *B. pictum* Fald. (nec Duft.) = *B. repandum* Sahlb., *B. abbreviatum* Solsk., *B. Transbaicalicum* Mot. = *B. infuscatum* Dej. ? (p. 46), *B. conforme* Mot., *B. marginipenne* Solsk., *B. thermarum* Mot. (p. 48), — *B.* (*Testediolum platypterum* Solsk. = *B. punctulipenne* Bat., — *B.* (*Lopha*) *convexiusculum* Mot., (p. 49) — *B.* (*Diplocampa*) *prostratum* Mot. (p. 50), — *B.* (*Serrula* **n. subg.** p. 209) für *B. Aegyptiacum* Dej., *B. quadricolle* Mot. und *B. apicale* Men., — *B.* (*Notophus*) *apicalis* Mot. gehört nicht zu *Notaphus*, *B. dentellum* Thunb., *B. Starckii* und *B. Ruthenum* gehören zu einer Untergattung, die vielleicht *Ocydromus* Clairv. heissen muss (p. 210), — *B. crenulatum* Sahlb. gehört zu *Plataphodes*, — *B.* (*Plataphus*) *Gebleri* Gebl. = *B. prasinum*, — *B.* (*Daniela* **n. subg.** p. 210) für Daniel's *fasciatum-tibiale*-Gruppe mit Ausschluss von *B. giganteum* Sahlb., — *B.* (*Peryphus Straussii* **n. sp.** (p. 212) Persien, *B. Prometheus* Reitt. giebt es nicht (p. 212), *B. xanthomum* Chaud., *basale* Chaud. und *ovipenne* Chaud. besprochen (p. 212—213[1]), *B. cognatum* Mor. (p. 213), *B. interstrictum* **n. nom.** (p. 214) für *B.* (*Per.*) *angusticolle* Mot., *B. sulcicolle* Sahlb., *B. Serdicanum* Apf. = *Jordanense* Brul., *B. distinctum* Dej. = *B. fulvipes* var. (p. 215), *B. Hauptii* Reitt. = *B. Dalmatinum* var., *B. lucidum* Fald. = *B. Dalmatinum* (p. 215), *B. Parnassicum* Mill. = *B. signatipenne* Duv. ?, *B. Parnassicum* var. *viduum* **n. var.** (p. 215) Kleinasien, *B. Lafertei* Duv. von *B. praeustum* Dej. unterschieden (p. 216), *B. cribrulum* **n. nom.** (p. 217[2]) für *B. maritimum* Mot. nec Steph. nec Küst., — *B.* (*Semicampa* **n. subg.** p. 217) für *B. Schüppelii* Dej., *B. gilvipes* Strm., *B. Chaudoirii* Chaud., *B. Dormeyeri* Reitt. und *B. convexiusculum* Mot., auch *B. guttulatum* Chaud. und *B. Kuchtae* Breit, (= *guttulatum* ?), dazu noch *B. Heydenii* Ganglb., *B. irroratum* Reitt. (p. 222), *B. variola* **n. sp.** (p. 223, 225) Afghanistan, *B. ovulum* **n. sp.** (p. 224, 225) Turkestan, dichot. Tab. über 11 Arten des subg. *Semicampa* (p. 225), — *B.* (*Diplocampa*) *fumigatum* Duft. (p. 219), *B. brunnipenne* Mot. nom. nudum, *B. terminale* Mot. (*apicale* Mot.) und *B. viridanum* Mot. gehören wahrscheinlich zu subg. *Diplocampa*, *B. assimile* Gyll. mit var. *productum* Schilsk., *B.* (*Dipt.*) *blandulum* **n. sp.** (p. 221) Persien, — *B.* (*Emphanes*) *moeoticum* Kol. (p. 225), — *B.* (*Lopha*) *quadriplagiatum* Mot. (p. 226), *B. cardiaderum* Solsk. (p. 226), *B. Sibiricum* Mot. = *quadrimaculatum* L. (p. 228), — *B.* (*Talanes*) *subfasciatum* u. *Normannum* Dej. (p. 227), — *B.* (*Trepanes*) *atripes* Mot. (p. 228), *B.* (*Philochthus*) *blandicolle* **n. sp.** (p. 300) Sardinien. — *B.* (*Pseudolimnaeum*) *Zolotarewii* **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 313) Circassien. — *B. argenteolum* Ahr. bildeten ab **Champion**

[1]) Der Autor meint, die Gültigkeit der Chaudoir'schen Namen, die schon früher von Motschulsky vergeben waren, sei verschieden zu beurtheilen je nachdem sie Arten oder Varietäten seien. Dieses ist ein nomenclatorischer Irrthum; denn Arten und Varietäten unterliegen ganz denselben Gesetzen.

[2]) Notwendig ist der neue Name nicht, da sowohl der Stephens'sche als auch der Küster'sche als Synonyme eingehen, es sei denn dass *B. Steinbühleri* Ganglb. für den Küster'schen Namen zu Unrecht eingeführt wurde.

& **Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 203 t. IV fig. 3). — *B.* (*Plataphus*) *Birulae* **n. sp. Poppius** (Mem. Petersb. XVIII. 1910. 9. p. 5, tab. I A. fig. 3) Chara-Ullach-Gebirge. — *B. hesperum* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 94, 95) Vancouver Insel u. *B. zephyrum* **n. sp.** (p. 95, 96) Californien, dich. Tab. über 8 Arten (p. 94—95), *B. Whitneyi* **n. sp.** (p. 96) Californien, *B. versicolor* von *B. timidum* unterschieden (p. 97), *B. flavopictum* Mot. (*pictum*?), dichot. Tab. über 8 Arten (p. 95). — *B. Waikatoense* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 9) Neu-Seeland, *B. tinctellum* **n. sp.** (9) Neu-Seeland. — Siehe Jedlitschka pag. 147, Jensen-Harup pag. 148.

Brachinus cinctipennis Chev. beschrieb **Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 401). — Siehe auch Blatchley pag. 147.

Brithysternum siehe Sloane pag. 149.

Broscus siehe Ssemënow pag. 150.

Calathus ambigens Bates beschrieb **Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 394). — *C. mollis* Marsh. unterschied von *C. micropterus* Duft. **Helliesen** (Stavanger Mus. Aarsh. 20. No. II p. 5 fig. 1 u. 2).

Calosoma (*Mimotefflus* **n. subg.**) **Vuillet** (Bull. Fr. 1910 p. 104), *C. Oberthürii* **n. sp.** (p. 103, 242 fig. 1) Angola, *C. imbricatum* Kl. (p. 242 fig. 2), *C. Hottentota* Chaud. (p. 242 fig. 3). — *C. parvicollis* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 90) Südcalifornien, *C. eremicola* **n. sp.** (p. 91) u. *C. tristoides* **n. sp.** (p. 92) Californien. — *C. Schayeri* besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S.W. XXI. 11. p. 964 tab. fig. 6) als Nützling. — †*C. Cockerellii* **n. sp. Wickham** (Am. Journ. Sci. (4) 29. p. 47) fossil in Florissant.

†*Carabites latecostatus* **n. sp. Reis** (Explor. geol. Mem. fer. Sib. 29. p. 22 tab. II fig. 17, 18) fossil im Fischschiefer von Transbaikalien.

Carabus cancellatus var. *Mazurae* **n. var. Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 198) Siebenbürgen, Retizatgebirge. — *C. cancellatus* var. *Kocae* **n. var. Born** (D. ent. N. Bibl. I p. 39) Slavonien. — *C. montivagus* var. *Goljensis* **n. var. Born** (Soc. Ent. 25 p. 70) Bosnien, *C. caelatus* var. *Grmecensis* **n. var.** (p. 91) Bosnien. — *C. cancellatus* Il. u. varr. besprach **Sokolar** (Soc. Ent. 25. p. 101). — *C. Fabricii* var. *Koralpicus* **n. var. Sokolar** (Ent. Bl. VI p. 59) Koralpe, *C. cancellatus* var. *interior* **n. var.** (p. 60) Salzburg, *C. arvensis* var. *Noricus* **n. var.** (p. 75) Norische Alpen, *C. concolor* Fbr. var. *Micklitzii* **n. var.** (p. 77) Oetscher, var. *fallax* **n. var.** (p. 78) u. var. *hortensoides* **n. var.** (p. 102) Stilfser Joch. — *C.* (*Plectes*) *Olgae* var. *Theseus* **n. var. Brjanski** (Rev. Russ. d'Ent. X. p. 86) mit subvar. *Tamara* **n. subvar.** (p. 86, 87) am Schwarzen Meer und subvar. *Rosenii* **n. subvar.** (p. 87) Kubangebiet. — *C. monilis* Fbr. var. *regularis* Wssm. subvar. *Kellneri* **n. subvar. Hubenthal** (Deut. ent. Z. 1910 p. 26) Thüringen. — *C. monilis* F. var. *Nicodii* **n. nom. Pic** (Ech. 26. p. 81) für *C. monilis* F. var. *Barthe.* — *C.* (*Apostocarabus*) *Tollii* **n. sp. Poppius** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 3, tab. I A fig. 1) Chara-Mach-Gebirge, *C.* (*Diocarabus*) *polaris* Popp. (tab. I A fig. 2). — *C. cancellatus* Ill. var. *tuberculatus* Dej. subvar. *Letznerii* Kr., subvar. *Opolanus* **n. subvar. Bernau** (Ent. Rund. 27. p. 13 Böhmen, var. *submarginatus* **n. var.** (p. 14) Böhmen. — *C.* (*Procrustes*) *coriaceus* L. Abnormität **Dupuis** (Ann. Belg. 54. p. 408). — *monilis* Fbr. var. ohne Namen beschrieb **Barthe** (Misc. ent. XVIII p. 3), *C. nemoralis, C. catenulatus, C. purpurascens, C. cancellatus, C. splendens, C. punctatoauratus* (p. 18), *C. festivus* mit var. *purpureo-ruti-*

lans Barth., var. *holochrysos* Lap., var. *violaceopurpurens* Barth. u. var. *nigrofemoratus* Barth., dichot. Tab. über diese varr. (p. 30), *C. Farinesii* var. *Carlittensis* **n. var.** (p. 38) u. var. *pseudofestivus* **n. var.** (p. 38). — *C. violaceus*, *C. catenulatus* var. *inflatus* subvar. *Occitanus* **n. subvar. Lapouge** (ibid. p. 72) u. subvar. *impar* **n. subvar.** (p. 72), *C. splendens* var. *festivus* subvar. *crassepunctus* Lap., subvar. *castaneipes* **n. subvar.** (p. 74), subvar. *holochrysum* Lap. u. subvar. *Lemoultii* Lap. (p. 85), *C. hispanus* var. *latissimus* **n. var.** (p. 94), *C. nemoralis* (p. 95). — Siehe auch Lapouge pag. 148.

Casnonia Latr. Dej. 1822 = *Ophionea* Kl. 1821 nach **Bedel** (Bull. Fr. 1910 p. 72). — *Lengii* **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 395) Arizona. — Siehe auch Sloane pag. 149.

Castelnaudia speciosa **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910 p. 829) Dorrigo.

Catascopus siehe Sloane pag. 149.

Chaetobroscus siehe Ssemënow pag. 150.

Chlaenioidius siehe Sloane pag. 149.

Chlaenius tristis Schall. var. *rufipes* **n. var. Sterba** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 15) Bulgarien. — *Chl. nitidulus* var. *Lomnickyi* **n. var. Patkiewicz** (Ent. Bl. VI p. 29) Galizien. — Siehe auch Sloane pag. 149.

Colpodes, *Coptocarpus* siehe *Platynus* u. Sloane pag. 150, 149.

Coptodera unicolor Chvr. beschrieb **Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sc. Brooklyn. 1. 1910. p. 400).

Coptolabrus Rothschildii Born besprach **Born** (Soc. Ent. 25. p. 38), *angustus* var. *Ertlii* **nov. var.** (p. 57), *C. pustulifer* var. *rectiperlatus* Maindr. u. var. *Guerryi* Born (p. 73), *C. gemmifer* Fairm. mit var. *Yunnanus* **n. var.** (p. 74) Yunnan, *C. cyaneofemoratus* Born, *C. Rothschildii* var. *Hunanensis* **n. var.** (p. 74) Hunan, *C. Shantungensis* **n. sp.** (p. 74) Tsingtau, *C. angustus* Bat. (p. 75).

Craspedonotus siehe Ssemënow pag. 150.

Cryobius siehe *Pterostichus*.

Cychrus corvus **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 89) Arizona. — Siehe auch Blatschley pag. 147.

Cymindis Arizonensis **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sc. Brooklyn. 1. 1910. p. 400) Arizona.

Cyrtonotus siehe *Amara*.

Damaster siehe Lapouge pag. 148.

Daniela siehe *Bembidium*.

Demetrida lateralis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 10) Neu-Seeland.

Dicranoncus siehe Sloane pag. 149.

Diocarabus siehe *Carabus*.

Diplocampa siehe *Bembidium*.

Dolichus bicolor **n. sp. Maindron** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 15), *D. viduus* **n. sp.** (p. 16) Yunnan, mit var. *phaeopus* **n. var.** (p. 17).

Duvalius siehe *Anophthalmus* und *Trechus*.

Dyschirius Lambertonis **n. sp. Vuillet** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 268 fig. 1) Madagascar. — *D. varidens* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 93) Californien.

Dystrichothorax vittipennis **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 828) Dorrigo.

Emphanes siehe *Bembidium*.

Eudalia siehe Sloane pag. 149.

Eurylychnus regularis **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. p. 824) Dorrigo.

Eurynebria siehe Barthe pag. 147.

Gaioxenus **n. gen. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 7), *G. pilipalpis* **n. sp.** (p. 8) Neu-Seeland.

Gnathoxys siehe Sloane pag. 149.

Harpalus Serbicus **n. sp. Matits** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 141) Serbien. — *H. Serbicanus* Apf. = *H. atratus* Latr. var. nach **Matits** (Z. wiss. Inst. Biol. VI p. 447—449). — *H. Carolinae* **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Brooklyn 1. 1910. p. 402) Nordcarolina, *H. iripennis* **n. sp.** (p. 402) Texas.

Helobia siehe Barthe pag. 147.

Heterotefflus siehe *Tefflus.*

Holcoderus, Hololeius siehe Sloane pag. 149.

Hypharpax nitens **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. 1910. p. 834) Dorrigo. — Siehe auch *Sagraemerus.*

Inna Texana **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn 1. 1910. p. 400) Texas.

Lachnothorax, Laemostenus siehe Sloane pag. 149, 150.

Lebia bitaeniata Chev. var. *callizona* Bates besprach **Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 397), *L. viridis* var. *subopaca* **n. var.** (p. 397) Arizona, *L. rufopleura* **n. sp.** (p. 398) Texas, *L. Arizonica* **n. sp.** (p. 398) Arizona, *L. Calliope* Bates, *L. histrionica* Bates, *L. Bumeliae* **n. sp.** (p. 399) Texas.

Lecanomerus Carteri **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. 1910. p. 835) Dorrigo, *L. flavocinctus* Blkb. = *L. occidentalis* Slo., *L. curtus* **n. sp.** (p. 836) Dorrigo.

Lopha siehe *Bembidium.*

Meonis 4 Arten (p. 826—827): *M. niger* Cast., *M. angusticollis* **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. p. 825) Dorrigo, *M. convexus* Sl., *M. ater* Cast.

Mesotefflus siehe *Tefflus.*

Microlestes siehe Sloane pag. 149.

Mimotefflus siehe *Calosoma.*

Molops Vlassinensis **n. sp. Matits** (Soc. Ent. 25. p. 86) u. *M. rufus* **n. sp.** (p. 86) Serbien.

Nebria (Alpaeus) exul **n. sp. Peyerimhoff** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 152 fig. 3) — Siehe auch Barthe pag. 147.

Nebriola siehe Barthe pag. 147.

Notaphus siehe *Bembidium.*

Notonomus nitescens **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 35. 1910. p. 831) Dorrigo, *N. Bellingeni* **n. sp.** (p. 832) Bellingen, *N. Australis* Cast. var. *crenulata* **n. var.** (p. 833) Dorrigo. — Siehe auch Sloane pag. 149.

Nuridius siehe Sloane pag. 149.

Ocys siehe Jedlitschka pag. 148.

Omphreoides Quodii **n. sp. Alluaud** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 194 fig. 1) Madagascar, *O. bispinis* Fairm., *O. furcatus* All., *O. bucculentus* All., dichot. Tab. über diese Arten (p. 195—196)

Oodes siehe Sloane pag. 149.

Ophionea Gestronis **n. sp. Maindron** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 34) Neu-Guinea, *O. cyanocephala* F., *O. interstitialis* Schm.-Goeb., *O. nigrofasciata* Schm.-Goeb., *O. Beauchenii* Fairm., *O. Rhamoënsis* Bates, *O. Forsteri* Bouch. — *O. Chaudoirii* Boh. mit var. *Blaisei* **n. var. Bedel** (Bull. Fr. 1910 p. 71) Tonking u. var. *rubricollis* **n. var.** (p. 72) Süd-China. — Siehe auch *Casnonia.*

Oreonebria siehe Barthe pag. 147.

Pentagonica Mahena **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 18) Mahi (Seychellen).

Peryphus siehe *Bembidium.*

Pheropsophus baliothorax **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 6) Finschhafen mit var. *aptinomorphus* **n. var.** (p. 7) Neuguinea. — *Ph. verticalis* besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI. p. 336 fig. 1) als Nützling.

Philochthus siehe *Bembidium.*

Philoploeus luculentus Newm. var. *guttifera* **n. var. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. p. 841) Dorrigo.

Phorticosomus siehe Sloane pag. 149.

Plataphodes, Plataphus siehe *Bembidium.*

Platynus (*Colpodes*) *longiceps* **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 394) Arizona. — †*Pl.* sp. beschrieb **Wickham** (Ann. Journ. Sci. (4) 29. p. 47) fossil in Florissant. — Siehe auch Sloane pag. 150.

Plectes siehe *Carabus.*

Poecilus dimidiatus var. *atricolor* **n. nom. Lauffer** (Bol. Soc. espan. X p. 91) für var. *niger* Lauff. 1909 nec Letzner 1852.

Pogonidium siehe *Bembidium.*

Procrustes siehe *Carabus.*

Pseudobroscus siehe Ssemënow pag. 150.

Pseudolimnaeum siehe *Bembidium.*

Pterostichus (*Speluncarius*) Reit. *Stefani* **n. sp. Juretschek** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 1 fig. 1, p. 4) Trientiner Alpen. — *Pt. Stefani* Juretsch. 1910 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 215). — *Pt.* (*Cryobius*) *Mäklinii* Popp. (Mém. Petersb. XVIII 9. tab. I A fig. 4), *Pt. Ochoticus* Sahlb. (fig. 5), — *Pt.* (*Boreobius*) *strigicollis* Sahlb. (p. 7). — *Pt. sullaevis* var. *unicoloripes* **n. var.** Fauna Arct. V p. 335 Lena-Mündung. — *Pt. elongatus* **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 391) Idaho, *Pt. Fuchsii* **n. sp.** (p. 392) Californien, *Pt. Van Dykei* **n. sp.** (p. 392) Idaho, *Pt. Arizonicus* **n. sp.** (p. 393) Arizona, *Pt. ovicollis* **n. sp.** (p. 393) Californien, *Pt. Palmii* **n. sp.** (p. 393) Nordcarolina). — †*Pt. Pumpellyi* Scudd. beschrieb **Wickham** (Amer. Journ. Sci. (4) 29. p. 47) fossil in Florissant.

Sagraemerus Javanus Redt. = *Hypharpax dentipes* Wied. (*lateralis* Macl.) nach **Veth** (Tijd. Ent. 53. 1910 p. 305).

Sarothrocrepis setulosa **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 837) u. *S. Blackburnii* **n. sp.** (p. 837) Dorrigo.

Scopodes nigripes **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 11) Neu-Seeland.

Selenophorus perpolitus Cas. nach **Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn 1. 1910. p. 403) verschieden von *S. opalinus* Lec., *S. semirufus* Bates, *S. concinnus* **n. sp.** (p. 403) Arizona, *S. discoderoides* **n. sp.** (p. 404) Arizona, S. *cordicollis* Horn (*Discoderus*) (p. 404).

Semicampa siehe *Bembidium*.
Serrula siehe *Bembidium*.
Setalimorphus siehe Sloane pag. 149.
Siopelus Sechellarum **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 17) Seychellen.
Speluncarius siehe *Pterostichus*.
Stichonotus siehe Sloane pag. 149.
Stictotefflus siehe *Tefflus*.
Tachys siehe Jedlitschka pag. 148, Jensen-Harup pag. 148.
Tachyta siehe Jedlitschka pag. 148.
Talanes siehe *Bembidium*.
Tarastethus pretiosus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 6) Neu-Seeland.
†Tauredon **n. gen.** *Hornii* **n. sp. Handlirsch** (D. ent. N. Bibl. I. p. 23, fig.) Bayrischer lithographischer Schiefer.
Tefflus discedens **n. sp. Sternberg** (Stett. Ent. Ztg. 70. 1909 p. 192) Kibwezi, *T. rotundicollis* **n. sp.** (p. 194) Ukerewe, *T. Alluaudii* **n. sp.** (p. 197) Kibwezi, *T. gracilis* **n. sp.** (p. 199) Deutsch-Ostafrika. — *T.* (*Archotefflus*) Kolbe *difficilis* **n. sp. Sternberg** (Stett. Ztg. 71. 1910 p. 69) Congo, *T. Ugandanus* **n. sp.** (p. 71) Uganda, — *T.* (*Stictotefflus* Kolbe) *elegantulus* **n. sp.** (p. 74) Congostaat, *T. angulicollis* **n. sp.** (p. 76), *T. laticornis* **n. sp.** (p. 77) u. *T. violaceus* var. *angustatus* **n. var.** (p. 78) Deutsch-Ostafrika, — *T.* (*Heterotefflus* Kolbe), — *T.* (*Mesotefflus* Kolbe) *nobilis* **n. sp.** (p. 80) Deutsch-Ostafrika, *T. Oberthürii* **n. sp.** (p. 82) Mittlerer Congo, *T. assimilis* **n. sp.** (p. 84) Südl. Congostaat, — *T.* (i. p.) *consanguineus* **n. sp.** (p. 86) u. *T. amabilis* **n. sp.** (p. 87) Deutsch-Ostafrika, *T. dissimilis* **n. sp.** (p. 89) Delagoa-Bai, *T. consimilis* **n. sp.** (p. 90), *T. Delagoanus* **n. sp.** (p. 91) Ostafrika, *T. opaculus* **n. sp.** (p. 95) Deutsch-Ostafrika, *T. sumptuosus* **n. sp.** (p. 96) Ostafrika, *T. oblongicollis* **n. sp.** (p. 98), *T. latisulcatus* **n. sp.** (p. 99), *T. interrogationis* **n. sp.** (p. 100), *T. angustistriis* **n. sp.** (p. 101), *T. convexicollis* **n. sp.** (p. 102), *T. planicostis* **n. sp.** (p. 104), *T. Massaiensis* **n. sp.** (p. 105), *T. distinguendus* **n. sp.** (p. 106), *T. egregius* **n. sp.** (p. 107) u. *T. Hintzii* **n. sp.** (p. 109) Deutsch-Ostafrika, *T. Gondokoroënsis* **n. sp.** (p. 110) Weißer Nil, *T. inaequalicostis* **n. sp.** (p. 111) Ostafrika, *T. intermedius* **n. sp.** (p. 113) Uganda, *T. debilicostis* **n. sp.** (p. 114) Congo, *T. Guineensis* **n. sp.** (p. 117) Guinea, *T. modestus* **n. sp.** (p. 118), *T. pretiosus* **n. sp.** (p. 119) Westafrika, *T. principatus* **n. sp.** (p. 120) Niger, *T. fortigranulis* **n. sp.** (p. 122) Guinea, *T. Aschantiensis* **n. sp.** (p. 123) Aschanti, *T. Senegambiensis* **n. sp.** (p. 124) Senegambien, *T. Leonensis* **n. sp.** (p. 125) Sierra Leone, *T. curtipennis* **n. sp.** (p. 126) Guinea, *T. Nigeriensis* **n. sp.** (p. 127) Unterer Niger, *T. Senegalensis* **n. sp.** (p. 129) Senegal, *T. vicinus* **n. sp.** (p. 130) u. *T. insignis* **n. sp.** (p. 131) Deutsch-Ostafrika, *T. deplanatipennis* **n. sp.** (p. 132) Sudan, *T. giganteus* **n. sp.** (p. 134) Congo, *T. corpulentus* **n. sp.** (p. 136) Uëllefluss, *T. sexangulatus* **n. sp.** (p. 138) Congo, *T. Bodongii* **n. sp.** (p. 139) Manikaland, *T. australis* **n. sp.** (p. 226) Kafferland, *T. Roeschkei* **n. sp.** (p. 228) Deutsch-Ostafrika, *T. Neavei* **n. sp.** (p. 229) Westafrika, *T. angusticollis* **n. sp.** (p. 230) Congo, *T. dilaticollis* **n. sp.** (p. 232) Tanganjika, *T. Severinii* **n. sp.** (p. 233) Moerosee, *T. Kolbei* **n. sp.** (p. 234) Tanganjika, *T. Schenklingii* **n. sp.** (p. 236) Congofluß, *T. Arrowii* **n. sp.** (p. 237) Nyassaland, *T. Hornii* **n. sp.** (p. 239) u. *T. Congoanus* **n. sp.** (p. 240) West-Afrika, *T. Quedenfeldtii* **n. sp.** (p. 241) Angola, *T. Zebu-*

lianus var. *crassipennis* **n. var.** (p. 243) Somaliland, *T. honestus* **n. sp.** (p. 245) Aschanti, *T. dispar* **n. sp.** (p. 246) Goldküste, *T. Hacquardii* Chaud., *T. procerus* Klug, *T. tenuicollis* Fairm., *T. Megerlei* Fbr. („*Meyerlei*" Fbr. err. typ. p. 254[1]), *T. planifrons* Murr., *T. Chaudoirii* Raffr., *T. denticulatus* Qued., Liste über 110 Arten (p. 262—281).

Testediola siehe *Bembidium.*

Trechus Meuselii **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 163) Südcroatien. — *Tr.* (*Duvalius*) *Barthae* **n. sp. Jeannel** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 282 fig. 1) Tarragona. — *Tr. Bokorianus* **n. sp. Csiki** (Rov. Lap. XVII p. 114) im nördlichen Ungarn in einer Höhle. — *Tr. subnotatus* Dej. beschrieb **Newbery** (Ent. Mag. 46 p. 131) aus England. — *Tr. Coxii* **n. sp. Sloane** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 842) Dorrigo.

Trepanes siehe *Bembidium.*

Triplectrus siehe *Anisodactylus.*

Trichosternus dissentaneus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 6) Neu-Seeland.

Xanthophoea siehe S l o a n e pag. 149.

Zabronothus oblongus **n. sp. Broun** (Bull. N.Zeal. Inst. 1. 1910. p. 8) Neu-Seeland.

Zuphium magnum **n. sp. Schaeffer** (Bull. Mus. Inst. Arts Sci. Brooklyn. 1. 1910. p. 396) Texas.

Fam. Paussidae.

(0 n. gen., 4 n. spp.)

Klebs 1, Lea **9**, Quiel 1, Wasmann 1, 4, Wheeler 1.

Biologie.

Lea (**9**) 7 *Arthropterus*, 2 *Phymatopterus*, *Paussus*, 1 *Megalopaussus* aus Ameisennestern in Australien. — **Wasmann** (**1**) Larve von *Paussus Hornii* Wasm. (p. 401), Myrmecophilie von *Pleuropterus*, *Platyrhopalus* u. *Platyrhopalopsis* (p. 394), (**4**) *Pauss.* als Myrmecophilen. — **Wheeler** (**1**) *Pauss.* bei Ameisen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 3 *Pauss.* (nach Gattungen) aus dem preussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 176—180. — Die n. spp. beschrieben, die übrigen nur aufgeführt.

---

[1]) Der Autor will diesen offenbaren Druckfehler nicht corrigieren (wie sichs bekanntlich gehört), sondern verewigen.

Fam. *Paussidae.*

Arthropterus brevis Westw., *A. nigricornis* Macl. ?, *A. Westwoodii* Macl., *A. angulatus* Macl., *A. subcylindricus* Macl., *A. neglectus* **n. sp.** (p. 177) u. *A. latus* **n. sp.** (p. 178) Australien, dazu noch 41 Arten genannt.

Phymatopterus 2 Arten, *Paussus* 1 Art, *Megalopaussus* 1 Art.

Einzelbeschreibungen.

Arthropterus Macl. *Kühlii* St. beschrieb **Quiel** (Berl. Ent. Z. 1910 p. 181), *A. Helmii* Schauf. wiederholt (p. 182). — Siehe auch Lea pag. 158.

Euplatyrhopalus vexillifer Westw. besprach **Wasmann** (Ann. Belg. 54. p. 398 fig. 3), *Eu. armifrons* Fairm. (fig. 2), dich. Tab. über 4 Arten (p. 398).

Paussoides Mengei Mot. besprach **Quiel** (Berl. ent. Z. 190 p. 184).

Paussus ? sp. beschrieb **Quiel** (Berl. ent. Z. 1910 p. 186) im preussischen Bernstein. — *P. Vethii* **n. sp. Wasmann** (Ann. Belg. 54. p. 400 fig. 4) Congo.

Pleuropterus quadricollis **n. sp. Wasmann** (Ann. Belg. 54. p. 392, fig. 1, p. 396) Togo, *Pl. Dohrnii* Rits. var. *Lujae* Wasm. 1907 (p. 394, 396), dichot. Tabelle über 12 Arten (p. 395—397).

Fam. Rhysodidae.

(0 n. gen., 3 n. spp.)

Blatchley **1**, Grouvelle 2.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Rhysodidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 558—559 fig. 209. — Die Fam. wurde behandelt. Nach Sharp keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Clinidium (*Rhysodiastes*) *Waterhousei* **n. sp. Grouvelle** (Bull. Fr. 1900 p. 326) Birma.

Rhysodes longiceps **n. sp. Grouvelle** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 324) Birma, *Rh.* (*Dhysores*) *quadriimpressus* **n. sp.** (p. 325) Usambara.

Rhysodiastes siehe *Clinidium.*

Fam. Cupedidae.

Blatchley **1**, Klebs 1.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Cupes* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . . in Indiana. Fam. *Cupedidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 892.

— Eine Art beschrieben nach Sharp (p. 223). Dem Ref. nicht zugänglich.

Cupes concolor Westw. (p. 892).

Fam. Dytiscidae.

(1 n. gen., 11 n. spp.)

Balfour-Browne 1, Bauer 1, Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1**, Browne 1, Champion 4, 8, Chatanay 1, **2**, Deegener 1, Dutton 1, Euscher 1, Everts 1, 2, Gadeau de Kerville 1, Gozis **1**, Günthert 1, Halbert 1, Helliesen 1, Hirschler 1, Holste 1, Hubenthal 1, Hustache 1, Jakovlev 1, H. Jordan 1, Kolbe 4, Krausse 3, Krishenecky 3, Meissner 2, M'Leod 1, Méquignon 1, W. Müller 1, Peschet 1, Pillich 1, Poppius 2, Porta 1, Roettgen 1, Roth 1, Rungius 1, Sahlberg 2, Saitzev 1, 4, Selous 3, Sherman 1, Sparre-Schneider 1, Ssolowiëw 1, Steuer 1, Törne 1, Tremoleras 1, Walker 1, 3, 11, Wanach 2, 4, 5, Wanka 1, Widmark 1.

Morphologie.

Bauer (**1**) Specielle Myologie des ganzen Körpers von *Dytiscus marginalis.* — **Chatanay** (**1**) Morph. der Tarsen der *Dyt.* — **Deegener** (**1**) beschreibt den Vorgang in der Darmthätigkeit bei *Dyt. circumcinctus* Ahr., sie ist ganz verschieden bei *Cybister Roeselii* Curtis. — **Euscher** (**1**) Chitinskelett von *Dytiscus marginalis.* — **Gadeau de Kerville** (**1**) Gewicht von 4 *Dyt.* — **Günthert** (**1**) untersuchte die Eibildung von *Colymbetes fuscus* und auch bei einigen anderen *Dyt.* histologisch. — **Hirschler** (**1**) Histologie der Muskelfaser von *Dytiscus.* (Es dürfte wohl *Dytiscus marginalis* gemeint sein). — **Holste** (**1**) Vollständige Neurologie von *Dytiscus marginalis.* — **Jordan** (**1**) Extraintestinale Verdauung bei *Dytiscus marginalis.* — **Meissner** (**2**) *Dytiscus circumcinctus* durch Verspeisung einer *Coccinella septempuctata* getötet. — **Roth** (**1**) Extremitäten bei *Dytiscus marginalis* und Muskulatur (p. 680—686 fig. 14 a, b, 16 a, b), Extrem. bei *Eretes* (p. 691). — **Rungius** (**1**) Anatomie u. Entwicklung des Darmes der Larve von *Dytiscus marginalis.* — **Ssolowiëw** (**1**) Stigmenverschluß bei *Dytiscus marginalis* fig. 3—6. — **Törne** (**1**) Die Saugnäpfe der männlichen *Dyt.* — **Wanach** (**2**) Alula bei *Dytiscus.* — **Widmark** (**1**) Notizen über den osmotischen Druck der Hämolymphe bei *Dytiscus marginalis* L. und *D. latissimus* L.

Biologie.

Balfour-Browne (**1**) Biol. über *Dyt.* — **Champion** (**4**) Biol. Notiz über *Dytiscus marginalis* L. — **Jordan** (**1**) Verdauung von *Dytiscus marginalis.* — **W. Müller** (**1**) Metamorphose von *Hydaticus* (p. 378). — **Steuer** (**1**) *Dyt.* am Meeresstrande u. in den Salinen. — **Walker** (**11**) Biol. *Dyt.* — **Wanach** (**4, 5**) Biol. Notizen über *Dyt.*

Geographisches.

Browne (1) *Dyt.* in Irland. — **Champion** (8) *Hydroporus ferrugineus* Steph. in England. — **Dutton** (1) *Dyt.* in England. — **Everts** (1) 23 *Dyt.* aus Holland aufgeführt. — **Halbert** (1) *Dyt.* in England. — **Helliesen** (1) 1 *Dyt.* in Norwegen. — **Hubenthal** (1) 2 *Dyt.* aus Thüringen. — **Hustache** (1) *Dyt.* in Frankreich. — **Jakovlev** (1) 40 *Dyt.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 1 *Dyt.* von den Seychellen (p. 19). — **Krishenecky** (3) *Dyt.* in Böhmen. — **M'Leod** (1) *Dyt.* in England. — **Méquignon** (1) 3 *Dyt.* aus Frankreich. — **Pillich** (1) *Dyt.* aus Ungarn. — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung der *Dyt.* im arktischen Gebiete. — **Roettgen** (1) 4 *Dyt.* vom Laacher See. — **Sahlberg** (1) 3 *Hydroporus* neu für Finnland. — **Saitzev** (4) 79 *Dyt.* aus Nordsibirien. — **Sherman** (1) 34 *Dyt.* von Labrador. — **Sparre-Schneider** (1) 40 *Dyt.* aus Norwegen. — **Tremoleras** (1) *Dyt.* aus Uruguay. — **Walker** (1) 1 *Dyt.* von der Insel Sheppey, (3, 11) *Dyt.* bei Oxford. — **Beffa & Gagliardi** (1) 16 *Dyt.* in Toscana.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Dytiscidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 204—236, fig. 104—109. — Zwei neue Arten nach Sharp (p. 211). Dem Ref. nicht zugänglich.

Hydrovatus Indianensis **n. sp.** (p. 212).
Rhantus confusus **n. sp.** (p. 229 fig. 113).

Chatanay: Sur le tarse des *Dytiscides*. Ann. Fr. 79, 1910 p. 395—466, tab. 8—15. — Eine ausgezeichnete Studie über die Tarsen der *Dytisciden*. Nach allgemeinen morphologischen Betrachtungen wird an zahlreichen Gattungen und Arten die Tarsenbildung speziell untersucht und das Resultat ausführlich dargelegt, leider aber nicht dichotomisch verwerthet, was z. B. für die 10 Gruppen von *Cybister* von großem Vortheil gewesen wäre, und die neue Gattung *Regimbartina* besser begründet hätte.

Trib. *Cybistrides*. (p. 419—423)

Spencerhydrus Sh. (tab. 9 fig. 4), *Sp. latecinctus* Sh., *Sp. pulchellus* Sh. (p. 423). *Homoeodytes* Sh. *atratus* Fbr. (tab. 10 fig. 1), *H. scutellaris* Germ. (tab. 10 fig. 2). *Cybister* Cart. (tab. 8 fig. 1), *C. explanatus* Lec. (tab. 10 fig. 3), *C. fimbriolatus* Say, *C. flavocinctus* Say (tab. 10 fig. 4), *C. ellipticus* Lec. (tab. 10 fig. 5), *C. occidentalis* A., *C. confusus* Sh. (tab. 10 fig. 6), *C. limbatus* Fbr. (tab. 10 fig. 7), *C. Javanus* A. (tab. 10 fig. 8), *C. cognatus* Sh. (tab. 10 fig. 9), *C. Bengalensis* A. (tab. 11 fig. 1), *C. ventralis* Sh. (tab. 11 fig. 2), *C. Chinensis* Mot. (tab. 11 fig. 3), *C. rugosus* Macl. (tab. 11 fig. 4), *C. pectoralis* Sh. (tab. 11 fig. 5), *C. leterimarginalis* Deg. (tab. 9 fig. 1, 2, 3, tab. 11 fig. 6), *C. Jordanis* Reich. (tab. 11 fig. 7), *C. Japonicus* (tab. 11 fig. 8) Sh., *C. tripunctatus* Ol.

(tab. 12 fig. 1), *C. cinctus* Sh., *C. Asiaticus* Sh., *C. Africanus* Cast. (tab. 12 fig. 2), *C. Lewisianus* Sh. (tab. 12 fig. 3 „*Lewisi*"), *C. fumatus* Sh. (tab. 12 fig. 4), *C. cephalotes* Sh. (tab. 12 fig. 5), *C. Buquetii* A. (tab. 12 fig. 6), *C. rufiventris* Reg. (tab. 12 fig. 7), *C. crassipes* Sh. (tab. 12 fig. 8), *C. Senegalensis* A. (tab. 12 fig. 9), *C. Owas* Cast. (tab. 13 fig. 1), *C. Mocquerysii* Reg. (tab. 13 fig. 2), *C. distinctus* Reg. (tab. 13 fig. 3), *C. immarginatus* Luc. (tab. 13 fig. 4), *C. pinguis* Reg., *C. modestus* Sh. (tab. 13 fig. 5), *C. operosus* Sh. (tab. 13 fig. 6), *C. insignis* Sh. (tab. 13 fig. 7), *C. Desjardinsii* A. (tab. 12 fig. 8), *C. Madagascariensis* A., *C. binotatus* Kl. (tab. 12 fig. 9), *C. irritans* Dohrn (tab. 12 fig. 10), *C. deplanatus* Sh. (tab. 12 fig. 11), *C. marginicollis* Boh. (tab. 12 fig. 12), *C. Siamensis* Sh. (tab. 12 fig. 13), *C. convexus* Sh. (tab. 12 fig. 14), *C. brevis* A. (tab. 12 fig. 15), *C. posticus* A., *C. sugillus* Er. (tab. 12 fig. 16), *C. prollixus* Sh. (tab. 12 fig. 17), *C. notasicus* A. (tab. 14 fig. 1), *C. nigripes* Wehn. (tab. 14 fig. 2), *C. aterrimus* Reg. (tab. 14 fig. 3), *C. Sumatrensis* Reg. (tab. 14 fig. 4), *C. Dehaanii* A. (tab. 14 fig. 5), *C. stygius* Reg. (p. 432 tab. 14 fig. 6).

Regimbartina **n. gen.** (p. 432) für *Cybister pruinosus* Reg. (p. 432 tab. 14 fig. 7).

Megadytes (p. 436), *M. ducalis* Sh. (tab. 14 fig. 8), *M. giganteus* Cast. (tab. 14 fig. 9), *M. corpulentus* Reg. (tab. 14 fig. 10), *M. costalis* A. (tab. 15 fig. 1), *M. gravidus* Sh. (tab. 15 fig. 2), *M. perplexus* Sh. (tab. 15 fig. 3), *M. obesus* Sh. (tab. 15 fig. 4), *M. fallax* A., *M. laevigatus* Ol. (tab. 15 fig. 5), *M. robustus* A. (tab. 15 fig. 6), *M. Flohrii* Sh. (tab. 15 fig. 7), *M. fraternus* Sh. (tab. 15 fig. 8), *M. Steinheilii* Sh. (tab. 15 fig. 9), *M. puncticollis* A. (tab. 15 fig. 10), *M. latus* Fbr. (tab. 14 fig. 12), *M. glaucus* Br. (tab. 14 fig. 13), *M. expositus* Sh. (p. 435 tab. 14 fig. 13).

Trib. *Colymbetides.* (p. 436—439).

Scutopterus Esch. *Hornii* (p. 439).

Meladema Cast. *lanio* Fbr., *M. coriaceum* Cast. (p. 439).

Colymbetes Clairv. (tab. 8 fig. 2), *C. Groenlandicus* A., *C. striatus* L., *C. fuscus* L. (tab. 9 fig. 5), *C. sculptilis* Harr., *C. exaratus* Lec., *C. seminiger* Lec. (p. 439—440).

Rhantus Lac. *Grapii* Gyll., *Rh. validus* A. (p. 441).

Lancetes Sh. (tab. 8 fig. 3), *L. nigriceps* (p. 441).

Copelatus Er. *agilis, C. atriceps* (p. 441).

Ilybius Er. (p. 442 tab. 8 fig. 4), *I. ater* (tab. 9 fig. 6).

Agabus Leach (p. 442 tab. 8 fig. 5), *A. bipustulatus* (tab. 9 fig. 7, 9), *A. brunneus* (tab. 9 fig. 8), *A. didymus* (tab. 9 fig. 8a) und *Laccophilini* und *Noterini* (p. 442).

Prodaticus Sh. *pictus* (p. 444).

Hydaticus Sh. (p. 444—445 tab. 8 fig. 8), *H. transversalis* (tab. 9 fig. 15).

Sandracottus Sh. (p. 446).

Rhantaticus Sh. (p. 446).

Aethionectes Sh. *optatus* Sh. (p. 447).

Thermonectes Esch. *marmoratus* A., *Th. cinctatus* A., *Th. nigrofasciatus* A., *Th. Alfredi, Th. circumscriptus* A. (p. 447).

Graphoderes Thoms., *Gr. brunneipennis* A., *Gr. cinereus* L., *Gr. zonatus* Hopp., *Gr.*

bilineatus Deg., *Gr. Adamsii* Cl., *Gr. verrucifer* Sahlb., *Gr. piciventris* Thoms. (p. 448).

Acilius Leach *mediatus* Say, *A. Duvergeri* Gob., *A. fraternus* Harr., *A. semisulcatus* A., *A. canaliculatus* Nic., *A. sulcatus* L. (tab. 9 fig. 13, 14).

Eretes Cast. (tab. 8 fig. 7), *E. sticticus* L., *E. australis* Sh.

Dytiscides. (p. 450).

Dytiscus L. (tab. 8 fig. 6), *D. latissimus* L., *D. Harrisii* Kirb., *D. Lapponicus* Gyll., *D. circumflexus* Fbr., *D. circumcinctus* Ahr., *D. marginalis* L. (tab. 9 fig. 10—12), *D. Pisanus* Cast., *D. habilis* Say, *D. hybridus* A., *D. verticalis* Say, *D. fasciventris* Say, *D. Persicus* Sh., *D. sublimbatus* Lec., *D. punctulatus* Fbr. (p. 454).

Gozis: Tableaux de determination des *Dytiscides*, *Noterides*, *Hyphydrides*, *Hygrobiides* et *Haliplides* de la Faune franco-rhenane. Misc. Ent. XVIII No. 12 Beilage p. 1—16. — Nach dem Tode des Autors herausgegeben von Barthe, dem vielleicht einige fehlerhafte Anmerkungen zu danken sind[1]). Die Fam., hier „*Aquicoles*" genannt, wird dichotomisch in 5 Fam. getheilt (p. 2—3), die Gatt. u. Arten werden ebenso u. dann die letzteren noch in ausführlichen Einzelbeschreibungen behandelt, denen der Herausgeber einige Abbildungen beifügt.

I. Fam. *Dytiscidae.* (14 Gatt. p. 4—7).

Dytiscus L. 7 Arten (p. 7—9): *D. latissimus* L. (p. 9 fig.), — *D.* (*Macrodytes* Thoms.) *Lapponicus* Gyll., *D. circumflexus* Fbr., *D. circumcinctus* Ahr., *D. marginalis* L., *D. punctulatus* Fbr., *D. Pisanus* Lap., *D. dimidiatus* Bergstr.

Cybister laterimarginalis Deg. (p. 16 fig.).

Einzelbeschreibungen.

Acathodes siehe *Agabus.*

Acilius, Aethionectes siehe Chatanay pag. 162, 161.

Agabus (*Gaurodytes*) *aenescens* Popp. besprach **Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 36 tab. I B. fig. 2[2]), *A. congener* Thunb. (p. 36 fig. 1), *A. Thomsonis* Sahlb. (p. 37 fig. 2), *A. costulatus* Mot. von *congener* unterschieden (p. 37), *A. nigripalpis* Sahlb. (p. 37), *A. adpressus* Aub. (*subquadratus* Mot., *Sahlbergii* Sh.) mit var. *Haeffneri* Aub. u. var. *angusticollis* Sahlb. (*adpressus* Sh.), *A. Sharpii* Jac. (*Sibiricus* Sh. p. 39), — *A.* (*Acathodes* Thms. = *Heteronychus* Sdl. = *Allonychus* Saitz.) *fuscipennis* Payk. mit var. *obscurior* Sahlb., *A. coxalis* Sh., *A. dubiosus* Popp. (tab. I B. fig. 2) u. *A. gelidus* Sahlb., — *A.* (i.sp.) *clavicornis* Sh. (p. 41 tab. I B. fig. 3), — *A.* (*Eriglenus*) *luteaster* Saitz. (p. 42 tab. I B. fig. 4). — Siehe auch Chatanay pag. 161.

Allonychus siehe *Agabus.*

Anodocheilus siehe *Bidessus.*

Bidessus (*Anodocheilus*) *Guatemalensis* **n. sp. Saitev** (Rev. russ. d'Ent. X p. 223

---

[1]) Z. B. Anm. 1 u. 2 auf pag. 3.

[2]) Die Abbildung ist hier irrthümlich citiert; denn sie gehört, auch nach der Tafelerklärung, zu *A. dubiosus.*

fig.) Guatemala. — *B. Baderi* **n. sp. Krausse** (Ent. Rund. 27. p. 146) Sardinien. — *B. Baderi* Kr. 1910 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 249).

Cnemidotus caesus ♂. **Chatanay** bildete die Vordertarsen ab (Bull. Fr. 1910 p. 323), Kritik gegen Törne 1910.

Coelambus Sahlbergii Sharp (*unguicularis* Sahlb.) = *C. Polonicus* Aub. var. nach **Saitzev** (Mem. Petersb. XVIII. 9. p. 26), *C. Mongolicus* Jakovl.

Colymbetes Tollii Saitz. unterschied von *C. dolabratus* **Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 43, tab. I B. fig. 6). — Siehe auch Chatanay pag. 161.

Copelatus siehe Chatanay pag. 161.

Cybister siehe Chatanay pag. 160, Gozis pag. 162.

Dytiscus siehe Chatanay pag. 161, Gozis pag. 162.

Eretes siehe Chatanay pag. 161.

Eriglenus siehe *Agabus.*

Gaurodytes siehe *Agabus.*

Graphoderes Sahlbergii var. *verrucifer* besprach **Saitzev** (Mem. Petersb. XVIII. 9. p. 44 tab. I B. fig. 5). — Siehe auch Chatanay pag. 161.

Haliplus transversus Thoms. (*Sibiricus* Sahlb. nec Mot.) besprach **Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 25), *H. Samojedorum* Sahlb. (p. 26 tab. I B. fig. 1).

Heteronychus siehe *Agabus.*

Homoeodytes siehe Chatanay pag. 160.

Hydaticus laevisculptus **n. sp. Saitzev** (Rev. russ. d'Ent. X p. 223) Kleinasien. — *H. rugosus* ♂ besprach **Saitzev** (Mém. Petersb. 18. 9. p. 44). — Siehe auch Chatanay pag. 161.

Hydroporus longitarsis **n. sp. Sahlberg** (Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn. 36 p. 168) Finnland, *H. subseriatus* **n. sp.** (p. 171) Lappland, *H. Sieversii* **n. sp.** (p. 173) Finnland, *H. Semenowii* Jak., *H. Eugeniae* Saitz., *H. Glasunowii* Saitz. — *H. dorsalis* Fbr. var. *Maeklinii* **n. nom. Saitzev** (Mém. Persb. XVIII. 9. p. 29) für *H. Sibiricus* Maekl. 1883 nec Sahlb. 1881, *H. Lenensis* Popp. (p. 30), *H. Sacha* **n. sp.** (p. 30[1]) Ost-Sibirien, *H. Bungei* **n. sp.** (p. 31) u. *H. Tungus* **n. sp.** (p. 32) Jakutsk.

Hydrovatus siehe Blatchley pag. 160.

Ilybius Poppii Saitz. besprach **Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 35). — Siehe auch Chatanay pag. 161.

Laccophilus apicicornis Reitt. besprach **Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 34).

Lancetes siehe Chatanay pag. 161.

Megadytes, Meladema siehe Chatanay pag. 161.

Prodaticus siehe Chatanay pag. 161.

Regimbartina, Rhantaticus siehe Chatanay pag. 161.

Rhantus consputus Strm. var. *Dressleri* **n. var. Wanka** (Wien. ent. Z. 29. p. 148) Mähren. — *Rh. latitans* Sh. unterschied **Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 43 fig. 3) von *Rh. exoletus* Forst. (fig. 4). — *Rh. Alluaudii* **n. sp. Peschet** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 89) Kilima-Ndjaro. — Siehe auch Blatchley pag. 160, Chatanay pag. 161.

---

[1]) Der Name „*sacha*" ist absolut unverständlich; er könnte nur einen Volksstamm bedeuten und dann wäre obige Schreibweise anzuwenden um verständlich zu sein.

Sandracottus siehe Chatanay pag. 161.
Scutopterus, Spencerhydrus siehe Chatanay pag. 161, 160.
Thermonectes siehe Chatanay pag. 161.

Fam. Gyrinidae.

(0 n. gen., 3 n. spp.).

Ahlwarth 1, Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1**, Everts 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Leng 1, Poppius 2, Prossen 1, Roth 1, Saitzev 1, 4, Sherman 1, Sparre-Schneider 1.

Morphologie und Physiologie.

Roth (**1**) *Gyr.* p. 692, *Palaeogyrinus strigatus* p. 694 fig. 16 u. *Gyrinus mutatus* p. 696 fig. 17, 18 tab. 14 fig. 13a, b.

Geographisches.

Beffa & Gagliardi (**1**) 2 *Gyr.* in Toscana. — **Everts** (**1**) 4 *Gyr.* aus Holland aufgeführt. — **Jakovlev** (**1**) 3 *Gyr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Leng** (**1**) *Gyr.* aus Georgien. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Gyr.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (**1**) 1 *Gyr.* neu für Kärnthen. — **Saitzev** (**4**) 5 *Gyr.* aus Nordsibirien. — **Sherman** (**1**) 3 *Gyr.* von Labrador. — **Sparre-Schneider** (**1**) 2 *Gyr.* aus Norwegen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Gyrinus* u. 1 *Orectochilus* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Ahlwarth (**1**) verzeichnete 423 Arten nebst Literatur.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Gyrinidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 236—242, fig. 120—123. — Nach Sharp (p. 211) 1 neue Art. *Gyrinus piceolus* **n. sp.** (p. 240).

Einzelbeschreibungen.

Gyrinus siehe Blatchley pag. 164.
Orectochilus corniger **n. sp. Saitzev** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 224 fig.) u. *Or. Nipponensis* **n. sp.** (p. 224) Japan, *Or. Landaisii* Rég. (p. 225 fig.).

Fam. Hydrophilidae.

(0 n. gen., 19 n. spp.).

Andreae 1, Bäbler 1, Balfour-Browne 1, 2, 3, Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1**, Blattny 1, Broun 1, Buhk 1, 2, Everts 1, Fall 4, Froggatt 5, Haars 1, Hirschler 1, Hustache 1, Jakovlev 1, Jensen-Haarup **1**, Klebs 1, Knish 1, 2, Kolbe 4, Kuhnt **4**, M'Leod 1, Méquignon 1, Mihok 1, Newbery 1a, Obenberger 3, Pic 13, Pillich 1,

Poppius 2, Porta 1, Prossen 1, Roettgen 1, Roth 1, Rothenburg 1, Roubal 2, Saitzev 1, Sharp 6, Sherman 1, Sparre-Schneider 1, Steuer 1, Tomlin 2, Tyl 1, Wanach 2, Wuorentaus 1.

Morphologie.

Balfour-Browne (2) Morph. über *Hydrobius fuscipes* L. — **Buhk** (1) Stridulationsapparat von *Spercheus emarginatus* Schall. (fig.). — **Hirschler** (1) Histologie der Muskelfasern von *Hydrophilus.* (Es dürfte wohl *Hydrous piceus* gemeint sein). — **Roth** (1) Extremitäten bei *Hydrous piceus* (p. 704 fig. 19), *Hydrophilus carabaeoides* (p. 706 tab. 14 fig. 16). — **Wanach** (2) Alula bei *Hydrous.*

Biologie.

Balfour - Browne (1) Biol. über *Hydr.*, (2) über die Lebensgeschichte von *Hydrobius fuscipes* L. — **Buhk** (1) Biologie von *Spercheus emarginatus* nebst einigen Experimenten mit der Larve. — **Haars** (1) 4 *Hydr.* in Maulwurfsnestern. — **Kuhnt** (4) Larve von *Hydrous piceus* (p. 57 fig. 1), *Spercheus emarginatus* (p. 57 fig. 2), *Sphaeridium scarabaeoides* L. (p. 57 fig. 4, 4A), *Berosus spinosus* Stev. (p. 57 fig. 5), Puppe von *Sphaeridium bipustulatum* Fbr. (p. 57 fig. 4A). — **Rothenburg** (1) Biol. Notiz über *Hydrous piceus* L. (p. 147). — **Steuer** (1) *Hydr.* am Meeresstrande u. in den Salinen.

Geographisches.

Andreae (1) *Hydr.* aus dem Brohltal (Rheinprovinz). — **Bäbler** (1) 2 *Hydr.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Balfour-Browne** (3) *Hydr.* in Irland. — **Beffa & Gagliardi** (1) 19 *Hydr.* in Italien. — **Blattny** (1) 5 *Hydr.* aus Böhmen. — **Everts** (1) 18 *Hydr.* aus Holland angeführt. — **Froggatt** (5) 1 *Hydr.* von der Nauru Insel. — **Hustache** (1) *Hydr.* in Frankreich. — **Jakovlev** (1) 38 *Hydr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 4 *Hydr.* von den Seychellen (p. 24). — **M'Leod** (1) *Hydr.* in England. — **Méquignon** (1) 2 *Hydr.* aus Frankreich. — **Newbery** (1a) 1 *Hydr.* neu für die Insel Wight. — **Obenberger** (3) *Hydr.* neu für Böhmen. — **Pillich** (1) *Hydr.* aus Ungarn. — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung der *Hydr.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (1) 27 *Hydr.* neu für Kärnthen. — **Roettgen** (1) 2 *Hydr.* vom Laacher See. — **Roubal** (2) *Hydr.* neu für Böhmen. — **Saitzev** (3) 40 *Hydr.* aus Nordsibirien. — **Sherman** (1) 4 *Hydr.* von Labrador. — **Sparre-Schneider** (1) 14 *Hydr.* aus Norwegen. — **Tomlin** (2) *Laccobius scutellaris* Mot. in England. — **Tyl** (1) *Hydr.* neu für Böhmen. — **Wuorentaus** (1) 16 *Hydr.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 1 *Cercyon* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Hydrophilidae.* Bull. Ind. Dep.

Geol. I p. 247—271 fig. 124—132. — Nach Sharp (p. 212) 2 neue Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Hydrochus granulatus **n. sp.** (p. 253).

Ochthebius Putnamensis **n. sp.** (p. 253).

Jensen-Haarup: New species of *Coleoptera* from West Argentinia. — Genus *Berosus*. Deut. ent. Z. 1910 p. 541—544. — Dichot. Tab. über 8 Arten p. 541—542, Einzelbeschreibungen p. 542—544.

Berosus Pedregalensis **n. sp.** (p. 541, 542), *B. stenocoptus* **n. sp.** (p. 541, 542), *B. obsoletus* **n. sp.** (p. 541, 543), *B. Ussingii* **n. sp.** (p. 542—543), *B. multimaculatus* **n. sp.** (p. 542, 543), *B. coptogonus* **n. sp.** (p. 542, 543), *B. dehiscens* **n. sp.** (p. 542, 544), *B. Engelhartii* Jens. 1906, Argentinien.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. Fam. XXII. *Hydrophilidae*. Ent. Rund. 27 p. 57—58. — Dichot. Tab. über 24 Gatt.

Spercheus Kug. (p. 57 fig. 9, 9a).
Hydrochus Leach (p. 57 fig. 14, 16).
Helophorus Fbr. (p. 57 fig. 15, 17).
Ochthebius Leach (p. 58 fig. 18, 20).
Hydraena Kug. (p. 58 fig. 19, 19a[1]).
Hydrous Dahl (p. 58 fig. 21, 24).
Hydrophilus Deg. (p. 58 fig. 23, 24a, 24 b).
Chaetarthria Steph. (p. 58 fig. 25, 26, 27).
Limnebius Leach (p. 61 fig. 28, 30, 31, p. 62).
Berosus Leach (p. 62 fig. 32, 32A, 34).
Laccobius Er. (p. 62 fig. 33, 35).
Limnoxenus Rey.
Hydrobius Leach (p. 62 fig. 39, 42).
Anacaena Thoms. (p. 62 fig. 43[2]).
Paracymus Thoms. (p. 62 fig. 43[2]).
Crenitis Bed. (p. 62 fig. 42).
Cymbiodyta Bed. (p. 62 fig. 45).
Philhydrus Sol. (p. 62 fig. 46, 49).
Helochares Muls. (p. 62 fig. 47, 48).
Megasternum Muls. (p. 62 fig. 51a).
Cryptopleurum Muls. (p. 62 fig. 51b).
Sphaeridium Fbr. (p. 62 fig. 52, 54, 54 a).
Coelostoma Brul. (p. 63 fig. 55, 57 p. 62).
Cercyon Leach (p. 63 fig. 56, 58 p. 62).

Einzelbeschreibungen.

Atractelophorus siehe *Helophorus*.

Berosus siehe Jensen-Haarup pag. 161.

Creniphilus Lodingii **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 98, 100) Alabama, *Cr. ellipsis* **n. sp.** (p. 99, 100) mit var. *nanus* **n. var.** (p. 99, 100) Arizona, *Cr. reductus* **n. sp.** (p. 99, 100) Florida. Dichot. Tab. über 5 Arten (p. 100).

Helophorus (*Atractelophorus*) *nivalis* var. *Apfelbeckii* **n. var. Knish** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. [51]) Albanien. (1 n. var.). — *H.* (*Lichelophorus*) *lamicola* Saitz. beschrieb **Knish** (Zool. Jahrb. Syst. 29. p. 451), *H. ser* Saitz., — *H.* (i. sp.) *splendidus* Sahlb. (p. 453). — *H. Birulae* **n. sp. Saitzev** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 48) Ost-Sibirien. — *H.* (*Atractelophorus*) *Ganglbaueri* Knish 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 218).

Hydraena Damascena **n. sp. Pic** (Ech. p. 9) Damascus.

---

[1]) Die Bezeichnung 19a steht im Text an falscher Stelle.

[2]) Bei einer der beiden Gattungen muss die fig. 43 irrthümlich citiert sein.

Hydrochus siehe Blatchley pag. 166.
Hydrous Dauricus besprach Saitzev (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 52).
Laccobius Zugmayeri **n. sp. Knish** (Zool. Jahrb. Syst. 29. p. 454) Thibet. — *L. Ytenensis* **n. sp. Sharp** (Ent. Month. Mag. 46. p. 250) England.
Lichelophorus siehe *Helophorus.*
Ochthebius siehe Blatchley pag. 166.
Psephoboragus dispar **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 13) Neu-Seeland.
Sternolophus Oceanicus **n. sp. Saitzev** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 225) Borneo.
Stygnohydrus femoralis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 12) Neu-Seeland.

Fam. Parnidae.

(0 n. gen., 3 n. spp.).

Andreae 1, Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1,** Broun 1, Deville 2, Everts 1, Hustache 1, Jakovlev 1, Reitter 1, Roettgen 1, Saitzev 3, 5, Schaufuss **3,** Tomlin 1.

Biologie.

Schaufuss (3) Larven der *Parn.* (p. 577), *Potamophilus* (p. 578), *Parnus* (p. 579), *Helichus* (p. 580), *Elmis* (p. 584), *Macronychus* (p. 586).

Geographisches.

Andreae (1) *Parn.* aus dem Brohltal (Rheinprovinz). — **Deville** (2) *Parn.* aus Corsica. — **Beffa & Gagliardi** (1) 1 *Parn.* in Toscana. — **Everts** (1) 7 *Parn.* aus Holland angeführt. — **Hustache** (1) *Parn.* in Frankreich. — **Jakovlev** (1) 2 *Parn.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Roettgen** (1) 2 *Parn.* vom Laacher See. — **Saitzev** (4) 1 *Parn.* aus Nordsibirien. — **Tomlin** (1) *Macronychus quadrituberculatus* Müll. in England.

Systematik.

Saitzev (5) verzeichnete 453 Arten nebst Literatur (p. 1—47).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Parnidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 675—682, fig. 252, 253. — Bearbeitung der Fam., nach Sharp (p. 224) mit 1 neuen Art. Dem Ref. nicht zugänglich.
Stenelmis sulcatus **n. sp.** (p. 681).

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Dryopidae.* p. 576—586.

Fam. *Dryopidae.* (3 Gruppen p. 577).
1. Gruppe *Potamophilini.*
Potamophilus Germ. 1 Art. *P. acuminatus* F. (tab. 15 fig. 16).
2. Gruppe *Dryopini.* (2 Gatt. p. 578).
Dryops Ol. 2 Arten: *D. auriculatus* Geoffr. (tab. 15 fig. 15).
Helichus Cr. 1 Art.

3. Gruppe *Helminthini.* (8 Gatt. p. 581).

Limnius Müll. 1 Art. — *Latelmis* Reitt. 1 Art. — *Riolus* Muls. 2 Arten.
Elmis Latr. (= *Helmis* Bed. nec Latr.[1]) 1 Art *H. Maugei* Bedel (tab. 15 fig. 17).
Macronychus Müll. 1 Art: *M. quadrituberculatus* Müll. (tab. 15 fig. 18).

Einzelbeschreibungen.

Alloparnus scutellaris **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 11) Neu-Seeland.
Elmis Zoufalii **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 36) Bosnien.
Stenelmis siehe Blatchley pag. 167.

Fam. Cerathoceridae.

Saitzev 5.

Systematik.

Saitzev (5) verzeichnete die Literatur über *Cyathocerus Hornii* Sh. (p. 48).

Fam. Georyssidae.

Blatchley **1,** Deville 2, Saitzev 4, 5, Schaufuss **3.**

Geographisches.

Jakovlev (**1**) *Geor.* in Corsica.
Saitzev (**4**) 1 *Geor.* aus Nordsibirien.

Systematik.

Saitzev (**5**) verzeichnete 20 Arten *Georyssus* nebst Literatur (p. 49—52).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Georyssidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 675. — Bearbeitung der Fam., nach Sharp ohne neue Arten. — Dem Ref. nicht zugänglich.

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910 Fam. *Georyssidae.* p. 586—587.

Georyssus Latr. 2 Arten *G. laesicollis* Germ. (tab. 15 fig. 14).

Fam. Heteroceridae.

Blatchley **1,** Deville 2, Everts 1, Jakovlev 1, Roetggen 1, Saitzev 4, 5, Schaufuss **3,** Selous 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Schaufuss (**3**) Larven von *Heterocerus* (p. 588), Puppen (p. 588 fig. 245).

---

[1]) Latreille nannte seine Gattung *Elmis,* während der Name *Helminthini* längst den Eingeweidewürmern vergeben ist.

Geographisches.

Deville (**2**) *Heter.* aus Corsica. — **Everts** (**1**) 3 *Heter.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 3 *Heter.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Roettgen** (**1**) 1 *Het.* vom Laacher See. — **Saitzev** (**4**) 3 *Heter.* aus Nordsibirien. — **Selous** (**1**) 1 *Het.* aus England. — **Wuorentaus** (**1**) 1 *Het.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Systematik.

Saitzev (**5**) verzeichnete 133 Arten nebst Literatur (p. 53—68).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: *Coleoptera* of Indiana. Fam. *Heteroceridae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 682—686, fig. 254—256. — Bearbeitung der Fam., nach Sharp (p. 224) ohne neue Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Heteroceridae.* p. 587—591.

Fam. *Heteroceridae.* 2 Gatt. (p. 587).

Heterocerus F. 2 subg. (p. 588) 8 Arten: *H. marginatus* F. (tab. 15 fig. 19).

Einzelbeschreibungen.

Heterocerus maritimus = *intermedius* nach Saitzev (Mém. Acad. Petersb. XVIII p. 46).

Fam. Platypsyllidae.

Csiki 11, Jacobson **4.**

Systematik.

Csiki (**11**) verzeichnete die umfangreiche Literatur über *Platypsyllus castoris* Rits. (p. 3—4).

Umfassende Arbeit.

Jacobson: (Die Käfer Russlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910 p. 625: 17. Fam. *Platypsyllidae.*

Platypsyllus Rits. 1 Art: *P. castoris* Rits. (tab. 12 fig. 22).

Fam. Staphylinidae.

(16 n. gen., 607 n. spp.).

Andreae 1, Bäbler 1, Beare 3, 6, Beffa & Gagliardi 1, Bernhauer 1, 2, 3, Bernhauer & Schubert 1, Bickhardt 6, Blatchley **1,** 2, Blattny 1, Bondroit 1, Broun 1, Cameron 1, 3, 4, Casey **1,** 2, Champion & Lloyd 1, Csiki 3, Day 1, Deville 1, Dollmann 5, Donisthorpe 1, 4, Dorn 1, Dunlop 1, Dutton 1, Eichelbaum 1, Everts 1, 2, 4, 5, Fall 4, Fenyes 1, Frankenberger 1, Froggatt 3, Gadeau de Kerville 1, Gerhardt 1, 2, Haars 1, Halbert 1, Heller 2, Helliesen 1, Heyrovsky 2, Hubenthal 1, 2, Innes 1, Jacobson **4,**

Jakovlev 1, Jatzentkowski 1, Johansen 1, Joy 1, 4, 6, Juretschek 1, Keys 1, Klebs 1, Kolbe 4, Krausse 5, Krishenecky 2, 2a, 3, 5, Lea 7, 9, Lokay 1, 3, Lüderwaldt 3, Luze 1, 2, 3, Matits 3, Matsumura 1, Méquignon 1, Mollandin de Boissy 1, Newbery 1a, 2, 4, Nicholson 1, 2, Nicholson & Jennings 1, Normand 1, Obenberger 2, Pillich 1, Poppius 2, 3, Porta 1, Prossen 1, Rambousek 1, 2, 3, Reineck 1, Reis 1, Reitter 3, Roettgen 1, Rothenburg 1, Roubal 2, 4, 5, 8, 9, Sajó 1, Schimmer 1, Schmitz 1, Selous 1, Sharp 5, Sherman 1, Sparre-Schneider 1, Thompson 2, Tyl 1, Vitale 1, Walker 2, 3,12, Wasmann 2, 3, 4, 5, Wuorentaus 1, Wheeler 1, Xambeu 1, Zeman 2.

Morphologie.

Gadeau de Kerville (1) Gewicht 1 *Staph.* — **Sajó** (1) Über den Flug von *Staph.*

Biologie.

Bickhardt (6) Notiz über *Velleius dilatatus* Fbr. (p. 210). — **Dorn** (1) Biol. über *Staph.* — **Dunlop** (1) 4 *Staph.* in einem Dachsbau. — **Fenyes** (1) *Beyeria vespa* ans Licht geflogen zusammen mit einer ganz ähnlichen Wespe. — **Frankenberger** (1) *Philonthus Scribae* Fauv., *Ph. Spermophili* Ganglb. bei Kaninchen, *Atheta coriaria* Kr. bei Eichhörnchen. — **Haars** (1) 85 *Staph.* in Maulwurfsnestern. — **Johansen** (1) Lebensweise u. Vorkommen der *Staph.* an Ufern, Aas, Pilzen, Pflanzen, in Vogel-, Hummel- u. Ameisennestern. — **Joy** (6) Biol. Beobachtungen über *Staph.* — **Krausse** (5) Biol. *Staph.* — **Lea** (9) 1 *Falagria*, 1 *Myrmedonia*, 9 *Polybobus*, 3 *Culodera*, 1 *Homalota*, 5 *Dabra*, 1 *Dabrosoma*, 2 *Termophila*, 4 *Conosoma*, 1 *Scopaeus*, 1 *Sunius*, 2 *Oxytelus*, 1 *Lispinus*, 1 *Trogophloeus*, 1 *Eleusis*, 1 *Glyptoma* bei Ameisen und Termiten in Australien. — **Lüderwaldt** (3) 16 *Staph.* an Cadavern. — **Reineck** (1) Biol. von *Velleius dilatatus* F. — **Rothenburg** (1) Biol. Notiz über *Velleius dilatatus* Fbr. (p. 147). — **Schimmer** (1) Beobachtungen über *Dinarda* gegen W a s m a n n. — **Schmitz** (1) Die Ursachen der Doppelwirthigkeit bei *Atemeles.* — **Wasmann** (2) Biol. u. Myrmecoph. von *Staph.*, (3) Biol. *Staph.*, (4) Myrmecoph. *Staph.*, (5) *Termitodiscus Escherichii* u. *Zyras punctatissimus* in Termiten-Bauten. — **Wheeler** (1) myrmecophile *Staph.* — **Xambeu** (1) Larven von *Atheta nigritula* Grav., *A. testaceipes* Heer, (p. 17), *A. Pertyi* Heer (p. 18), *A. celata* Er., *A. amicula* Steph. (p. 19), — *Falagria sulcata* Payk. (p. 20), *F. obscura* Grav. (p. 21), — *Leptusa analis* Gyll., *L. fumida* Er. (p. 22), *L. solifuga* Fauv., *L. laticornis* Fauv. (p. 23), — *Placusa complanata* Er. (p. 24), — *Cyphaea curtula* Er. (p. 23), — *Gyrophaena affinis* Sahlb., *G. manca* Er. (p. 25), *G. boleti* (L. p. 26), — *Phytosus nigriventris* Chvr. (p. 27), — *Oligota flavicornis* Luc. (p. 27), — *Habrocerus capillaricornis* (p. 29), — *Conurus littoreus* L. (p. 30), — *Tachyporus humeralis* Grav. (p. 30), — *Tachinus rufipes* Deg., *T. laticollis* Grav. (p. 31), *T. subterraneus* L. (p. 32), *T. flavolimbatus* Pand. (p. 33), — *Tachyporus brunneus* Fbr., *T. chrysomelinus* L. (p. 34), — *Bolitobius exoletus* Er., *B. melanocephalus*

Grav. (p. 35), — *Heterotops praevius* Er. (p. 36), *H. binotatus* Grav. (p. 37), — *Quedius laevigatus* Gyll. (p. 37), *Qu. rufipes* Grav. (p. 38), *Qu. semiobscurus* Er., *Qu. abietum* Kiesw. (p. 39), — *Velleius dilatatus* Fbr. (p. 41), — *Quedius ochripennis* Men. (p. 42), *Qu. fulgidus* Fbr., *Qu. cruentus* Ol. (p. 43), *Qu. variabilis* Heer (p. 44), *Qu. cinctus* Payk. (p. 45), *Qu. scintillans* Gr. (p. 46), *Qu. mesomelinus* Marsh. (p. 47), — *Philontus* (p. 48), *Ph. montivagus* Heer, *Ph. umbratilis* Gr. (p. 52), *Ph. fumigatus* Er., *Ph. varians* Payk. (p. 53), *Ph. laminatus* Cr., *Ph. discoideus* Gr. (p. 54), *Ph. concinnus* Gr., *Ph. fimetarius* Gr., *Ph. cephalotes* Gr. (p. 55), *Ph. aeneus* Ross., *Ph. tenuicornis* Rey, *Ph. sanguinolentus* Gr. (p. 56), *Ph. nitidus* Fbr., *Ph. splendidus* Fbr. (p. 57), *Ph. atratus* Gr., *Ph. varians* Gyll., *Ph. ventralis* Gr. (p. 58), *Ph. sordidus* Gr., *Ph. debilis* Gr. (p. 59).

Geographisches.

Andreae (**4**) Zahlr. Arten aufgeführt, *Lathrobium castaneipenne* Kol. neu für die Rheinprovinz. — **Bäbler** (**1**) 4 *Staph.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Beare** (**6**) Über einen *Stenus* in England. — **Beffa & Gagliardi** (**1**) 15 *Staph.* in Toscana. — **Blattny** (**1**) 25 *Staph.* aus Böhmen. — **Bondroit** (**1**) *Atheta indubia* Sharp neu für Belgien. — **Cameron** (**1**) *Oxytelus Saulcyii* Pand. in Kent. — **Csiki** (**3**) *Acrulia angusticollis* Reitt., *Edaphus Kaufmannii* Reitt., *Astenus rutilipennis* Reitt., *A. Velebiticus* Reitt., *Sipalia Deubelii* Bernh. neu für Ungarn. — **Day** (**1**) *Omalium brevicolle* Thoms. in England. — **Dollmann** (**5**) *Xantholinus glaber* in England. — **Donisthorpe** (**1**) *Staph.* auf der Insel Wight. — **Dutton** (**1**) *Staph.* in England. — **Eichelbaum** (**1**) 36 *Staph.*, 4 neu für Schweden. — **Everts** (**1**) 27 *Staph.* aus Holland angeführt, (**4**) 1 *Staph.* neu für Holland, (**5**) *Ocalea rivularis* Mill. neu für Holland (p. 113). — **Gerhardt** (**1, 2**) 5 *Staph.* neu für Schlesien. — **Halbert** (**1**) *Staph.* in England. — **Helliesen** (**1**) 2 *Staph.* in Norwegen (p. 7). — **Heyrovsky** (**2**) *Staph.* neu für Böhmen. — **Hubenthal** (**1**) 1 *Staph.* aus Thüringen, (**2**) 1 *Coryphinus* aus Europa. — **Joy** (**1**) *Oxytelus Saulcyii* Pand. neu für England. — **Jakovlev** (**1**) 134 *Staph.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Jatzentkowski** (**1**) *Staph.* in Russland. — **Kolbe** (**9**) 28 *Staph.* von den Seychellen (p. 19—28). — **Krisheneeky** (**3**) *Staph.* in Böhmen. — **Lea** (**7, 9**) *Staph.* in Australien. — **Lokay** (**1, 3**) 5 *Staph.* neu für Böhmen. — **Méquignon** (**1**) 17 *Staph.* aus Frankreich. — **Mollandin** (**1**) *Staphylinus chloropterus* Pz. neu für Frankreich. — **Newbery** (**1a**) 3 *Staph.* neu für die Insel Wight, (**2**) *Lesteva fontinalis* Kiesw. neu für England. — **Nicholson** (**1**) *Platystethus* Thoms. in Sussex. — (**2**) *Lathrobium longipenne* Fairm. neu für England. — **Nicholson & Jennings** (**1**) *Conosoma bipunctatum* neu für England. — **Obenberger** (**2**) *Staph.* neu für Böhmen. — **Pillich** (**1**) *Staph.* aus Ungarn. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Staph.* im arctischen Gebiete, (**3**) *Staph.* der T o l l ' schen Polarexpedition (p. 8—10). — **Prossen** (**1**) 76 *Staph.* neu für Kärnthen. — **Rambousek** (**1**) *Staph.* neu für Böhmen. — **Roettgen** (**1**) 8 *Staph.* vom Laacher See. — **Roubal** (**2, 8**) *Staph.* neu für Böhmen. — **Selous** (**1**) 1 *Staph.* aus England. — **Sherman** (**1**)

12 *Staph.* von Labrador. — **Sparre-Schneider** (**1**) 242 *Staph.* aus Norwegen. — **Thompson** (**2**) 1 *Staph.* in England. — **Tyl** (**1**) *Staph.* neu für Böhmen. — **Vitale** (**1**) 12 *Astenus*, 2 *Medon*, *Dolicaon*, *Philonthus*, 13 *Mycetoponus*, *Conosoma*, 70 *Atheta*, *Sipalia*, 2 *Oxypoda*, 2 *Aleochara* aus Sicilien theils auch besprochen. — **Walker** (**2**) *Aleochara crassiuscula* bei Oxford, (**3**) *Staph.* bei Oxford, (**12**) *Lathrobium longipenne* Fairm. bei Oxford. — **Wuorentaus** (**1**) 19 *Staph.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (**2**) *Staph.* in Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 30 *Car.* (nach Gattungen) aus dem Ostpreussischen Bernstein an. — **Reis** (**1**) beschrieb 1 *Staph.* ohne Namen aus dem Fischschiefer von Transbaikalien (p. 27 tab. II fig. 21, 22).

Systematik.

Bernhauer & Schubert (**1**) verzeichnete den Anfang über *Staph.* (p. 1—86), Forts. 1911.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Staphylinidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 334—384 fig. 153—172. — Nach Sharp (p. 212—218) mit 22 neuen Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Leptusa elegans **n. sp.** (p. 342), *L. obscura* **n. sp.** (p. 343).
Atheta caviceps **n. sp.** (p. 354), *A. sulcata* **n. sp.**, *A. punctata* **n. sp.** (p. 355), *A. Laurentiana* **n. sp.** (p. 357).
Amarochara Fenyesii **n. sp.** (p. 361).
Calodera infuscata **n. sp.** (p. 361).
Oxypoda palustris **n. sp.** (p. 362).
Aleochara rubripes **n. sp.** (p. 365).
Philonthus multipunctatus **n. sp.** (p. 389).
Xantholinus linearis **n. sp.** (p. 395), *X. Indianensis* **n. sp.** (p. 396).
Stenus similiatus **n. sp.** (p. 404), *suspectus* **n. sp.** (p. 408).
Lathrobium insanum **n. sp.** (p. 424).
Paramedon Fallii **n. sp.** (p. 432).
Tachyporus pulcher **n. sp.** (p. 447 „*pulchrus*" err. typ.).
Conosoma elongata **n. sp.** (p. 450), *C. carinula* (p. 451).
Bledius borealis **n. sp.** (p. 465).
Trogophloeus Poseyensis **n. sp.** (p. 471).

1. Casey: Memoirs on the *Coleoptera*. I. 1910: New Species of the *Staphylinid* Tribe *Myrmedoniini*. p. 1—183. — Eine Serie von einigen 100 neuen Arten, ohne die geringste dichotomische Begründung.

Atheta (*Stethusa* **n. subg.** p. 4), *A. affluens* **n. sp.** (p. 5) Rhode Island, *A. Iwingii* **n. sp.** (p. 5) New York, *A. Galvestonica* **n. sp.** (p. 6) Texas, *A. Texana* **n. sp.** (p. 6) Texas, *A. canonica* **n. sp.** (p. 6) Rhode Island, *A. sagax* **n. sp.** (p. 7) Virginia, *A. sororella* **n. sp.** (p. 7) New York, *A. subdebilis* **n. sp.** (p. 7)

Missouri, *A. spuriella* **n. sp.** (p. 8) New York, *A. mendosa* **n. sp.** (p. 8) Virginia, — *A.* (*Macroterma* Cas.) *Jowensis* **n. sp.** (p. 10) Jowa, — *A.* (*Homalotusa* Cs.) *Lanei* **n. sp.** (p. 10) Oregon, *A. Oregonina* **n. sp.** (p. 11) Oregon, *A. Mormon* **n. sp.** (p. 11) Utah, *A. lacustrina* **n. sp.** (p. 11) Wisconsin, *A. Wisconsinica* **n. sp.** (p. 12) Wisconsin, — *A.* (*Anepsiota* Csy.) *torpens* **n. sp.** (p. 13) und *A. Shastana* **n. sp.** (p. 13) Californien, — *A.* (*A t h e t a l i a* **n. subg.** p. 14) *bicariniceps* **n. sp.** (p. 14) Californien, *A. repensa* **n. sp.** (p. 14) Californien, *A. nimia* **n. sp.** (p. 15) Columbien, — *A.* (*Megista* Rey) *nomadica* **n. sp.** (p. 15) Alaska, — *A.* (*Liogluta* Thoms.) *insolens* **n. sp.** (p. 16) Massett, — *A.* (*L a m i o t a* **n. subgen.**) *Keenii* **n. sp.** (p. 17) Columbien, — *A.* (*D e l p h o t a* **n. subgen.**) *cephalina* **n. sp.** (p. 18) Jowa, — *A.* (i. sp.) *Barbarae* **n. sp.** (p. 18) Californien, *A. pocahontas* **n. sp.** (p. 19) Virginia, *A. vaticina* **n. sp.** (p. 19) und *A. iterans* **n. sp.** (p. 20) New York, *A. enitescens* **n. sp.** (p. 20) Ithaka, *A. Sibylla* **n. sp.** (p. 21) Virginia, *A. Weedii* **n. sp.** (p. 21) Mississippi, *A. Arizonica* **n. sp.** (p. 22) Arizona, *A. umbonalis* **n. sp.** (p. 22) Ohio, *A. Nevadensis* **n. sp.** (p. 23) Nevada, *A. Rhodeana* **n. sp.** (p. 24), *A. capella* **n. sp.** (p. 24) und *A. comitata* **n. sp.** (p. 24) Rhode Island, *A. ducens* **n. sp.** (p. 25), *A. gnoma* **n. sp.** (p. 25), *A. elota* **n. sp.** (p. 26), *A. insidiosa* **n. sp.** (p. 26) und *A. dama* **n. sp.** (p. 27) New York, *A. temperans* **n. sp.** (p. 27) Columbien, *A. tractabilis* **n. sp.** (p. 27) New York, *A. ordinata* **n. sp.** (p. 28) New York, *A. civica* **n. sp.** (p. 29) Californien, *A. nexa* **n. sp.** (p. 29) Philadelphia, *A. strigosula* **n. sp.** (p. 30) New York, *A. remulsa* **n. sp.** (p. 30) Columbien, *A. Dumii* **n. sp.** (p. 31) und *A. claricella* **n. sp.** (p. 31) Californien, *A. brumalis* **n. sp.** (p. 32) Columbien, *A. Charlottae* **n. sp.** (p. 32) Charlotte Isl., *A. blandita* **n. sp.** (p. 32) und *A. aperta* **n. sp.** (p. 33) Californien, *A. discipula* **n. sp.** (p. 33) New York, *A. marinica* **n. sp.** (p. 34) Californien, *A. reposita* **n. sp.** (p. 35) Utah, *A. ostenta* **n. sp.** (p. 35) Arizona, *A. querula* **n. sp.** (p. 36) Californien, *A. promota* **n. sp.** (p. 36) Mississipi, *A. prolata* **n. sp.** (p. 37) Californien, *A. mollicula* **n. sp.** (p. 37) Columbien, *A. neutralis* **n. sp.** (p. 38) Californien, *A. fanatica* **n. sp.** (p. 38) Massett, *A. luscitiosa* **n. sp.** (p. 39) Californien, *A. innocens* **n. sp.** (p. 39) Oregon, *A. nupera* **n. sp.** (p. 40) New York, *A. reticula* **n. sp.** (p. 40) Virginia, *A. citata* **n. sp.** (p. 41), *A. nympha* **n. sp.** (p. 42) und *A. discreta* **n. sp.** (p. 42) New York, *A. disjuncta* **n. sp.** (p. 43) Pennsylvania, *A. annexa* **n. sp.** (p. 43) Ascheville, *A. freta* **n. sp.** (p. 44) Dakota, *A. evecta* **n. sp.** (p. 44) Mississippi, *A. replicans* **n. sp.** (p. 44) Jowa, *A. spadix* **n. sp.** (p. 45) New York, *A. bucolica* **n. sp.** (p. 46) Mississippi, — *A.* (*Traumoecia*) *Ithacana* **n. sp.** (p. 46) New York, *A. orbiceps* **n. sp.** (p. 47) Jowa, *A. subdola* **n. sp.** (p. 47) Wisconsin, *A. asperiola* **n. sp.** (p. 47) New York, — *A.* (*D o n e s i a* **n. subgen.** p. 48) *temporalis* **n. sp.** (p. 48) Boston, — *A.* (*M i c r e a r o t a* **n. subgen.** p. 49) *loricula* **n. sp.** (p. 49) Jowa, *A. reperta* **n. sp.** (p. 50) Jowa, *A. definita* **n. sp.** (p. 50) Texas, *A. versuta* **n. sp.** (p. 50) Boston, *A. gregaria* **n. sp.** (p. 51) Jowa, *A. pristina* **n. sp.** (p. 51) Boston, *A. fecunda* **n. sp.** (p. 52) New York, *A. sana* **n. sp.** (p. 52) Pennsylvanien, *A. tincta* **n. sp.** (p. 53) New York, — *A.* (*M i c r a t h e t a* **n. subgen.** p. 53) *caudex* **n. sp.** (p. 53) Virginia, — *A.* (*P h a s m o t a* **n. subgen.** p. 54), *A. ingratula* **n. sp.** (p. 54) Mississippi, — *A.* (*C r e p h a l i a* **n. subgen.** p. 54) *recessa* **n. sp.** (p. 55) New York, *A. prolongata* **n. sp.** (p. 55) Missouri, *A. testata* **n. sp.** (p. 56) Pennsylvanien, — *A.* (*N e m o t a* **n. subgen.** p. 56) *paganella* **n. sp.** (p. 56),

A. filiola **n. sp.** (p. 57), *A. timida* **n. sp.** (p. 57), *A. perpera* **n. sp.** (p. 58) und *A. perspecta* **n. sp.** (p. 58) Californien, — *A.* (*Microdota* Rey.) *Alamedana* **n. sp.** (p. 59), *saturata* **n. sp.** (p. 59), *A. ficta* **n. sp.** (p. 59), *A. properans* **n. sp.** (p. 60), *A. repens* **n. sp.** (p. 60) u. *A. perversa* **n. sp.** (p. 61) Californien, — *A.* (*Hilara* Rey) *Pennsylvanica* Bernh., *A. unigena* **n. sp.** (p. 62) New York, *A. validiceps* **n. sp.** (p. 62) Boston, *A. nugator* **n. sp.** (p. 63) Boston, *A. libens* **n. sp.** (p. 63) Boston, *A. sejuncta* **n. sp.** (p. 64) Boston, *A.* (*Philhygra* Rey) *A. repanda* **n. sp.** (p. 65) New Jersey, *A. astuta* **n. sp.** (p. 65) Pennsylvanien, *A. frugalis* **n. sp.** (p. 66) New York, *A. leviceps* **n. sp.** (p. 66) New York, *A. Houstonis* **n. sp.** (p. 67) Texas, *A.* (*Adota*) **n. subgen.** *Massettensis* **n. sp.** (p. 68) Massett., *A. subintima* **n. sp.** (p. 68) Columbien, *A. gnypetoides* **n. sp.** (p. 69) Californien, — *A.* (*Rovalida* **n. subgen.** p. 69) *cribraticeps* **n. sp.** (p. 69) Rhode Island, *A. piceicornis* **n. sp.** (p. 70) und *A. submaritima* **n. sp.** (p. 70) New Jersey, *A. Monroei* **n. sp.** (p. 71) Virginien, — *A.* (*Panalota* **n. subgen.** p. 71) *setositarsis* **n. sp.** (p. 71) Californien.

Paradilacra Bernh. *persola* **n. sp.** (p. 72) Californien, *P. willametta* **n. sp.** (p. 73) Oregon, *P. uintatra* **n. sp.** (p.73) Utah, *P. glenorica* **n. sp.** (p. 74) Br. Columbien.

Tarphiota Csy. *debilicollis* **n. sp.** (p. 75) Vancouver, *T. litorina* **n. sp.** (p. 75) mit var. *hirsutula* **n. var.** (p. 75) Californien, *T. Jota* **n. sp.** (p. 76) Californien, *T. insolita* **n. sp.** (p. 76) und *T. seditiosa* **n. sp.** (p. 76) Queen Charlotte Islands.

Metaxya Rey *bellula* **n. sp.** (p. 77) Boston, *M. discrepans* **n. sp.** (p. 77) Jowa, *M. invenusta* **n. sp.** (p. 78) Utah, *M. elusa* **n. sp.** (p. 78) Jowa, *M. bracata* **n. sp.** (p. 79) Nevada, *M. deceptor* **n. sp.** (p. 79) New-Mexico, *M. disceptor* **n. sp.** (p. 79) New-Mexico, *M. discreta* **n. sp.** (p. 79) Nevada, *M. adjuncta* **n. sp.** (p. 80), *M. fatua* **n. sp.** (p. 80) u. *M. famula* **n. sp.** (p. 81) Californien, *M. impotens* **n. sp.** (p. 81) Rhode Island, *M. delectans* **n. sp.** (p. 82) Oregon, *M. plutonica* **n. sp.** (p. 82) New Hampshire, *M. subfusca* **n. sp.** (p. 83) Californien.

Aloconota Thoms. *admista* **n. sp.** (p. 84) Jowa, *A. incertula* **n. sp.** (p. 84) Virginia, — *A.* (*Terasota*) *perdita* **n. sp.** (p. 85) Californien, *A. brunneipes* Csy. *A. intecta* **n. sp.** (p. 86) Nord Carolina.

Hydrosmecta Thoms. *duclis* **n. sp.** (p. 87) Wisconsin, *H. caduca* **n. sp.** (p. 87) New York, *H. callidula* **n. sp.** (p. 87), *H. benigna* **n. sp.** (p. 88), *H. jugalis* **n. sp.** (p. 89) und *H. subparilis* **n. sp.** (p. 89) Californien, *H. rarula* **n. sp.** (p. 90) New York.

Noverota **n. gen.** (p. 90), *N. ornatella* **n. sp.** (p. 90) New Jersey, *N. decora* **n. sp.** (p. 91) Mississippi, *N. improvisa* **n. sp.** (p. 91) Texas, *N. personata* **n. sp.** (p. 92) Virginia, *N. clemens* **n. sp.** (p. 92) Wisconsin, *N. finitima* **n. sp.** (p. 93) Boston, *N. scenica* **n. sp.** (p. 93) New York.

Omegalia **n. gen.** (p. 24), *O. abjecta* **n. sp.** (p. 94) und *O. victa* **n. sp.** (p. 94) Californien.

Iotota **n. gen.** (p. 95) *J. tepida* **n. sp.** (p. 95) und *J. unica* **n. sp.** (p. 95) Californien.

Dinaraea Thoms. *D. Nomensis* **n. sp.** (p. 96) Alaska.

Amischa Thoms., *A. normalis* **n. sp.** (p. 97) Neu-York, *A. continentalis* Bernh. Jowa, *A. devincta* **n. sp.** (p. 98) und *A. colonia* **n. sp.** (p. 98) Californien, — *A.* (*Colposura* Cas.) *tersa* **n. sp.** (p. 99) Colorado.

Dimetrota Rey, *D. resima* **n. sp.** (p. 100) Californien, *D. nuptalis* **n. sp.** (p. 100) Rhode Island, *D. omissa* **n. sp.** (p. 101) und *D. vicaria* **n. sp.** (p. 101) Queen Charlotte Island, *D. vacunalis* **n. sp.** (p. 102) Californien, *D. sectator* **n. sp.** (p. 102) Californien, *D. retrusa* **n. sp.** (p. 103) Columbien, *D. vigilans* **n. sp.** (p. 103) Californien, *D. revoluta* **n. sp.** (p. 104) Idaho, *D. resplendens* **n. sp.** (p. 104) Queen Charlotte Islands, *D. novella* **n. sp.** (p. 105) New York, *D. sentiens* **n. sp.** (p. 105) Kansas, — *D.* (*Dalotia* **n. subgen.** p. 106) *pectorina* **n. sp.** (p. 106), *D. crucialis* **n. sp.** (p. 107) Californien.

Sableta **n. gen.** (p. 107), *S. infulata* **n. sp.** (p. 107) Mississippi, — *S.* (*Canastota* **n. subgen.** p. 108) *Canadensis* **n. sp.** (p. 108) Canada, *S. flaveola* Mels., *S. beatula* **n. sp.** (p. 109) Pennsylvanien, *S. ornator* **n. sp.** (p. 110) Neu-York, *S. longiclava* **n. sp.** (p. 110) Boston, *S. phrenetica* **n. sp.** (p. 111) Columbien, *S. flaviventris* **n. sp.** (p. 111) Texas, — *S.* (*Anatheta* **n. subgen.** p. 112) *planulicollis* **n. sp.** (p. 112) Kansas, *S. curata* **n. sp.** (p. 112) Virginien, — *S.* (*Saxicerella* **n. subgen.** p. 113) *remissa* (p. 113) Pennsylvanien, *S. immunis* **n. sp.** (p. 114) Californien.

Pseudota **n. gen.** (p. 114), *P. dissensa* **n. sp.** (p. 115) Pennsylvanien, *P. miscella* **n. sp.** (p. 115) Neu-Jersey, *P. sitiens* **n. sp.** (p. 116) Jowa, *P. praesaga* **n. sp.** (p. 116) Californien, *P. irrupta* **n. sp.** (p. 117) Columbien, *P. nescia* **n. sp.** (p. 117) Queen Charlotte Islands, *P. pimalis* **n. sp.** (p. 118) Arizona.

Clusiota **n. gen.** (p. 119), *C. claviventris* **n. sp.** (p. 119) Columbien.

Datomicra Rey *decolorata* **n. sp.** (p. 120) Neu-York, *D. inopia* **n. sp.** (p. 120) Neu-York, *D. schematica* **n. sp.** (p. 121) Philadelphia, *D. pomonae* **n. sp.** (p. 121) Californien, *D. diffidens* **n. sp.** (p. 122) und *D. vacans* **n. sp.** (p. 122) Neu-York, *D. incumbens* **n. sp.** (p. 123) Nevada, *D. stilla* **n. sp.** (p. 123) Boston, *D. pellax* **n. sp.** (p. 124) Boston, *D. coruscula* **n. sp.** (p. 124) Californien, *D. hebescens* **n. sp.** (p. 124) Neu-York, *D. insolida* **n. sp.** (p. 125) Californien, *D. surgens* **n. sp.** (p. 125) Columbien, *D. Wrangelii* **n. sp.** (p. 126) Alaska, *D. vaciva* **n. sp.** (p. 126) Massachusetts, — *D.* (*Micromota* **n. subgen.** p. 127) *filiformis* **n. sp.** (p. 127) Neu-York, — *D.* (*Hilarina* **n. subgen.** p. 128) *particula* **n. sp.** (p. 128) Boston, *D. inanis* **n. sp.** (p. 129) Pennsylvanien, — *D.* (*Oligomia* **n. subgen.** p. 129) *scintilla* **n. sp.** (p. 129), *D. perpaula* **n. sp.** (p. 130) Californien, — *D.* (*Monadia* **n. subgen.**) *lucana* **n. sp.** (p. 130) Californien.

Synaptina **n. gen.** (p. 131), *S. merica* **n. sp.** (p. 131) Jowa, *S. consonens* **n. sp.** (p. 132) Neu-York, *S. quaesita* **n. sp.** (p. 132) Jowa, *S. disparilis* **n. sp.** (p. 133) Californien.

Arisota **n. gen.** (p. 133), *A. tetricula* **n. sp.** (p. 134) Neu-York, *A. insueta* **n. sp.** (p. 134) Boston, *A. Pomonensis* **n. sp.** (p. 135) und *A. speculifer* **n. sp.** (p. 135) Californien, *A. Apacheella* **n. sp.** (p. 135) Arizona, *A. umbrina* **n. sp.** (p. 136) Californien.

Dolosota **n. gen.** (p. 136), *D. redundans* **n. sp.** (p. 137) Neu-York, *D. tergina* **n. var.** (p. 138) Pennsylvanien, *D. sequax* **n. sp.** (p. 138) und *D. secunda* **n. sp.** (p. 138) Jowa, *D. flaccida* **n. sp.** (p. 139) Mississippi, *D. abundans* **n. sp.** (p. 139) Missouri, *D. cupiens* **n. sp.** (p. 140) Neu-York, *D. vafra* **n. sp.** (p. 140) Carolina, *D. comis* **n. sp.** (p. 141) Jowa, *D. lacertina* **n. sp.** (p. 141) Boston, *D. restricta* **n. sp.** (p. 142) Mississippi, *D. alumna* **n. sp.** (p. 142) Jowa, *D. euphonia* **n. sp.** (p. 143) Neu-York, *D. sophista* **n. sp.** (p. 143)

Jowa, *D. panda* **n. sp.** (p. 143) Boston, *D. serrea* **n. sp.** (p. 144) Massachusetts, — *D.* (*Microlia* **n. subg.** p. 144) *pernix* **n. sp.** (p. 144) Virginien, *D. petulans* **n. sp.** (p. 145) Neu-Jersey, — *D.* (*Aremia* **n. subgen.** p. 145) *reclusa* **n. sp.** (p. 146) Neu-York, — *D.* (*Reania* **n. subgen.** p. 146) *fontinalis* **n. sp.** (p. 146) Colorado, hierher auch *Eurypronota scopula* Cas. (p. 137).

Acrotona Thoms. *lividula* **n. sp.** (p. 147) Oregon, *A. digesta* **n. sp.** (p. 148), *A. shastanica* **n. sp.** (p. 148) und *A. severa* **n. sp.** (p. 148) Californien, *A. prudens* **n. sp.** (p. 149) Columbien, *A. adjuvans* **n. sp.** (p. 149) Canada, *A. Renoica* **n. sp.** (p. 150) Nevada, *A. ardelio* **n. sp.** (p. 150) und *A. malaca* **n. sp.** (p. 151) Californien, — *A.* (*Eurypronota* Cas.) *discreta* Cas., — *A.* (*Engamota* **n. subgen.** p. 151) *absona* **n. sp.** (p. 152) Californien, *A.* (*Neada* **n. subgen.** p. 152) *lubricans* **n. sp.** (p. 153) Boston.

Colpodota Rey *avia* **n. sp.** (p. 154) Boston, *C. puritana* **n. sp.** (p. 154) Massachusetts, *C. insulsa* **n. sp.** (p. 155) und *C. acuminata* **n. sp.** (p. 155) Boston, *C. acutella* **n. sp.** (p. 156) Neu-York mit var. *simulata* **n. var.** (p. 156) Missuri, *C. egregiella* **n. sp.** (p. 156) Neu-York, *C. sobria* **n. sp.** (p. 157) Mississippi, *C. turbans* **n. sp.** (p. 157) Texas, *C. Austiniana* **n. sp.** (p. 158) Texas, *C. defessa* **n. sp.** (p. 158) Boston, *C. assecla* **n. sp.** (p. 158) Neu-York, *C. sequestralis* **n. sp.** (p. 159) Jowa, *C. trossula* **n. sp.** (p. 159) Arizona, *C. zephyrina* **n. sp.** (p. 160), *C. egens* **n. sp.** (p. 160), *C. fatigans* **n. sp.** (p. 161), *C. torvula* **n. sp.** (p. 161) *C. sonomana* **n. sp.** (p. 162), *C. inceptor* **n. sp.** (p. 162), *C. abdicans* **n. sp.**, (p. 163), *C. repentina* **n. sp.** (p. 163) und *C. laxella* **n. sp.** (p. 164) Californien, *C. fortuita* **n. sp.** (p. 164) Massachusetts.

Ancillota **n. gen.** (p. 165) *sollemnis* **n. sp.** (p. 165) Missuri.

Coprothassa Thoms. *Smithii* **n. sp.** (p. 166) Neu-York.

Sipalia Rey *lineatula* **n. sp.** (p. 167) Jowa, *S. fossata* **n. sp.** (p. 167) Oregon.

Ousipalia Gozis *tartarea* **n. sp.** (p. 168) Boston, *Ous. hesperica* **n. sp.** (p. 169) und *Ous. pacifica* **n. sp.** (p. 169) Californien, *Ous. turpicala* **n. sp.** (p. 170) Colorado.

Platandria Knausii **n. sp.** (p. 171) Neu-Mexico, *Pl. Carolinae* **n. sp.** (p. 172) Carolina, *Pl. truncula* **n. sp.** (p. 172) Nebraska, *Pl. deductor* **n. sp.** (p. 173) Kansas, *Pl. Columbica* **n. sp.** (p. 173) Oregon.

Hoplandria Kr. *Texana* **n. sp.** (p. 174), *H. Arizonica* **n. sp.** (p. 175), *H. carinata* **n. sp.** (p. 175) Jowa, *H. laeviventris* **n. sp.** (p. 175) Pennsylvanien.

Strigota **n. gen.** (p. 176) *oppidana* **n. sp.** (p. 177), *Str. gnava* **n. sp.** (p. 177) Carolina, *Str. verecunda* **n. sp.** (p. 178) Jowa, *Str. assueta* **n. sp.** (p. 178) Missuri, *Str. mediocris* **n. sp.** (p. 179) Texas, *Str. vapida* **n. sp.** (p. 179) Neu-Mexico, *Str. inculta* **n. sp.** (p. 180) Nevada, *Str. perplexa* **n. sp.** (p. 180) Colorado, *Str. impiger* **n. sp.** (p. 181) Washington, *Str. intrudens* **n. sp.** (p. 181), *Str. placata* **n. sp.** (p. 182), *Str. seducens* **n. sp.** (p. 182) und *Str. obliquata* **n. sp.** (p. 183) Californien.

2. Casey: Id. Synonymic and descriptive Notes on the *Paederini* and *Pinophilini*. p. 184—201. — Während die *Paederini* mit einigen Synonymischen Notizen und 16 neuen Arten zu den Einzelbeschreibungen verwiesen werden können, bringt die Bearbeitung der *Pinophilini* eine dichotomische Auseinandersetzung von 3 Gatt. u. 25 Arten, ist also von grösserem wissenschaftlichen Werth als die Bearbeitung der umfangreichen *Myrmedoniini*.

Trib. *Pinophilini.* (3 Gatt. p. 192).

Araeocerus Nordm. 2 Arten (p. 192—193): *A. picipes* Er., *A. obsidianus* **n. sp.** (p. 193) Texas.

Pinophilus Grav. 12 Arten (p. 193—196): *P. latipes* Gr. *P. obesus* **n. sp.** (p. 194) Texas, *P. parcus* Lec., *P. Texanus* **n. sp.** (p. 195) u. *P. trajectus* **n. sp.** (p. 195) Texas mit var. *pimalis* **n. var.** (p. 195) Arizona, *P. densus* Lec., *P. Arizonicus* **n. sp.** (p. 195) u. *P. aridus* **n. sp.** (p. 196) Arizona, *P. diffidens* **n. sp.** (p. 196) Texas, *P. opacus* Lec., *P. parvipennis* **n. sp.** (p. 196) Jowa.

Palaminus Er. 6 Arten (p. 197—198[1]): *P. contortus* Lec., *P. testaceus* Er., *P. luteus* **n. sp.** (p. 198) Pennsylvanien, *P. fraternus* **n. sp.** Texas, *P. invidus* **n. sp.** (p. 198) Nicaragua, *P. timidus* **n. sp.** (p. 198) Texas, *P. Hudsonicus* **n. sp.** (p. 198) Neu-York, *P. Isthmianus* **n. sp.** (p. 199) Panama, *P. tegulatus* **n. sp.** *P. signifer* **n. sp.** u. *P. tortilis* **n. sp.** (p. 200) Nicaragua.

1. Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Descriptions of New Species. Part. I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII. 2. 1910 p. 115—152.

Calodera tenuicornis **n. sp.** (p. 115), *C. marginicollis* **n. sp.** (p. 115), *C. rufipennis* **n. sp.** (p. 116), *C. alternans* **n. sp.** (p. 117) und *C. microps* **n. sp.** (p. 117) Australien, *C. inaequalis* Fvl., *C. eritima* Oll.

Conosoma barycephalum **n. sp.** (p. 118), *C. myrmecophilum* **n. sp.** (p. 119), *C. bipartitum* **n. sp.** (p. 120) u. *C. orthodoxum* **n. sp.** (p. 120) Australien, *C. tertium* Lea = *C. activum* var. (p. 121), *C. elongatulum* Macl. = *C. fumatum*, *C. Australe* Er., *C. eximium* Oll., *C. nonum* Lea.

Quedius mediofuscus **n. sp.** (p. 121) Tasmanien.

Lithocharis tenuicornis **n. sp.** (p. 122) Australien, *L. tristis* Macl.

Bledius semicircularis **n. sp.** (p. 123) u. *Bl. parvulus* **n. sp.** (p. 124) Australien, *Bl. aterrimus* Frl., *Bl. phytosinus* Fvl., *Bl. mandibularis* Macl., *Bl. Caroli* Blackb., *Bl. minax* Blackb., *Bl. insignicornis* Blackb.

Sartallus signatus Sharp.

Trogophloeus apicirufus **n. sp.** (p. 125) Australien, *Tr. noctivagus* **n. sp.** (p. 125), *Tr. pictipes* **n. sp.** (p. 126) Tasmanien, *Tr. punctatus* Fvl., *Tr. Adelaidae* Blackb., *Tr. exiguus* Er., *Tr. bilineatus* Steph., *Tr. simplex* Motsch.

2. Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23 p. 122—144. — Nur die n. spp. beschrieben.

Fam. *Staphylinidae.*

Falagria Fauvelii Sol. bei *Colobopsis Gasseri.*

Myrmedonia clavigera Fvl. bei Ameisen.

Polylobus 9 Arten (p. 124): *P. semiopacus* **n. sp.** (p. 123, 124) Tasmanien, *P. coxii* **n. sp.** (p. 124 tab. XXVII fig. 28) Australien, *P. Tasmaniensis* **n. sp.** (p. 124, 125) Tasmanien, *P. Daveyi* **n. sp.** (p. 124, 126) u. *P. infuscaticornis* **n. sp.**. **n. sp.** (p. 124, 126) Australien, *P. Ectatommae* **n. sp.** (p. 124, 127 tab. XXVII fig. 29), *P. Colobopsis* **n. sp.** (p. 124, 128) u. *P. intrepidus* **n. sp.** (p. 124, 128) Tasmanien, *P. pallidominor* **n. sp.** (p. 124, 129) Australien.

---

[1]) Die letzten 4 Arten fehlen in der Tabelle.

Calodera cuneifera **n. sp.** (p. 130) u. *C. punctiventris* **n. sp.** (p. 131) Australien, *C. laticollis* **n. sp.** (p. 131) Tasmanien.

Homalota Australasiae **n. sp.** (p. 132) Australien.

Dabra nitida **n. sp.** (p. 133 tab. XXV. fig. 2) Australien, *D. termitophila* Lea mit var. *Victoriensis* **n. var.** (p. 134) Australien bei *Iridomyrmex nitidus*, *D. convexicollis* Lea, *D. myrmecophila* Oll., *D. cuneiformis* Oll.

Dabrosoma **n. gen.** (p. 135) 1 Art: *D. pubescens* **n. sp.** (p. 135 tab. XXV. fig. 3) Tasmanien.

Termophila **n. gen.** (p. 136), *T. latebricola* **n. sp.** (p. 137) u. *T. punctiventris* **n. sp.** (p. 137 tab. XXV fig. 4) Australien bei Termiten.

Conosoma activum Oll., *C. rufipalpe* Macl., *C. barycephalum* Lea, *C. myrmecophilum* Lea.

Scopaeus latebricola Blackb.

Sunius aequalis Blackb.

Oxytelus sparsus Fvl., *Ox. micropterus* Lea.

Lispinus Sidneensis Fvl.

Trogophloeus myrmecophilus **n. sp.** (p. 139) Australien bei *Iridomyrmex rufoniger*.

Eleusis nigriventris **n. sp.** (p. 140 tab. XXV. fig. 5) Australien bei Ameisen.

Glyptoma myrmecophilum **n. sp.** (p. 141) u. *Gl. Kingii* **n. sp.** (p. 142 tab. XXV fig. 6) Australien bei Ameisen.

Einzelbeschreibungen.

Achromota = *Acrotona* nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 107).

Acrotona siehe *Achromota* u. Casey pag. 176. — *Adota* Casey pag. 174.

Aleochara puberula Kl. var. *major* **n. var. Eichelbaum** (Berl. ent. Z. 56. p. 176) Usambara. — *A. Kansana* Csy. = *A. ellipsicollis* Csz. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108). — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Aloconota siehe *Taphrodota*, *Terasota* und Casey pag. 174.

Amarochara siehe Blatchley pag. 172.

Amischa, *Anatheta* und *Ancillota* siehe Casey pag. 174, 175, 176.

Anepsiota siehe *Euromota*, *Athetota* und Casey pag. 173.

Anthobium Hummleri Bernh. besprach **Luze** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910 p. 226), *A. Caucasicum* Bernh., *A. Viertlii* Ganglb. mit var. *rufulum* **n. var.** (p. 227), *A. palligerum* Kiesw. (*spargum* Fauv.), *A. Baudii* Fior. (p. 227), *A. rufotestaceum* Mot. mit var. *Sareptanum* Epp., *A. Lapponicum* Mot. (*granulipenne* Sahlb.), *A. tempestivum* Er. (p. 229), *A. pilosellum* **n. sp.** (p. 229) Kaukasus, *A. Götzelmannii* **n. sp.** (p. 230) Tunis, *A. dissimile* **n. sp.** (p. 231) Kroatien, *A. fraternum* **n. sp.** (p. 231) Spanien, *A. Sibiricum* **n. sp.** (p. 232) Sibirien, *A. Bargaglii* **n. sp.** (p. 233) Piemont, *A. fidele* **n. sp.** (p. 235) Kaukasus, *A. foveolatum* **n. sp.** (p. 235) Südrußland, *A. celsum* **n. sp.** (p. 236) Kaukasus, *A. nitidifrons* **n. sp.** (p. 237) Turkestan, *A. tibiale* (p. 237) **n. sp.** Algier, *A. Croaticum* **n. sp.** (p. 238) Kroatien, *A. pectorale* **n. sp.** (p. 239) Kaukasus, *A. brevipenne* **n. sp.** (p. 240) Andalusien, *A. gracile* **n. sp.** (p. 241) u. *A. nudum* **n. sp.** (p. 241) Kaukasus, *A. Corsicum* **n. sp.** (p. 242) Corsica, *A. puncticeps* **n. sp.** (p. 243) Asturien, *A. Sahlbergii* **n. sp.** (p. 244) Libanon. — *A. Petzii* **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 71) Steyr, *A. Parnassicum* **n. sp.** (p. 71) Griechenland. — *A. Bargaglii* Luze 1910

übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col it. VIII p. 221), *A. Corsicum* Luz. 1910 (p. 222).

Anthophagus fenestrellanus Bernh. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 96)

Aploderus trinifer **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 114) Südcalifornien, *A. mimeticus* **n. sp.** (p. 115) Californien, *A. princeps* Cas.

Apocellus curtipennis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 357) u. *Ap. opacipennis* **n. sp.** (p. 357) Mexico.

Araeocerus, Aremia, Arisota siehe Casey pag. 177, 175.

Astenus Gattonis **n. sp. Cameron** (Ent. Month. Mag. 46. p. 183) Malta, dichot. Tab. über 7 Arten (p. 184).

Atemeles Stangei **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Zeits. 1910 p. 50) Fergana.

Athetota = *Anepsiota* nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 107).

Atheta (*Dimetrota*) *episcopalis* **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 78) Östreich u. Deutschland, *A.* (*Datomicra*) *Sahlbergiana* **n. sp.** (p. 78) Finnland. — *A. picipennis* Mann. beschrieb **Joy** (Ent. Mag. 46. p. 252) aus England. — *A. picipennis* Mann. unterschied von *A. cinnamoptera* Thoms. **Cameron** (ibid. p. 280). — *A.* (*Microdota*) *Paganettii* Bernh. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 97). — Siehe auch Blatchley pag. 172, Casey pag. 172.

Athetalia siehe Casey pag. 173.

Baryodma Humboldtii **n. nom. Casey** (Canad. Entom. 1910 p. 108) für *B. densiventris* Csy. (p. 108) nec Bernh.

Belonuchus pectinipes **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 379) Mexico.

Bessopora siehe *Oxypoda*.

Beyeria **n. gen. Fenyes** (Ent. News 21. 1910. p. 118), *B. vespa* **n. sp.** (p. 119 figg.) Arizona.

Bledius longulus var. *nigripennis* **n. var. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 256) Oestreich. — *Bl. armatus* Say besprach **Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 102) Bl. *Arizonensis* **n. sp.** (p. 103) Arizona, *Bl. episcopalis* **n. sp.** (p. 104) u. *Bl. gradatus* **n. sp.** (p. 104) Californien, *Bl. consimilis* **n. sp.** (p. 105) Neumexico, *Bl. Tallaci* **n. sp.** Californien, *Bl. dissimilis* **n. sp.** (p. 107) Pennsylvanien, *Bl. piceus* **n. sp.** (p. 108), *Bl. specularis* **n. sp.** (p. 109), *Bl. regularis* **n. sp.** (p. 109) u. *Bl. persimilis* **n. sp.** (p. 110) Californien, *Bl. mysticus* **n. sp.** (p. 111) Washington Staat, *Bl. apicalis* **n. sp.** (p. 112) u. *Bl. fratellus* **n. sp.** (p. 112) Californien, *Bl. medialis* **n. sp.** (p. 113) Vancouver Insel, *Bl. confinis* **n. sp.** (p. 114) Texas. — Siehe auch Blatchley pag. 172, Lea pag. 177.

Bolitobius Mexicanus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 384) u. *B. Smithii* **n. sp.** (p. 385) Mexico.

Borboropora Kraatzii Fuss bildeten ab **Champion** & **Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 204 tab. IV fig. 5).

Boreaphilus Melicharii **n. sp. Juretschek** (Acta Soc. Ent. 7. p. 3 fig. 2. p. 5) Trientiner Alpen. — *B. Melicharii* Juretsch. 1910 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 215).

Bryoporus subcarinipennis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 386) Central-America. — *Br. Tirolensis* **n. nom. Jatzentkowsky** (Rev. russe d'Ent. X p. 84) für *Br. gracilis* Luze 1903 nec Sharp 1888.

Caliusa siehe *Tachyusilla*.

Calodera cavicola Garman 1894 = *Echochara lucifuga* Csy. 1893 nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108). — Siehe auch Blatchley pag. 172, Lea pag. 177, 178.

Canastota siehe Casey pag. 175.

Carpalimus siehe *Trogophloeus.*

Cephalomerus siehe *Priochirus.*

Cephaloxynum perplexum **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 350) Mexico.

Clusiota, Colpodota siehe Casey pag. 175, 176.

Colposura siehe *Euromota* und Casey pag. 174.

Conosoma bicolor **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 385) Mexico. — Siehe auch Blatchley pag. 172, Lea pag. 177, 178.

Coproporus tachyporiformis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 386) Mexico.

Coprothassa siehe Casey pag. 176.

Cordobanus **n. gen. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 386): *C. mirabilis* **n. sp.** (p. 387) Mexico.

Coryphium Letzneri Schw. = *C. angusticolle* var. nach **Hubenthal** (Deut. ent. Z. 1910. p. 146).

Creophilus acuticollis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 377) Mexico. — *Cr. erythrocephalus* besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI. p. 963, tab. fig. 2) als Nützling.

Crephalia siehe Casey pag. 173.

Cryptobium imperiale **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910 p. 375) Mexico.

Dabra, Dabrosoma siehe Lea pag. 178.

Dalotia siehe Casey pag. 174.

Datomicra siehe *Atheta* und Casey pag. 175.

Deleaster trimaculatus **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 115) Colorado.

Deliodes **n. nom. Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108) für *Delius* Fauvel 1899 nec Casey 1897.

Delius siehe *Deliodes.*

Delphota siehe Casey pag. 173.

Diaulota insolita Csy. = *D. densissima* Csy. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 109).

Diglotta mit Flügeln besprach **Keys** (Ent. Mag. 46. p. 117).

Dimerus stilbus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. Wellington 1 p. 25) Neu-Seeland.

Dimetrota siehe *Atheta* und Casey pag. 175.

Dinaraea siehe Casey pag. 174.

Dinoxantholinus **n. gen. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 7) mit 1 Art: *D. prodigiosus* **n. sp.** (p. 8 tab. fig. 1, 1a) Neuguinea.

Dolosota, Donesia siehe Casey pag. 175, 173.

Echiaster minimus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910 p. 370) Mexico.

Echochara siehe *Calodera.*

Eleusis siehe Lea pag. 178.

Elytrusa = *Megista* subg. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 106).

Emopotylus siehe *Oxytelus.*

Engamota siehe Casey pag. 176.

Espeson subtilis **n. sp. Bernhauer,** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 352) Mexico.

Eucharina rugosa Csy. = *E. sulcicollis* Mann. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108).

Eudectus Whitei Sh. bildeten ab **Champion** & **Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 203 tab. IV fig. 2).

Euphonus pallidus Fauv. = *Medon Apfelbeckii* Bernh. nach **Bernhauer** (Ent. Bl. VI. p. 257).

Euromota, Macroterma, Homalotusa, Anepsiota, Eurypronota, Colposura u. *Valenusa* = *Atheta* subgg. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 106).

Euryalea murina Er. var. *Demaisonis* **n. var. Roubal** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 100) Cypern.

Eurypronota siehe *Euromota* und Casey pag. 176.

Euvira flavicollis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910 p. 391) Nicaragua.

Falagria nigra var. *Jonica* **n. var. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 78) Attica und Croatien. — Siehe auch Lea pag. 177.

Falagriota lucida Csy. = *F. occidua* Csy. nach **Casey** (Canad. Entom. p. 108).

Gabrius stipes **n. sp. Sharp** (Ent. Month. Mag. 46. p. 129), *G. pennatus* **n. sp.** (p. 130), *G. velox* **n. sp.** (p. 130), *G. Keysianus* **n. sp.** (p. 130) u. *G. appendiculatus* **n. sp.** (p. 131) England, *G. Bishopii* **n. sp.** (p. 131) Schottland. — Siehe auch *Philonthus.*

Gastrolobium illiniane Cas. = *G. strenuum* nach **Casey** (Mem. Col. I 1910 p. 184), *G. subatrum* **n. sp.** (p. 185) Tenessee.

Glyptoma siehe Lea pag. 178.

Gyrophaena Mexicana **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 388), *G. calida* **n. sp.** (p. 389), *G. Arrowii* **n. sp.** (p. 390) u. *G. aequalis* **n. sp.** (p. 390) Mexico. — *G. flavicornis* Cas. = *G. flavicornis* Mels. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108).

Hesperobium Pacificum Cas. und *Vancouveri* Cas. = *H. Californicum* varr. nach **Casey** (Mem. Col. I 1910 p. 184).

Heterothops boops **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 383) Mexico.

Hilara, Hilarina siehe Casey pag. 174.

Holisus siehe *Hyptioma.*

Holotrochus laevigatus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 16) Neu-Seeland; *H. caecus* **n. sp.** (p. 17) Neu-Seeland, *H. gracilis* **n. sp.** (p. 17) Neu-Seeland, *H. nitidorsis* **n. sp.** p. 17) Neu-Seeland, *H. montanus* **n. sp.** (p. 18) Neu-Seeland.

Homalota siehe Lea pag. 178.

Homalotusa pallida = *H. fuscula* Csy. (108) nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108). Siehe auch *Euromota* u. Casey pag. 173.

Hoplandria, Hydrosmecta siehe Casey pag. 176, 174.

Hypocyptus Fenyesii **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 388) Mexico.

Hyptioma Csy. = *Holisus* Er. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 160).

Iotota siehe Casey pag. 174.

Ischnoderus cognatus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 20) Neu-Seeland, *I. arecobius* **n. sp.** (p. 20) Neu-Seeland.

Lamiota siehe Casey pag. 173.

Lathrobiella Cas. *atriventris* **n. sp. Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 186) Rode Island, *L. cupida* **n. sp.** (p. 186) Massachussetts, *L. robustula* **n. sp.** (p. 186), *L. depressula* **n. sp.** (p. 187) Neu York.

Lathrobium dimidiatipenne **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 71) Sibirien. — *L. sodale* Kr. var. *obscuripenne* **n. var. Rambousek** (Ent. Bl. VI p. 228). — *L. deceptivum* Cas. = *amplipenne* var. nach **Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 184), *L. procerum* Cas. = *armatum* var. (p. 184). — *L. amplipenne* (Tr. Acad. St. Louis XV p. 81) soll **n. sp.** heißen nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 109). — *L. Sibiricum* Fauv. bildete ab **Poppius** (Mém. Petersb. XVIII. 9. tab. 1A fig. 8. — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Lathrotaxis Cas. *expressa* **n. sp. Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 185) u. *L. canora* **n. sp.** (p. 185) Arizona.

Lathrotropis relicta Cas. = *L. Jacobina* var. nach **Casey** (Mem. Col. I p. 184).

Leptacinus rubricollis Cas. = ? *L. rubricollis* Reitt. nach **Casey** (Canad. Ent. 42. p. 108).

Leptochirus Haenelii **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 351) Mexico.

Leptotyphlus Tuniseus **n. sp. Normand** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 87) Tunis, *L. Grouvellei* Fauv. mit var. *Doderonis* **n. var.** (p. 88) Sicilien.

Leptusa Fischeri **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 258) Seealpen, *L. Hummleri* **n. sp.** (p. 258) Spanien. — *L.* (*Typhlopasilia*) *Hercegovinensis* **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 72) Herzegowina. — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Lesteva pubescens Mannh. u. *fontinalis* Kiesw. unterschied **Newbery** (Ent. Mag. 46. p. 109). — *L. Sicula* Er. u. *L. punctata* Er. unterschied **Beare** (ibid. p. 118). — *L. Sicula* Er. besprach **Newbery** (ibid. p. 231). — *L. Zolotarevii* **n. sp. Roubal** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 99, 100) Caucasus.

Leucitus semichalceus **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 9) u. *L. mandibularis* **n. sp.** (p. 9) Neuguinea, *L. Bernhaueri* **n. sp.** (p. 10) Britisch Neuguinea mit dichot. Tab. über 5 Arten.

Liogluta siehe Casey pag. 173.

Lissagria minuscula Csy. = *L. robusta* Csy. var. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108).

Lithocaon Fenyesii **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 374) Mexico.

Lithocharis granipennis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 16) Neu Seeland. — Siehe auch Lea pag. 177.

Macroterma siehe *Euromota* und Casey pag. 173.

Medon explicans **n. sp. Casey** (Mem. Col. I 1910 p. 188) Colorado.

Megalops pulcherrimus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 363) Mexico.

Megista, Metaxya, siehe Casey pag. 173, 174.

Micralymma Dicksonis Mäkl. bildete ab **Poppius** (Mém. Petersb. XVIII. 9. tab. IA. fig. 10).

Micratheta, Microarota, Microdota siehe Casey pag. 173, 174.

Microlathra Cas. *lineiformis* **n. sp. Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 187) Jowa.
Microlia, Micromota siehe Casey pag. 176, 175.
Misantlius Jalappae **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 378) Mexico.
Monadia siehe Casey pag. 175.
Monista Mexicana **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 369) u. *M. Fenyesii* **n. sp.** (p. 370) Mexico.
Mycetodrepa siehe *Oxypora*.
Mycetoporus Neotomae **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 100) u. *M. hospitalis* **n. sp.** (p. 101) Californien, *M. myops* **n. sp.** (p. 102) Nordcalifornien.
Myrmecopora Boehmii **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 259) Aegypten.
Myrmedonia siehe *Platyusa* und Lea pag. 177.
Myrmobiota von *Homoeusa* verschieden nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 107).
Myrmoecia siehe *Zyras*.
Neada, Nemota siehe Casey pag. 176, 173.
Neobisnius maximus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 383) Mexico.
Neomedon nitens **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 373 Mexico.
Nototaphra = *Myrmedonia* subg. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 107).
Noverota siehe Casey pag. 174.
Ocyota fortepunctata **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 391) Mexico.
Ocyusa brevipennis Bernh. = *O. asperula* Csy. 1893 nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108.
Oligomia siehe Casey pag. 175.
Olophrum Nicholsonis **n. sp. Donisthorpe** (Ent. Rec. 22. p. 139).
Omalium nemobium **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 18) Neu-Seeland, *O. lactipenne* **n. sp.** (p. 19) Neu-Seeland.
Omegalia siehe Casey pag. 174.
Orus Cas. *Provensis* **n. sp. Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 190) Utah.
Osorius Sechellarum **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 20) Seychellen. — *O. Mexicanus* **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 360), *Os. Cordovensis* **n. sp.** (p. 360) u. *Os.* rugipennis **n. sp.** (p. 361) Mexico.
Ousipalia siehe Casey pag. 176.
Oxypoda nitescens **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 392) Mexico. — *O. exoleta* Er. u. *O. lurida* Woll. unterschied **Newbery** (Ent. Mag. 46. p. 230). — *O.* (*Podoxya*) *Fauveliana* **nov. nom. Jacobson** (Käf. Russl. VIII. Lief. p. 563) für *O. angusticollis* Fauv. nec. Hochhuth 1849. — *O.* (*Mycetodrepa*) *Fauvelii* **n. nom. Jatzentkowsky** (Rev. russ. d'Ent. X p. 85). — *O.* (*Bessopora*) *articola* **n. sp. Poppius** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 8, tab. I A. fig. 7) Chara-Uach-Gebirge. — Siehe auch Blatchley pag. 172.
Oxyporus Smithii **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 361), *Ox. Guerreroanus* **n. sp.** (p. 362) u. *Ox. Fenyesii* **n. sp.** (p. 362) Mexico.
Oxytelus Boehmii **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 256) Kairo. — *O. Cordovensis* **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 358) u. *Ox.* (*Emopotylus* **n. subg.** p. 359) *Cuernavacanus* **n. sp.** (p. 359) Mexico.
Paederillus Theanus Cas. = *saginatus* Cas. nach **Casey** (Mem. Col. I. p. 184).

Paederomimus praenobilis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 379) Mexico.

Paederus curticeps **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 369) Mexico.

Palaminus infuscatus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 366), *P. densicollis* **n. sp.** (p. 367), *P. compressiventris* **n. sp.** (p. 368) u. *P. minor* **n. sp.** (p. 368) Mexico. — Siehe auch Casey pag. 177.

Panalota, Paradilacra siehe Casey pag. 174.

Paramedon mimulum Cas. = *gregale* nach **Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 184), *P. distans* = *gulare* var. (p. 184), *P. pallidipenne* **n. sp.** (p. 189) Californien, *P. oriens* **n. sp.** (p. 189) Neu-Mexico. — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Phasmota, Philhygra siehe Casey pag. 173, 174.

Philonthus Schröderi **n. sp. Eichelbaum** (Berl. ent. Z. 56 p. 174) u. *Ph. Parehmontanus* **n. sp.** (p. 174) Usambara. — *Ph. Guerreroënsis* **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 380) Mexico, *Ph. nobilis* **n. sp.** (p. 381) Neu-Mexico, *Ph. Fenyesii* **n. sp.** (p. 381) u. *Ph. Jalapensis* **n. sp.** (p. 382) Mexico. — *Ph.* (*Gabrius*) *Lebederi* **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 72) Ala-Tan. — *Ph. sordidus* Gravh. var. *coloripennis* **n. var. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 257) Syr-Darja. — *Ph. intermedius* var. *Donisthorpei* **n. var. Dollman** (Ent. Rec. 22. p. 295). — *Ph. Binderi* **n. nom. Roubal** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 263[1]) für *Ph. Japonicus* Sh. var. *Bernhaueri* Roub. 1909 nec Csiki. — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Phyllopreda grandiloqua **n. sp. Luze** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 394) Schottland.

Physetops Transcaspius **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 72) Transcaspien.

Pinophilus siehe Casey pag. 177.

Planeustomus Pancici **n. sp. Matits** (Wien. Ent. Zeit. 1910. p. 142[2]) Serbien.

Plastus siehe *Priochirus*.

Platandria siehe Casey pag. 176.

Platyusa = *Myrmedonia* nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 107).

Podoxya siehe *Oxypoda*.

Polylobus siehe Lea pag. 177.

Priochirus (*Cephalomerus*) *divisifrons* **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 10), *Pr.* (*Plastus*) *valens* **n. sp.** (p. 11), *Pr. hirticornis* **n. sp.** (p. 11) u. *Pr.* (*Stigmatochirus*?) *circumpunctatus* **n. sp.** (p. 12) Neuguinea.

Pseudomedon clarescens Cas. und *ruficolle* Cas. = *Ps. thoracicum* varr. nach **Casey** (Mem. Col. I 1910 p. 184).

Pseudorus **n. gen. Casey** (Mem. Col. I. 1910. p. 190) *spectralis* **n. sp.** (p. 190) Utah, *Ps. prolixipennis* **n. sp.** (p. 191) Californien, hierher auch *Orus cervicula* (p. 190).

Pseudota siehe Casey pag. 175.

---

[1]) Vom Autor und von Sharp irrtümlich als n. sp. bezeichnet.

[2]) Der Speciesname, den der Autor „*Pancici*“ schreibt, muß wahrscheinlich *Pantshicii* oder *Pantschikii* geschrieben werden; denn den Buchstaben č gibt es weder im lateinischen noch im deutschen Alphabet. Die geehrte Redaktion würde sich ein großes Verdienst erwerben, wenn sie die deutsche Wien. ent. Z. vom slavischen Barbarismen frei halten wollte.

Quedius (*Quedionuchus*) *Mondlii* **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 257) Pyrenäen. — *Qu. talparum* **n. sp. Deville** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 158) England, *Q. vexans* Epp. (159). — *Qu. tinctellus* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 14) Neu-Seeland, *Qu. aeneiventris* **n. sp.** (p. 14) Neu-Seeland, *Qu. longiceps* **n. sp.** (p. 15) Neu-Seeland. — *Qu. variabilis* Heer besprach **Newbery** (Ent. Mag. 46. p. 230). — Siehe auch Lea pag. 177.

Reania, Rovalida siehe Casey pag. 174.

Sableta siehe Casey pag. 175.

Sartallus siehe Lea pag. 177.

Scimbalium Aegyptiacum **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 256) Aegypten, *Sc. Usagarae* **n. nom.** (p. 256) für *Sc. longicolle* Bernh. 1908 nec Muls.

Sciocharella pertenuis **n. sp. Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 188) Cuba.

Sciocharis Arrib. *Bakeri* **n. sp. Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 188) Cuba.

Scopaeomerus Mexicanus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 373) Mexico.

Scopaeus Portae **n. sp. Luze** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 393) Italien, *Sc. elegans* **n. sp.** (p. 394) Libanon). — *Sc. grandicollis* **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 372) Mexico. — *Sc. Portae* Luze 1910 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 223).

Sipalia Kocsii **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 260) Trencsin. — *S. Meixneri* **n. sp. Bernhauer** (Soc. Ent. 25. p. 79) Herzegowina. — *S. subcarinolata* Bernh. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII. p. 98), *S. Romana* Bernh. 1909 (p. 98), *S. diversiventris* Bernh. 1909 (p. 99). — Siehe auch Casey pag. 176.

Somoleptus diochiformis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 376) Mexico.

Staphylinus (*Ocypus*) *cupreus* Rossi unterschied von *St. aeneocephalus* Deg. **Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 257). — *St.* (*Trichoderma*) *Glasunovii* Luze = *St. Sibiricus* Gebl. nach **Jatzentkowsky** (Rev. russ. d'Ent. X p. 83).

Stenus Bakeri **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 364) u. *St. Cubensis* **n. sp.** (p. 364) Cuba, *St. Pueblanus* **n. sp.** (p. 365) u. *St. Tabascensis* **n. sp.** (p. 366) Mexico. — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Stethusa siehe Casey pag. 172.

Stigmatochirus siehe *Priochirus.*

Stilicopsis Schs. *subtropica* **n. sp. Casey** (Mem. Col. 1. 1910 p. 191) Florida.

Stilicus Mexicanus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 371) u. *St. nigripes* **n. sp.** (p. 372) Mexico.

Strigota, Synaptina siehe Casey pag. 176, 175.

Tachinus apterus Mäkl. bildete ab **Poppius** (Mém. Petersb. XVIII tab. I A. fig. 9).

Tachyporus siehe Blatchley pag. 172.

Tachyusilla Csy. = *Caliusa* Rey nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 108).

Taphrodota siehe *Terasota.*

Tarasota, Tarphiota, Taxicerella siehe Casey pag. 174, 175.

Terasota und *Taphrodota* = *Aloconota* subgg. nach **Casey** (Canad. Ent. 1910. p. 106).

Termitodiscus Escherichii **n. sp. Wasmann** (Escherich Termitenleben p. 23).

Termophila siehe Lea pag. 178.

Tetartopeus agitans Cas. und *nigrescens* Cas. = *tetricus* varr. nach **Casey** (Mem. Col. I. 1910 p. 184).

Thinobius speciosus **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 352) Mexico. — *Th. delicatulus* var. *Bernhaueri* **n. var. Rambousek** (Act. Soc. Ent. Boh. VII p. 98) Bulgarien.

Traumoecia siehe Casey pag. 173.

Trogactus mirabilis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 353) Mexico.

Trogophloeus (*Carpalimus*) *episcopalis* **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 354) u. *Tr. multivittatus* **n. sp.** (p. 354) Mexico, *Tr. Sharpii* **n. nom.** (p. 355) für *Tr. punctipennis* Sharp nec. Kiesw. 1850, *Tr. pseudorivularis* **n. sp.** (p. 355), *Tr. Cordovensis* **n. sp.** (p. 356), *Tr. Pueblanus* **n. sp.** (p. 356) u. *Tr. Mexicanus* **n. sp.** (p. 356) Mexico. — Siehe auch Blatchley pag. 172, Lea pag. 177, 178.

Typhlopasilia siehe *Leptusa*.

Valenusa siehe *Euromota*.

Xantholinus rufipennis var. *infuscatus* **Bernhauer** (Soc. Ent. 25. 72) Dalmatien. — *X. Fenyesii* **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 376) Mexico. — Siehe auch Blatchley pag. 172.

Xenopygus Cordovensis **n. sp. Bernhauer** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. 377) Mexico.

Zyras (*Myrmoecia*) *Hispanicus* **n. sp. Bernhauer** (Ent. Bl. 1910 p. 260) Spanien.

Fam. Pselaphidae.

(3 n. gen., 103 n. spp.)

Bagnall 1, Beffa 1, Blatchley **1**, Broun 1, Csiki 8, Everts 1, Haars 1, Halbert 1, Jacobson **4**, Jakovlev 1, Klebs 1, Krishenecky 3, Lea 3, **8**, **9**, Lokay 2, 3, Méquignon 1, Peyerimhoff 3, Pillich 1, Prossen 1, Raffray 1, **2**, 3, Reitter **9**, 24, Roubal 8, Sparre-Schneider 1, Vitale 1, Walker 9, Wuorentaus 1.

Morphologie.

Beffa (**1**) *Brachygluta Lefeburei* Aub. mit verdoppeltem Fühler (p. 141 tab. IIa fig. 5).

Biologie.

Haars (**1**) 4 *Psel.* in Maulwurfsnestern. — **Lea** (**9**) 4 *Euplectops*, 1 *Plectostenus*, 2 *Batrisodes*, 1 *Batrisus*, 2 *Batraxis*, 4 *Eupines*, 3 *Rybaxis*, 1 *Bryaxis*, 1 *Briara*, 1 *Anarmoxys*, 1 *Cyathiger*, 4 *Pselaphus*, 1 *Curculionellus*, 5 *Ctenisophus*, 1 *Somatipion*, 3 *Tmesiphorus* bei Ameisen und Termiten in Australien.

Geographisches.

Bagnall (**1**) *Euplectus Kunzei* in Gibside, England. — **Everts** (**1**) 2 *Psel.* aus Holland angeführt. — **Halbert** (**1**) *Psel.* in England. — **Jakovlev** (**1**) 2 *Psel.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Krishenecky** (**3**) *Psel.* in Böhmen. — **Lokay** (**3**) 1 *Psel.* neu für Böhmen. — **Méquignon** (**1**) 1 *Psel.* aus Frankreich. — **Pillich** (**1**) *Psel.* aus Ungarn. — **Prossen** (**1**) 17 *Psel.* neu für Kärnthen. — **Roubal** (**7**) 13 *Psel.* aus dem Caucasus,

(8) *Psel.* neu für Böhmen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 8 *Psel.* aus Norwegen. — **Vitale** (**1**) 1 *Bryaxis*, 1 *Tychius* aus Sicilien. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Psel.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 10 *Psel.* (nach Gattungen) aus dem ostpreussischen Bernstein an.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Pselaphidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 305—333, fig. 146—152. — Nach Sharp (p. 219) 1 neue Art. *Batrisodes Caseyi* **n. sp.** (p. 326).

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910 p. 569—588. *Clavigeridae*: subfam. *Euplectini* und *Pselaphini*.

12. Fam. *Clavigeridae*. (3 subfam. p. 570—571).

I. Subfam. *Euplectini*. (7 Trib. p. 570—571).

1. Trib. *Dinurina*.

Dimesus Fiori. 1 Art.

2. Trib. *Taronina*. (2 Gatt. p. 571).

Taronus Aubé 12 Arten: *T. Lafertei* Aubé (tab. 16 fig. 31).

Delenda Croiss. 1 Art.

3. Trib. *Euplectina* (13 Gatt. p. 572).

Imicrus Reitt. 2 Arten. — *Pygoxyon* Reitt. 9 Arten. — *Panaphantes* Kies. 1 Art. — *Aphiliops* Reitt. 2 Arten. — *Saulcyella* Reitt. 1 Art. — *Trimium* Aub. 28 Arten. — *Zibus* Saulcy 5 Arten. — *Scotoplectus* Reitt. 1 Art. — *Euplectus* Leach 55 Arten. — *Meliceria* Raffr. 1 Art. — *Bibloporus* Thoms. 9 Arten. — *Bibloplectus* Reitt. 3 Arten.

Pseudoplectus Reitt. 1 Art., *Ps. perplexus* Duv. (tab. 16 fig. 37).

4. Trib. *Trychonychina* (3 Gatt. p. 574).

Trychonyx Chaud. 4 Arten: *Tr. sulcicollis* Reichb. (tab. 16 fig. 34).

Amauronyx Reitt. 8 Arten. — *Trogaster* Sharp 3 Arten.

5. Trib. *Batrisina* (9 Gatt. p. 575).

Batrisoschema Reitt. 1 Art. — *Amaurops* Fairm. 21 Arten.

Bergrothia Reitt. 5 Arten: *B. Saulcyi* Rt. (tab. 12 fig. 31).

Batrisus Aubé 4 Arten.

Batrisodes Reitt. 39 Arten: *B. oculatus* Aubé (tab. 16 fig. 33).

Batrisocerus Rf. 9 Arten. — *Batrisoplisus* 1 Art. — *Namunia* Reitt. 1 Art. — *Morana* Sharp. 1 Art.

6. Trib. *Reichenbachiina* (7 Gatt. p. 577).

Batraxis Reitt. 2 Arten. — *Tribatus* Motsch. 2 Arten.

Brachygluta Thoms. 69 Arten: *Br. haematica* Reichb. (tab. 16 fig. 35).

Reichenbachia Leach 35 Arten. — *Rybaxis* Saulcy 4 Arten. — *Triomicrus* Sharp 4 Arten. — *Acetalius* Sharp. 1 Art.

7. Trib. *Bryaxina* (15 Gatt. p. 579).

Bryaxis Kug. 110 Arten: *Br. Curtisii* Leach (tab. 16 fig. 36).

Bolbobythus Rf. 16 Arten. — *Macrobythus* Rf. 11 Arten. — *Decatocerus* Saulcy 2 Arten. — *Tychobythinus* Ganglb. 3 Arten. — *Bythinopsis* Rf. 16 Arten. — *Glyphobythus* Rf. 6 Arten. — *Apobythus* Rf. 6 Arten. — *Linderia* Saulcy 2 Arten. — *Loptobythus* Rf. 2 Arten. — *Machaerites* Mill. 6 Arten. — *Trichobythus* Dod. 1 Art. — *Xenobythus* Peyer. 1 Art. — *Eccoptobythus* Dev. 1 Art.

Tychus Leach 43 Arten: *T. rufus* Mot. var. *Reitteri* **n. nom.** (p. 583[1]) für var. *nodicornis* Reitt. nec Beck.

II. Subfam. *Pselaphini.* (4 Trib. p. 571).

8. Trib. *Pselaphina* (5 Gatt. p. 584).

Pselaphus Herbst 35 Arten: *Ps. Heisei* Hrbst. (tab. 16 fig. 32).

Dicentrius Rt. 1 Art. — *Pselaphoptrus* Rt. 3 Arten. — *Tyraphus* Sharp 1 Art. — *Psilocephalus* Rt. 2 Arten.

9. Trib. *Mestogastrina.*

Stipesa Sharp 1 Art.

10. Trib. *Chenniina* (11 Gatt. p. 585).

Chennium Latr. 9 Arten: *Ch. bituberculatum* (tab. 16 fig. 27).

Centrotoma Heyd. 5 Arten: *C. lucifuga* Heyd. (tab. 16 fig. 28).

Gnorosus Rf. 2 Arten. — *Pilopius* Casey 1 Art.

Ctenistes Reichb. 11 Arten: *Ct. palpalis* Reichb. (tab. 16 fig. 29).

Ctenisomorphus Rf. 1 Art. — *Sognorus* Rt. 5 Arten. — *Agnesia* Lokay 1 Art. — *Poroderus* Sharp 3 Arten. — *Enoplostomus* Schaum 7 Arten. — *Desimia* Rt. 6 Arten.

11. Trib. *Tyrina.* (8 Gatt. p. 587).

Centhrophthalmus Schm.-Goeb. 2 Arten. — *Tmesiphorus* Lec. 3 Arten. — *Raphitreus* Sharp 1 Art. — *Eulasinus* Sharp 2 Arten.

Tyrus Aubé 4 Arten: *T. mucronatus* Panz. (tab. 16 fig. 30).

Lasinus Sharp 1 Art. — *Marellus* Motsch. 2 Arten.

1. Lea: Australian and Tasmanian *Pselaphidae.* Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 691—772.

Sagola Tasmaniae **n. sp.** (p. 693 tab. XXI fig. 1) Tasmanien.

Limoniates quadratipennis **n. sp.** (p. 695) Tasmanien, *L. subterraneus* King, *L. ventralis* **n. sp.** (p. 697) West-Australien.

Macroplectus quadrifoveatus **n. sp.** (p. 697) Victoria, *M. octofoveatus* **n. sp.** (p. 699) u. *M. sexfoveatus* **n. sp.** (p. 700) Tasmanien.

Euplectops carinatifrons **n. sp.** (p. 701), *E. Castor* **n. sp.** (p. 702) u. *E. Pollux* **n. sp.** (p. 703) Tasmanien, *E. discopallidus* **n. sp.** (p. 704) Westaustralien, *E. conicicornis* **n. sp.** (p. 706), *E. bryophilus* **n. sp.** (p. 707) u *E. ziczac* **n. sp.** (p 708) Tasmanien, *E. depressicollis* **n. sp.** (p 709) N. S. Wales, *E. basalis* **n. sp.** (p. 710) Tasmanien.

Mesoplatus dubius **n. sp.** (p. 711) Westaustralien.

---

[1]) Der neue Name ist überflüssig, da der Name *nodicornis* Beck als Synonym von *Ps. niger* Payk. eingegangen ist.

Bathrisodes insignicollis **n. sp.** (p. 712) Victoria, *B. tenuicornis* **n. sp.** (p. 713) N. S. Wales, *B. gibbicollis* **n. sp.** (p. 714 tab. XXI fig. 2) Victoria, *B. apicicollis* **n. sp.** (p. 714) u. *B. punctifrons* **n. sp.** (p. 715) N. S. Wales, *B. Kershawii* **n. sp.** (p. 716) Victoria.

Eupines quintana **n. sp.** (p. 718) Tasmanien, *E. distorticornis* **n. sp.** (p. 719) Westaustralien, *E. tuberculifera* **n. sp.** (p. 720) u. *E. oblongifera* **n. sp.** (p. 720) N. S. Wales, *E. mira* **n. sp.** (p. 721) Westaustralien, *E. litoralis* **n. sp.** (p. 722), *E. Carteri* **n. sp.** (p. 723) u. *E. bituberculata* **n. sp.** (p. 724) N. S. Wales, *E. Helenae* **n. sp.** (p. 725) u. *E. nigriclava* **n. sp.** (p. 725) Tasmanien, *E. modica* **n. sp.** (p. 726) N. S. Wales, *E. indistincta* **n. sp.** (p. 727) Tasmanien, *E. tibialis* **n. sp.** (p. 728), *E. inermis* **n. sp.** (p. 728) u. *E. recurva* **n. sp.** (p. 729) N. S. Wales, *E. tarsalis* **n. sp.** (p. 730) Tasmanien. *E. capitata* King, *E. sulcata* Sharp, *E. laticlava* Schauf. (*Bryaxis*).

Rybaxis 12 Arten (p. 746—747): *R. parvidens* **n. sp.** (p. 732, 747), *R. quadrituberculata* **n. sp.** (p. 734, 747) u. *R. crassipes* **n. sp.** (p. 735) Tasmanien, *R. aleatoria* **n. sp.** (p. 736, 746) N. S. Wales, *R. acutidens* **n. sp.** (p. 737, 746) Westaustralien, *R. atriclava* **n. sp.** (p. 738, 746) Victoria, *R. variabilis* **n. sp.** (p. 739, 746) u. *R. hirsuta* **n. sp.** (p. 740, 746), Tasmanien, *R. acanthosterna* **n. sp.** (p. 742, 746, tab. XXI fig. 3) Queensland, *R. bryophila* **n. sp.** (p. 743, 746) Tasmanien, *R. pallida* **n. sp.** (p. 744, 746) Queensland, *R. macrocephala* **n. sp.** (p. 745, 746 tab. XXI fig. 4) N. S. Wales, *R. Hartii* Blackb., *R. Isidorae* Schauf. = *R. antilope* Raffr. (?), *R. electrica* King.

Pselaphophus binodosus **n. sp.** (p. 753) Tasmanien.

Pselaphus foveiventris **n. sp.** (p. 748), *Ps. tuberculiventris* **n. sp.** (p. 749), *Ps. villosus* **n. sp.** (p. 750), *Ps. bryophilus* **n. sp.** (p. 751) u. *Ps. pulchellus* **n. sp.** (p. 752) Tasmanien.

Tyraphus major Sharp.

Ctenisophus noctivagus **n. sp.** (p. 754) Queensland, *Ct. longicornis* **n. sp.** (p. 755 tab. XXI fig. 5) Tasmanien.

Narcodes varia King, *N. nigriventris* **n. sp.** (p. 756 tab. XXI fig. 6) Tasmanien.

Palimbolus frater **n. sp.** (p. 758) Tasmanien, *P. femoralis* **n. sp.** (p. 759) Australien, *P. elegans* **n. sp.** (p. 760 tab. XXI fig. 7) Tasmanien, *P. foveicornis* **n. sp.** (p. 761) N. S. Wales, *P. dimidiatus* Raffr., *P. Victoriae* King., *P. mirandus* Sharp.

Tyromorphus speciosus King (p. 763 tab. XXI fig. 8), *T. quadridentatus* **n. sp.** (p. 764) u. *T. auricomus* **n. sp.** (p. 766 tab. XXI fig. 9) Tasmanien, *T. laevis* Raffr.

Hamotopsis auricomus **n. sp.** (p. 768) Victoria.

Rytus Kingii **n. sp.** (p. 769) N. S. Wales.

Schistodactylus brevipennis **n. sp.** (p. 771 tab. XXI fig. 10) Tasmanien.

2. Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. v. 144—175. — Die n. spp. sind beschrieben, die übrigen nur genannt.

Fam. *Pselaphidae.*

Euplectops sculptus King, *E. gibbosus* King, *E. Odewahnii* King, *E. villosus* **n. sp.** (p. 145) Australien, bei Ameisen.

Plectostenus **n. gen.** (p. 146), *Pl. gracilicornis* **n. sp.** (p. 146 tab. XXV fig. 7) Australien bei *Ponera lutea.*

Batrisodes myrmecophilus **n. sp.** (p. 148) Australien bei *Ponera lutea, B. nobilis* King.

Batrisus angulatus Westw. bei Ameisen.

Batraxis armitagei King u. *B. laevigata* Raffr. bei Ameisen.

Eupines hospes **n. sp.** (p. 149) u. *E. flavoapicalis* **n. sp.** (p. 150) Australien bei Ameisen, *E. exigua* King u. *E. clavatula* King bei *Tridomyrmex rufoniger.*

Rybaxis quadriceps Westw., *R. strigicollis* Westw., *R. lunatica* King.

Bryaxis atriventris Westw.

Briara basalis King.

Anarmoxys simplicifrons Raffr.

Cyathiger punctatus King.

Pselaphus flavipalpis **n. sp.** (p. 153) Australien bei Ameisen, *Ps. tuberculifrons* Raffr., *Ps. geminatus* Westw., *Ps. antipodum* Westw.

Curculionellus riparius Raffr.

Ctenisophus morosus Raffr., *Ct. patruelis* Raffr., *Ct. impressus* Sharp, *Ct. inaequalis* Raffr., *Ct. rivularis* **n. sp.** (p. 156) bei *Crematogaster laeviceps* Australien.

Somatipion globulifer Schfs.

Tmesiphorus Ponerae **n. sp.** (p. 158), *Tm. curvipes* **n. sp.** (p. 159) u. *Tm. brevicornis* **n. sp.** Australien bei Ameisen, *Tm. formicinus* Macl., *Tm. termitophilus* Raffr., *Tm. Macleayi* King.

Gerallus palpalis King.

Tyromorphus humeralis Westw., *T. spinosus* Westw., *T. formicarius* **n. sp.** (p. 162) Australien bei *Iridomyrmex rufoniger.*

Raffray: Revision des *Euplectus* paléarctique. (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 180—258, tab. 5 (1), 6 (2), 7 (3).

Trib. *Euplectini.* (6 Gatt. p. 181—182).

Scotoplectus Reitt., *S. capellae* Reitt.

Plectophloeus Reitt. 10 Arten (p. 184—185): *P. Erichsonis* Aubé (tab. 1, fig. 1, 2, 3), *P. Jurecekii* Ramb. (tab. 1, fig. 4), *P. nubigena* Reitt. (tab. 1, fig. 5, 6, 7), *P. metopiestus* Reitt., *P. pharax* Reitt., *P. Rhenanus* Reitt. (tab. 1, fig. 9), *P. nitidus* Fairm., *P. tenuicornis* Reitt. (tab. 1, fig. 8), *P. tuberculosus* Tourn., *P. Fischeri* Aubé (tab. 1, fig. 10, 11, 12), *P. Carpathicus* Reitt. (tab. 1, fig. 13, 14, 15). *P. corniculatus* Reitt.

Euplectus Leach 26 Arten (p. 198—202): *E. Dupontii* Aubé (*Aubeanus* Reitt., *Abeillei* Guill.) (tab. 1 fig. 16, 17), *E. brunneus* Grim. (tab. 1 fig. 18, 19), *E. Frivaldskyi* Saul. (tab. 1 fig. 21, 22), *E. Pelopis* Reitt. (tab. 1 fig. 23), *E. Bescidius* Reitt. (tab. 1 fig. 20), *E. dicipiens* **n. nom.** (p. 208 tab. 2 fig. 1, 2) für *Dupontii* Reitt. nec Aub. mit var. *Caspicus* **n. var.** (p. 210) Harmat, *E. piceus* Motsch. (tab. 1 fig. 24, 25), *E. nanus* Reich. (tab. 1 fig. 26, 27; tab. 2 fig. 3) mit var. *Reveillerei* var. Reitt., var. *Hummleri* Reitt. und var. *Luigionii* Dod., *E. occipitalis* Reitt. (tab. 2 fig. 4, 5), *E. sanguineus* Denny (tab. 2 fig. 6, 7) mit var. *Georgicus* Saulcy, *E. signatus* Reich. (tab. 2 fig. 8, 9) mit var. *verticalis* Reitt. und var. *palustris* **n. var.** (p. 221) Rom, *E. Agostini* **n. sp.** (p. 222 tab. 2 fig. 10, 11) Sicilien, *E. afer* Reitt. (tab. 2 fig. 12, 13)

mit var. *curvipes* Peyerimh. und var. *infirmus* **n. var.** (p. 225) Macedonien, *E. Linderi* Reitt. (tab. 2 fig. 14. 15), *E. Theryi* Guill. (tab. 2, fig. 16, 17) mit var. *Picii* Norm., *E. Karstenii* Reichenb. (tab. 2, fig. 20, 21) mit var. *falsus* **n. nom.** für *intermedius* Reitt. nec Wollaston (tab. 2, fig. 23), var. *Urumodii* Ramb. (tab. 2, fig. 22), var. *trisinuatus* **n. var.** (p. 233 tab. 2, fig. 25) Rom, var. *Fagniezii* **n. var.** (p. 234 tab. 2 fig. 24) Frankreich, var. *Tomlini* Joy (tab. 2, fig. 28) und var. *Fauvelii* Guill. (tab. 2, fig. 26, 27), *E. Narentinus* Reitt. (tab. 3, fig. 1, 2) mit var. *Peyerimhoffii* (tab. 3, fig. 3), *E. Puelii* **n. sp.** (p. 239 tab. 3, fig. 6, 7), *E. Siculus* **n. sp.** (p. 240 tab. 3 fig. 10) Sicilien, *E. Fedjensis* Norm. (tab. 2, fig. 18, 19), *E. punctatus* Muls. (tab. 3, fig. 4, 5), *E. Saulcyi* **n. sp.** (p. 244 tab. 3, fig. 15, 16) Corsica, *E. Bonvouloirii* Reitt. (tab. 3, fig. 8, 9), *E. Rosae* **n. sp.** (p. 247 tab. 3, fig. 11, 12) Italien, *E. Corsicus* Guill. (tab. 3, fig. 17), *E. Felschei* Reitt. (tab. 3, fig. 13, 14), *E. puncticeps* Reitt. (tab. 3, fig. 18), *E. laticeps* Guill., *E. Spinolae* Aubé (tab. 3, fig. 19, 20, 21).

Endoplectus **n. gen.** (p. 254) für *E. Doderonis* Reitt. (tab. 3 fig. 22, 23, 24).

Meliceria Raffr. *acanthifera* Reitt. (tab. 3, fig. 27, 28, 29).

Cyrtoplectus Norm. *sulciventris* Guill. (tab. 3, fig. 25, 26).

1. Reitter: Neue *Coleopteren* aus den Familien der *Pselaphiden* etc. — „Die Arten mit glänzendem Kopfe und einem Basalgrübchen des Halsschildes." Wien. ent. Z. 29. p. 152—154. — Eine kleine dichotomische Auseinandersetzung, die durch die nachfolgende größere berichtigt wird und vorteilhafter mit ihr hätte verschmolzen werden sollen.

Pselaphostomus Revelierei Reitt., *Ps. Kiesenwetteri* Reitt., *Ps. Leonhardii* **n. sp.** (p. 151, 152) Sicilien, *Ps. conosternum* Holdh., *Ps. Caucasicus* **n. sp.** (p. 153) Caucasus, *Ps. Aspromontanus* **n. sp.** (p. 153) Calabrien, *Ps. Calabrus* **n. sp.** (p. 154) Calabrien, *Ps. Fiorii* Raffr., *Ps. quadricostatus* Reitt.

2. Reitter: Neue *Coleopteren* aus den Familien der *Pselaphiden* und *Scydmaeniden* etc. — Über die Gattungen der paläarktischen *Pselaphini*. Wien. ent. Z. 29. p. 154—158. Diese Arbeit ist zwar nur ein Theil von Reitter (9) und berichtigt einen anderen Theil derselben Arbeit, ist aber eigentlich eine geschlossene, umfassende Arbeit, die besser einen selbständigen Titel bekommen hätte. Es werden die 6 paläarctischen Gattungen der Tribus *Pselaphini* besprochen, und dann 3 derselben und von einer 15 Arten dichotomisch begründet.

Trib. *Pselaphini*. (3 Gatt. p. 154—155.)

Pselaphostomus Reitt. (*Pselaphogenius* **n. subg.** p. 155) *conosternum* Holdh., *Ps. Caucasicus* Reitt., *Ps. Calabrus* Reitt., *Ps. Fiorii* Raffr., *Ps. quadricostatus* Reitt., *Ps. Normandii* **n. sp.** (p. 156), *Ps. Aspromontanus* Reitt., *Ps. Mehadiensis* Friv., *Ps. pentagonus* Saulc., *Ps. caviventris* Reitt., *Ps. tergitalis* Reitt., — *Ps.* (i. sp.) *Sencieri* Coq. (*Simonis* Reitt.), *Ps. Piochardii* Saulc., *Ps. Kiesenwetteri* Reitt., *Ps. Reveillerei* Reitt., *Ps. Leonhardii* Reitt., *Ps. Shussineri* Reitt., *Ps. angutus* Reitt., *Ps. bistriolatus* Reitt., *Ps. Dieckii* Saulc. (*Saulcyi* Sh.), *Ps. Heydenii* Saulc.

Einzelbeschreibungen.

Batrisodes siehe Blatchley pag. 187, Lea pag. 189, 190.

Bryaxis siehe *Eupines*.

Bythinus (*Tychobythinus*) *abnormipes* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 158) Zante. — *B. Algericus* Raffr. ♂♀ besprach **Peyerimhoff** (Bull. Fr. 1910 p. 287 fig. 1, 2, 3). — *B. disciger* **n. sp. Roubal** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 143) Caucasus. — Siehe auch *Eupines*.

Ctenisophus vernalis King (*Ctenistes*) beschrieb **Lea** (Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 8). — Siehe auch Lea pag. 189.

Ctenistes siehe *Ctenisophus* und *Songorus*.

Cyrtoplexus siehe Raffray pag. 191.

Endoplectus siehe Raffray pag. 191.

Eupines Lewisii **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 24) Neu-Seeland. — *Eu. atra* King (*Bryaxis*) beschrieb **Lea** (Proc. Roy. Soc. Victor. 23 p. 11), *Eu. nigra* King. (*Bythinus*) (p. 12). — Siehe auch Lea pag. 189, 190.

Euplectops excisus King (*Euplectus*) beschrieb **Lea** (Proc. Roy. Soc. Victor. 23 p. 13). — Siehe auch Lea pag. 188, 189.

Euplectus (*Plectophloeus*) *ornatifrons* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 151) Siebenbürgen. — *Eu. Nubigena* Reitt. var. *Caucasicus* **n. var. Roubal** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 141) Kaukasus. — *Eu.* (*Plectophloeus*) *venustus* **n. sp. Csiki** (Ann. Mus. Nat. Hung. X 1910 p. 591) Carpathen. — *Eu. ornatifrons* Reitt. (*Plectophloeus*) = *Eu. Carpathicus* Reitt. nach **Raffray** (Bull. Fr. 1910 p. 365). — Siehe auch *Euplectops* u. Raffray pag. 190.

Faronus Raffrayi **n. sp. Lokay** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 94, fig. 96) Transsylvanien.

Hamotopsis siehe Lea pag. 189.

Limoniates siehe Lea pag. 188.

Macroplectus siehe Lea pag. 188.

Meliceria siehe Raffray pag. 191.

Mesoplatus siehe Lea pag. 188.

Narcodes siehe Lea pag. 189.

Orropygia **n. gen. Raffray** (Ann. S. Afr. Mus. Cape Town. 5. p. 419), *O. myrmecophila* **n. sp.** (p. 420) Kapkolonie.

Palimbolus siehe Lea pag. 189.

Plectostenus siehe Lea pag. 190.

Plectophloeus siehe *Euplectus* u. Raffray pag. 190.

Pselaphogenius siehe Reitter pag. 191.

Pselaphophus siehe Lea pag. 189.

Pselaphostomus siehe Reitter pag. 191.

Pselaphus tergitalis **n. sp. Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 56) Transkaspien. — Siehe auch Lea pag. 189. 190.

Rybaxis siehe Lea pag. 189.

Rytus Victoriae King beschrieb **Lea** (Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 9). — Siehe auch Lea pag. 189.

Sagola siehe Lea pag. 188.

Sagolonus impressus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910, p. 21) Neu-Seeland.

Schistodactylus siehe Lea pag. 189.

Scotoplectus siehe Raffray pag. 190.

Sognorus subtilipalpis **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 159[1]) Transcaspien.
Tmesiphorus siehe Lea pag. 190.
Tychobythinus siehe *Bythinus.*
Tychus siehe Jacobson pag. 188.
Tyraphus siehe Lea pag. 189.
Tyrogetus palpalis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 23) Neu-Seeland.
Tyromorphus Howittii King (*Tyrus*) beschrieb **Lea** (Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 10). — Siehe auch Lea pag. 189, 190.
Tyrus siehe *Tyromorphus.*
Vidamus spinipes **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 21) Neu-Seeland.
Zealandius usitatus **n. sp. Broun** (Bul. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 22) Neu-Seeland.

Fam. Clavigeridae.

(0 n. gen., 13 n. spp.)

Andreae 1, Jacobson **4**, Krüger 1, Lea **9**, Raffray 1, Reitter **9**.

Morphologie.

Krüger (**1**) Anatomie von *Claviger testaceus* Preyssl.

Biologie.

Krüger (**1**) Biologie und Myrmecophilie des *Claviger testaceus* Preyssl. — **Lea** (**9**) 37 *Articerus*, 1 *Clavigeropsis* bei Ameisen und Termiten.

Geographie.

Andreae (**1**) *Clav.* aus dem Brohlthal (Rheinprovinz). — **Lea** (**9**) 37 *Articerus*, 1 *Clavigeropsis* in Australien.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910 p. 588. *Clavigeridae* 3. subfam. *Clavigerini.* 12. Trib. *Clavigerina.* — Die 1. u. 2. subfam. siehe *Pselaphidae.*

12. Trib. *Clavigerina.* (3 Gatt. p. 588).

Diartiger Sharp 2 Arten. — *Articerodes* Rf. 2 Arten.
Claviger Preyssl. 32 Arten: *Cl. testaceus* Preyssl. (tab. 16, fig. 39).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 163—176. — Die neuen Arten beschrieben, die alten nur genannt.

Articerus 37 Arten: *A. cultripes* Raffr., *A. hamatipes* Raffr., *A. regius* King, *A. breviceps* King, *A. aurifluus* Schfs. (tab. XXVII. fig. 30[2]), *A. brevipes* Sharp, *A. curvicornis* Westw., *A. bipartitus* Raffr., *A. dilaticornis* Westw.,

---

[1]) Da es keine Gattung *Sognorus* gibt, so ist anzunehmen, daß der geehrte Autor *Ctenistes* (*Sognorus*) hat schreiben wollen.

[2]) Diese fig. ist auf der tab. nicht zu finden.

A. gibbulus Sharp., *A. Fortnumii* Hope, *A.* (*Bostockii* Pasc.) *Odewahnii* Pasc., *A. tumidus* Westw., (*Sharpii* Masters), *A. angusticollis* Westw., *A. setipes* Westw., *A. asper* Blackb., *A. Raffrayii* **n. sp.** (p. 166 tab. XXVII fig. 32, 33), *A. dentipes* **n. sp.** (p. 167 tab. XXVII fig. 31, 34, 35), *A. irregularis* **n. sp.** (p. 168 tab. XXVII fig. 36, 37), *A. excavipectus* **n. sp.** (p. 169), *A. Mastersii* **n. sp.** (p. 170), *A. constricticornis* **n. sp.** (p. 171 tab. XXVII fig. 38, 39), *A. constrictiventris* **n. sp.** (p. 172 tab. XXVII fig. 40), *A. femoralis* **n. sp.** (p. 173 tab. XXVII. fig. 41) u. *A. cylindricollis* **n. sp.** (p. 174 tab. XXV fig. 8, tab. XXVII. fig. 42) Australien.

Clavigeropsis Australiae **n. sp.** (p. 175 tab. XXV fig. 9) Australien.

Reitter: Neue Coleopteren aus den Familien der *Pselaphiden* etc. — Übersicht der kaukasischen Arten der Gattung *Claviger* Preyssl. Wien. ent. Z. 29. p. 160—161. — Eine kleine dichotomische Revision, die mit Vorteil einen selbständigen Titel hätte bekommen sollen.

Claviger Lederi Reitt., *Cl. Justinae* Reitt., *Cl. Caspicus* Reitt., *Cl. Araxidis* Reitt., *Cl. Antoniae* Reitt., *Cl. Ciscaucasicus* **n. sp.** (p. 161) Caucasus, *Cl. Colchicus* Mot., *Cl. Raffrayi* Reitt.

Einzelbeschreibungen.

Articerodes latus **n. sp. Raffray** (Ann. S. Afr. Mus. Cape Town. 5. p. 421) Kapkolonie.

Articerus siehe Lea pag. 193.

Claviger siehe Reitter pag. 194. — *Clavigeropsis* siehe Lea pag. 194.

Fustigerodes gibbiventris **n. sp. Raffray** (Ann. S. Afr. Mus. Cape Town 5. p. 422) Kapkolonie.

Fam. Scydmaenidae.

(0 r. gen., 18 n. spp.).

Blatchley **1**, Casey 2, Csiki 8, Fleischer 3, Haars 1, Helliesen 1, Jacobson **4**, Jakovlev 1, Klebs 1, Krishenecky 3, Lea **9**, Lokay 1, Prossen 1, Reitter 8, 9, 19, Roubal 2, 7, Sparre-Schneider 1, Vitale 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Haars (**1**) 2 *Scyd.* in Maulwurfsnestern. — **Lea** (**1**) 12 *Scydmaenus*, 1 *Scydmaenilla*, 2 *Heterognathus*, 2 *Phagonophana* bei Ameisen in Australien.

Geographisches.

Fleischer (**3**) fand *Stenichnus compendiensis* Megn. in Mähren. — **Helliesen** (**1**) führte *Eutheia Deubelii* Ganglb. aus Norwegen auf (p. 7, „*Euthalia*" err. typ.). — **Jakovlev** (**1**) 2 *Scyd.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Krishenecky** (**3**) *Scyd.* in Böhmen. — **Lokay** (**1**) 2 *Scyd.* neu für Böhmen. — **Lea** (**9**) 17 Arten bei Ameisen in Australien. — **Prossen** (**1**) 7 *Scyd.* neu für Kärnthen. — **Roubal** (**2**) *Scyd.* neu für Böhmen, (**7**) 11 *Scydm.* aus dem Caucasus. — **Sparre-Schneider** (**1**) 2 *Scyd.* aus Norwegen. — **Vitale** (**1**) 1 *Stenichnus* aus Sicilien. — **Wuorentaus** (**1**) 8 *Scydm.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 7 *Scyd.* aus dem ostpreussischen Bernstein nach Gattungen auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the Coleoptera . . . in Indiana. Fam. *Scydmaenidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 291—305 fig. 145. — Nach S h a r p 1 neue Art beschrieben.

Euconnus similis **n. sp.** (p. 295 fig. 145).

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910 p. 589—596. Fam. *Scydmaenidae*.

13. Fam. *Scydmaenidae*. (2 Subfam. p. 589).

I. Subfam. *Cephenniini*. (3 Trib. p. 589).

1. Trib. *Chevrolatiina*.

Chevrolatia Duv. 4 Arten. *Ch. egregia* Rt. (tab. 12 fig. 24).

2. Trib. *Cephenniina*. (5 Gatt. p. 590).

Euthiconus Rt. 3 Arten.

Eutheia Steph. 14 Arten, *Eu. scydmaenoides* Steph. (tab. 16 fig. 24).

Cephennium Muell. 70 Arten: *C. Fairmairei* **n. nom.** (p. 591) für *C. intermedium* Fairm. nec. Motsch. 1850, *C. thoracicum* Muell. (tab. 16 fig. 23).

Nanophthalmus Motsch. 4 Arten. — *Cephennodes* Reitt. 2 Arten.

3. Trib. *Neuraphina*. (3 Gatt. p. 591).

Neuraphes Thoms. 104 Arten: *N. balaena* Saulcy (tab. 12 fig. 29).

Stenichnus Thoms. 57 Arten.

Euconnus Thoms. 112 Arten: *Eu. rutilipennis* Muell. (tab. 16 fig. 25).

II. Subfam. *Scydmaenini*. (3 Trib. p. 589).

4. Trib. *Scydmaenina*. (2 Gatt. p. 595).

Scydmaenus Latr. 43 Arten. *Sc. tarsatus* Muell. (tab. 16 fig. 26).

Eudesia Rt. 3 Arten.

5. Trib. *Clidicina*. (2 Gatt. p. 596).

Leptomastax Pirazz. 17 Arten. — *Oblepton* Friv. 1 Art.

6. Trib. *Mastigina*. (p. 596).

Mastigus Latr. 5 Arten: *M. Dalmatinus* Heyd. (tab. 12 fig. 37).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 181—189. — Die n. spp. beschrieben, die übrigen nur aufgeführt.

Scydmaenus clientulus **n. sp.**, u. *Sc. Colobopsis* **n. sp.** (p. 181) Tasmanien, *Sc. Daveyi* **n. sp.** (p. 182) Victoria, *Sc. glabripennis* **n. sp.** (p. 182) u. *Sc. Ectatommae* **n. sp.** (p. 183) Tasmanien, *Sc. duplicatus* **n. sp.** (p. 184) Australien, *Sc. castaneoglaber* **n. sp.** (p. 184) Tasmanien, *Sc. microps* **n. sp.** (p. 185 tab. XXV fig. 10) u. *Sc. simplicicornis* **n. sp.** (p. 185) Australien, *Sc. optatus* Sharp.

Scydmaenilla pusilla King., *Sc. constricta* **n. sp.** (p. 187) Tasmanien bei *Amblyopone australis*.

Heterognathus carinatus King, *H. princeps* King.

Phagonophana Kingii King, *Ph. latipennis* **n. sp.** (p. 188) Australien, *Ph. macrosticta* **n. sp.** (p. 189) tab. XXV. fig. 11) Tasmanien.

Reitter: Über *Neuraphes rubicundus* Schaum und Verwandte. Wien. ent. Z. 29. p. 147—148. — Dichot. Tab. über 4 Arten.

Neuraphes carinatus Muls., *N. rubicundus* Sch. (*sellatus* Fauv.), *N. Bescidicus* Reitt., *N. carinatoides* Reitt.

Einzelbeschreibungen.

Cephennium siehe Jacobson pag. 195.

Euconnus siehe Blatchley pag. 195.

Eumicrus cruralis Csy. = *E. ochreatus* Csy. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 109).

Eutheia Deubelii Ganglb. = *Eu. linearis* Muls. nach **Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 326).

Heterognathus siehe Lea pag. 196.

Neuraphes Ottonis **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 161) Italien, *N. imperialis* Reitt. = *N. regalis* Reitt. var. (p. 162), *N. verticicornis* **n. sp.** (p. 272) Siebenbürgen. — *N.* (*Scydmoraphes*) *Dieneri* **n. sp. Csiki** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII. 1910 p. 590) Carpathen.— Siehe auch Reitter pag. 196.

Pogonophana siehe Lea pag. 196.

Scydmaerilla, Scydmaenus siehe Lea pag. 195.

Stenichnus (*Cyrtoscydmus*) *depressipennis* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29 p. 162) Sicilien. — *St. compendiensis* Méqu. besprach **Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 327) aus Mähren. — *St. Circassicus* Reitt. var. *Doderonis* **n. var. Roubal** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 145) Caucasus.

Fam. Silphidae.

(17 n. gen., 25 n. spp.).

Andreae 1, Barkowski **1**, Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1**, Blattny 1, Everts 1, Frankenberger 1, Gadeau de Kerville 1, Haars 1, Halbert 1, Heyrovsky 2, Holstebroe **1**, Jacobson **4**, Jakovlev 1, Jeannel 1, 7, **8**, 9, Joy 2, **5**, Klebs 1, Krishenecky 1, Lea **9**, Lüderwaldt 3, Méquignon 1, J. Müller 2, Obenberger 3, Pic 13, Pillich 1, Poppius 2, 3, Prossen 1, Reitter 4, 7, 11, 21, Schulze 1, Selous 1, Sherman 1, Sparre-Schneider 1, Sterba 2, Tremoleras 1, Tyl 1, Walker 3, 13, Wuorentaus 1.

Morphologie und Physiologie.

Gadeau de Kerville (**1**) Gewicht 1 *Silph.*

Biologie.

Frankenberger (**1**) *Choleva agilis* Ill. bei Kaninchen. — **Haars** (**1**) 11 *Silph.* in Maulwurfsnestern. — **Lüderwaldt** (3) 1 *Silph.* an Kadavern.

Geographisches.

Andreae (**1**) *Silph.* aus dem Brohltal (Rheinprovinz). — **Beffa & Gagliardi** (**1**) 1 *Silph.* in Toscana. — **Blattny** (**1**) 1 *Silph.* aus Böhmen. — **Everts** (**1**) 1 *Silph.* aus Holland angeführt. — **Halbert** (**1**) *Silph.* in England. — **Heyrovsky** (**2**) *Silph.* neu für Böhmen. — **Jakovlev** (**1**) 23 *Silph.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Jeannel** (**5**) geographische Verbreitung von *Diaprysius Serullazii* Peyer varr. (p. 86 mit Zeichnung der Lage der Grotten). — **Krisheneeky** (**1**) 1 *Silph.* neu für Böhmen. — **Méquignon** (**1**) 6 *Silph.* aus Frankreich. — **Obenberger** (**3**) *Silph.* in Böhmen, (**3**) *Silph.* neu für Böhmen. — **Pillich** (**1**) *Silph.* aus Ungarn. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Silph.* im arktischen Gebiet. — **Prossen** (**1**) 10 *Silph.* neu für Kärnthen. — **Reitter** (**4**) *Ablattaria arenaria* var. *punctigera* Reitt. aus Attica. — **Selous** (**1**) 1 *Silph.* aus England. — **Sherman** (**1**) 2 *Silph.* von Labrador. — **Sparre-Schneider** (**1**) 15 *Silph.* aus Norwegen. — **Sterba** (**1**) *Silph.* neu für Böhmen. — **Tremoleras** (**1**) *Silph.* aus Uruguay. — **Tyl** (**1**) *Silph.* neu für Böhmen. — **Walker** (**3**) *Silph.* bei Oxford, (**13**) *Catops varicornis* Rosenh. in England. — **Wuorentaus** (**1**) 3 *Silph.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 8 *Silph.* aus dem ostpreussischen Bernstein nach Gattungen auf.

Systematik.

Umfassend Arbeiten.

Barkowski: Nordamerikanische *Necrophoren*. Ent. Rund. 27. p. 79—80. — Dichot. Tab. über 7 Arten.

Necrophorus Americanus Oliv., *N. orbicollis* Say, *N. obscurus* Kirb., *N. guttula* Mot. mit var. *Hecate* Bland., *N. pustulatus* Hersch., *N. vespilloides* Hrbst., *N. tomentosus* Web.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Silphidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 272—291 fig. 134—144. — Nach S h a r p 1 neue Art beschrieben.

Colon oblongum **n. sp.** (p. 283).

Holstebroe: De danske Arter af Slaegten *Choleva* Latr. Ent. Medd. 3. 1910. p. 377—403. — Dichot. Tab. der 5 Untergatt. (p. 381) und 26 Arten.

Choleva Latr. 5 subgg. (p. 381): *Ch.* (i. sp.) 6 Arten (p. 383): *C. spadicea* Sturm, *C. angustata* F., *C. intermedia* Kr., *C. nivalis* Kr., *C. cisteloides* Fröhl., *C. agilis* Ill., — *Ch.* (*Nargus*) 3 Arten (p. 388): *C. velox* Spence, *C. Wilkinii* Spence, *C. anisotomoides* Spence, — *Ch.* (*Ptomaphagus*) 13 Arten (p. 390—392): *C. umbrina* Er., *C. fumata* Spence, *C. Watsonis* Spence, *C. alpina* Gyll., *C. picipes* F., *C. nigricans* Spence, *C. fusca* Pz., *C. morio* F., *C. coracina* Kellner, *C. grandicollis* Er., *C. nigrita* Er., *C. tristis* Pz., *C. chrysomeloides* Pz., — *Ch.* (*Nemadus*) 1 Art (p. 400): *C. colonoides* Kr., — *Ch.* (*Catops*) 3 Arten (p. 402): *C. varicornis* Rosenh., *C. sericeus* F., *C. sericatus* Chaud.

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. p. 596—618. 14. Fam. *Silphidae*. 1. u. 2. Subfam. — Die 3. Subfam. gehört zu *Anisotomidae*.

Fam. *Silphidae*. (3 Subfam. p. 597—598).

I. Subfam. *Cholevini*. (3 Trib. p. 597).

1. Trib. *Leptoderina*. (32 Gatt. p. 598).

Antroherpon Reitt. 11 Arten. — *Spelaeobates* Muell. 4 Arten.

Leptoderus Schmidt 1 Art: *L. Hohenwartii* Schmidt (tab. 12 fig. 23).

Astagobius Reitt. 1 Art. — *Parapropus* Ganglb. 3 Arten. — *Protobracharthron* Reitt. 1 Art. — *Apholeuonus* Reitt. 3 Arten. — *Haplotropidius* Muell. 3 Arten. — *Leonhardia* Reitt. 2 Arten. — *Leonhardella* Reitt. 2 Arten. — *Spelaeodromus* Reitt. 1 Art. — *Pholeuon* Hampe 4 Arten. — *Charonites* Apf. 1 Art. — *Adolopidius* Apf. 1 Art. — *Pholeuonopsis* Apf. 4 Arten. — *Anillocharis* Reitt. 3 Arten. — *Silphanillus* Reitt. 1 Art. — *Drimeotus* Mill. 6 Arten. — *Hexaurus* Reitt. 1 Art. — *Oryotus* Mill. 2 Arten. — *Ardecheus* Reitt. 1 Art. — *Diaprysius* 4 Arten. — *Troglodromus* Dev. 1 Art.

Isereus Reitt. 1 Art: *I. Xambeui* Argod (tab. 12 fig. 30).

Cytodromus Ab. 1 Art. — *Trocharanis* Reitt. 1 Art. — *Antrocharis* Ab. 1 Art. — *Troglophyes* Ab. 4 Arten. — *Perrinia* Reitt. 1 Art. — *Spelaeochlamys* Dierk 1 Art.

Bathyscia Schioed. 122 Arten: *B. pusilla* Motsch (tab. 12 fig. 32).

Adelopsella Jeann. 1 Art.

2. Trib. *Cholevina*. (12 Gatt. p. 607).

Catoptrichus Murr. 1 Art. — *Rybinskiella* Reitt. 1 Art.

Choleva Latr. 31 Arten: *Ch. elongata* Payk. (tab. 16 fig. 19, *angustata*).

Catopomorphus Aubé 21 Arten: *C. arenarius* Hamp. (tab. 12 fig. 27).

Nargus Thoms. 26 Arten. — *Attumbra* Goz. 5 Arten.

Catops Payk. 55 Arten: *C. picipes* Fabr. (tab. 16 fig. 21), *C. fuscus* Panz. (tab. 16 fig. 20).

Prionochaeta Horn 2 Arten.

Anemadus Rt. 19 Arten.

Nemadus Thoms. 4 Arten.

Ptomaphagus Ill. 14 Arten. („*Promatophagus*" p. 610 err. typ.[1]).

Synaulus Porto. 2 Arten.

3. Trib. *Colonina*.

Colon Hrbst. 34 Arten: *C.* (*Myloechus*) *clavigerum* Hrbst. (tab. 16 fig. 22).

II. Subfam. *Silphini*. (4 Trib. p. 598).

4. Trib. *Necrophorina*. (2 Gatt. p. 611).

Necrophorus Fabr. 33 Arten: *N. Germanicus* (tab. 16 fig. 1), *N. humator* Goeze (tab. 16 fig. 2), *N. lunatus* Fisch. (tab. 17 fig. 6), *N. quadripunctatus* Kr. (tab. 17 fig. 3: „*nepalensis*"), *N. investigator* Zett. (tab. 16 fig. 5), *N. vespilloides* Hrbst. (tab. 16 fig. 6), *N. vespillo* L. (tab. 16 fig. 3), *N. vestigator* Hersch. (tab. 16 fig. 4) mit var. *Brullei* **n. nom.** (p. 612) für *N. interruptus* Brull. nec Steph.

Ptomascopus Kr. 1 Art: *P. plagiatus* Mén. (tab. 17 fig. 1).

[1]) p. 607 ist der Name richtig wiedergegeben, p. 610 aber durch einige Druckfehler verunstaltet.

5. Trib. *Silphina*. (10 Gatt. p. 613).

Necrodes Leach 2 Arten: *N. littoralis* L. (tab. 16 figg. 7, 8).

Eusilpha Sem. 13 Arten.

Thanatophilus Sam. 19 Arten: *Th. rugosus* L. (tab. 16 fig. 10), *Th. sinuatus* Fabr. (tab. 16 fig. 11), *Th. dispar* Hrbst. (tab. 16 fig. 12), *Th. ferrugatus* Sols. (tab. 17 fig. 4).

Oeceoptoma Leach 1 Art: *Oe. thoracicum* L. (tab. 16 fig. 9).

Aclypea Rt. 17 Arten: *A. capitata* Jak. (tab. 17 fig. 2), *A. undata* Muell. (tab. 16 fig. 15).

Xylodrepa Thoms. 1 Art: *X. quadripunctata* Schreb. (tab. 16 fig. 13).

Silpha L. 13 Arten: *S. perforata* Gebl. (tab. 17 fig. 5), *S. obscura* L. (tab. 16 fig. 14).

Ablattaria Rt. 4 Arten: *A. cribrata* Mén. (tab. 17 fig. 9).

Phosphuga Leach 2 Arten: *Ph. atrata* L. (tab. 16 fig. 16).

Heterotemma Woll. 2 Arten.

6. Trib. *Pterolomina*. (2 Gatt. p. 616[1]).

Pteroloma Gyll. 9 Arten: *P. Turkestanicum* Sem. (tab. 17 fig. 7).

Sphaeroloma Portv. 1 Art. — *Camioleum* Lew. 1 Art.

Lyrosoma Mannh. 6 Arten: *L. opacum* Mannh. (tab. 17 fig. 12).

7. Trib. *Agyrtina*. (5 Gatt. p. 617).

Necrophilus Latr. 2 Arten: *N. subterraneus* Dahl (tab. 16 fig. 17).

Pelatines Cock. 1 Art. — *Spelates* Rt. 2 Arten.

Ecanus Steph. 1 Art: *E. glaber* Fabr. (tab. 17 fig. 10).

Agyrtes Frocl. 5 Arten: *A. castaneus* Fbr. (tab. 16 fig. 18).

Jeannel: Essai d'une nouvelle classification des *Silphides* cavernicoles. Arch. zool. exp. (5) V p. 1—48. — Morphologie u. Literatur (p. 2—6), 4 Gruppen u. 54 Gatt. der *Bathysciina* (p. 6—26). Den Schluss bildet ein Catalog aller Gattungen und Arten, leider in ganz anderer Reihenfolge als in der dichotomischen Begründung der Gattungen, und in andere „Serien" vertheilt, die ebenfalls anders und nicht dichotomisch begründet, sondern nur einzeln charakterisiert werden, wodurch die Benutzbarkeit sehr beeinträchtigt ist. Die Arten sind nicht beschrieben.

Sciaphyes **n. gen.** (p. 7) für *Bathyscia Sibirica* Reitt.

Adelopsella Jeann. mit 1 Art: *Ad. Bosnica* Reitt.

Speocharis Jeann. mit 15 Arten: *Sp. autumnalis* Esc. (p. 12 fig. 4) *Sp. Breuilii* Jeann. (p. 13 fig. 6).

Breuilia Jeann. mit 3 Arten: *Br. triangulum* Sharp. (p. 13 fig. 7).

Spelaeochlamys Dieck mit 1 Art: *Sp. Ehlersii* Dieck.

Anillochlamys Jeann. 2 Arten: *An. tropicus* Ab. (p. 13 fig. 8).

Pholeuonella **n. gen.** (p. 8) für *Bathyscia Erberi* Schauf. (p. 11 fig. 2) *B. Ganglbaueri* Apf., *B. Curzolensis* Ganglb., *B. Merditana* Apf., *B. Kerkyrana* Reitt.

Bathysciola **n. gen.** (p. 9) für 31 Arten: *B. Aubei* Kies.: *B. Schiödtei* Kies. (p. 11 fig. 1 p. 13 fig. 5).

---

[1]) Es sind an dieser Stelle nur 2 der 4 Gatt. charakterisiert.

Parabathyscia Jeann. 1908 mit 7 Arten: *P. Wollastonis* Jans. (p. 12 fig. 3).
Diaprysius Ab. mit 6 Arten.
Royerella **n. gen.** (p. 9) für *Bathyscia Tarissanii* Bed. und *B. Villardii* Bed.
Cytodromus Ab. mit 1 Art: *C. dapsoides* Ab.
Speodiaetus Jeann. mit 1 Art: *Sp. Galloprovincialis* Fairm.
Troglodromus Dev. mit 1 Art: *Tr. Buchetii* Dev. u. 3 varr.
Isereus Reitt. mit 1 Art: *I. Xambeui* Arg.
Speonomus Jeann. 2 subgen.: *Sp.* (*Phacomorphus* Jeann.) mit 2 Arten u. *Sp.* (i. sp.) mit 26 Arten.
Bathysciella Jeann. mit 1 Art: *B. Jeannelii* Ab.
Perrinia Reitt. mit 1 Art: *P. Kiesenwetteri* Dieck.
Troglophyes Ab. mit 4 Arten.
Troglocharinus Reitt. mit 1 Art: *Tr. Ferreri* Reitt.
Trocharanis Reitt. mit 1 Art: *Tr. Mestrei* Ab.
Antrocharis Ab. mit 1 Art: *A. Querilhacii* Lesp.

II. Gruppe *Gynomorphi.* (14 Gatt. p. 15—16).

Phaneropella **n. gen.** (p. 15) für *Bathyscia Lesinae* Reitt. und *B. Turcica* Reitt.
Speophyes **n. gen.** (p. 15) für *Bathyscia lucidula* Delar.
Bathysciotes **n. gen.** (p. 15) für *Bathyscia Khevenhülleri* Mill. mit 2 var. *Croatica* Mill. und var. *Horvahtii* Csik., und *B. Hoffmannii* Mot.
Speonesiotes **n. gen.** (p. 15) für 8 Arten: *Sp. Narentinus* Mill. mit var. *hirsutus* **n. var.** (p. 38) Dalmatien, *Sp. Gobanzii* Reitt. (p. 18 fig. 13).
Bathyscidius **n. gen.** (p. 15) für *Bathyscina tristicula* Apf.
Bathyscia Schiödte mit 1 Art: *B. montana* Schiödte (p. 17 fig. 9) mit var. *Hungarica* Reitt. und *Apfelbeckii* Ganglb.
Aphaobius Ab. mit 2 Arten: *Aph. Milleri* Schmidt (p. 17 fig. 10).
Oryotus Mill. mit 2 Arten: *Or. Schmidtii* Mill. (p. 17 fig. 11), *Or. Micklitzii* Reitt. (p. 18 fig. 12).
Hexaurus Reitt. mit 1 Art: *H. Merklii* Friv. mit var. *similis* Friv.
Proleonhardella **n. gen.** (p. 16) für *Bathyscia Matzenaueri* Apf. (p. 19 fig. 14).
Leonhardella Reitt. mit 2 Arten: *L. angulicollis* Reitt. (p. 19 fig. 15).
Anillocharis Reitt. mit 2 Arten: *An. Ottonis* Reitt. mit var. *Plutonius* Reitt. (p. 19 fig. 16).
Pholeuonopsis Apf. mit 4 Arten.
Silphanillus Reitt. mit 1 Art: *S. Leonhardii* Reitt.

III. Gruppe *Brachyscapiti.* (16 Gatt. p. 20—22).

Mehadiella Csiki mit 1 Art: *M. Pavelii* Friv.
Sophrochaeta Reitt. mit 3 Arten: *S. insignis* Friv. (p. 23 fig. 18).
Drimeotus Mill. 1 Art: *Dr. Kovacsii* Mill. (p. 23 fig. 17) mit 2 subgg.: *Fericeus* u. *Drimeotus* i. sp.
Pholeuon Hampe 2 subgen.: *Ph.* (*Parapholeuon* Ganglb.) mit 2 Arten und *Ph.* (i.sp.) mit 2 Arten.
Hohenwartia **n. gen.** (p. 21) für *Bathyscia Freyeri* Mill. (p. 25 fig. 21) und *B. Robicii* Ganglb.
Bathyscimorphus **n. gen.** (p. 21) für 2 Arten: *Bathyscia byssina* Schiödte

mit var. *acuminatus* Mill. (p. 25 fig. 22) und var. *Likanensis* Reitt., und *B. globosus* Mill.

Proleonhardia **n. gen.** (p. 21) für *Bathyscia Neumannii* Apf.

Spelaeodromus Reitt. mit 1 Art: *Sp. Pluto* Reitt.

Leptodirus Schmidt 2 subgen.: *L.* (i.sp.) mit 2 Arten: *L. Grouvellei* Jeann., *L. Hohenwartii* Schmidt (p. 25 fig. 23) mit var. *Schmidtii* Mot. und var. *reticulatus* Müll., *L.* (*Astagobius* Reitt.) *angustatus* Schm.

Leonhardia Reitt. mit 2 Arten: *L. Hilfii* Reitt., *L. Reitteri* Breit.

Charonites Apf. mit 1 Art: *Ch. Matzenaueri* Apf.

Adelopidius Apf. mit 1 Art: *A. Sequentis* Reitt.

Apholeuonus Reitt. mit 2 Arten: *Aph. longicollis* Reitt. (p. 24 fig. 20), *A. nudus* Apf. mit var. *Styranyi* Apf.

Parapropus Ganglb. mit 3 Arten.

Haplotropidius Müll. mit 3 Arten: *H. pubescens* Müll. (p. 24 fig. 19).

Protobracharthron Reitt. mit 2 Arten.

IV. Gruppe *Antroherpona*. (2 Gatt. p. 25—26).

Spelaeobates Müll. mit 4 Arten.

Antroherpon Reitt. mit 10 Arten.

Joy: Further Notes on the genus *Colon*. Ent. Month. Mag. 46. p. 267—270. — 11 Arten dichotomisch auseinandergesetzt und besprochen.

Colon 11 Arten (p. 268—269): *C. Viennense* Herbst, *C. serripes* Sahlb., *C. latum* Kr., *C. angulare* Er., *C. rufescens* Kr., *C. dentipes* Sahlb., *C. Zebei* Kr., *C. brunneum* Latr., *C. denticulatum* Kr., *C. appendiculatum* Kr., *C. calcaratum* Er., die ♂♂ (p. 269).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 190—195. — 1 neue Gatt. mit 3 Arten.

Myrmicholeva **n. gen.** (p. 190) 4 Arten: *M. lata* **n. sp.** (p. 192 tab. XXVII fig. 43), *M. acutifrons* **n. sp.** (p. 192 tab. XXVII fig. 44) u. *M. punctata* **n. sp.** (p. 194 tab. XXVII. fig. 45) Australien, *M. ligulata* **n. sp.** (p. 194 tab. XXV fig. 12) Tasmanien, dichot. Tab. über 4 Arten (p. 195).

Einzelbeschreibungen.

Adelopidius siehe Jeannel pag. 201.

Adelopsella, Anillocharis, Anillochlamys siehe Jeannel pag. 199, 200.

Antrocharidius **n. gen. Jeannel** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 283), *A. orcinus* **n. sp.** (p. 284 fig. 2) Tarragona.

Antrocharis siehe Jeannel pag. 200.

Antroherpon Apfelbeckii **n. sp. Müller** (Zool. Anz. 36. p. 186) Herzegowina. Siehe auch Jeannel pag. 201.

Aphaobius Kraussii **n. sp. Müller** (Zool. Anz. 36. p. 185), *A. Milleri* var. *Springeri* **n. var.** (p. 185). — Siehe auch Jeannel pag. 200.

Apholeuonus longicollis Reitt. u. *Sequentis* besprach **Reitter** (Wien. ent. Z. 29 p. 318). — Siehe auch Jeannel pag. 201.

Astagobius siehe *Leptoderus*.

Attumbra altivaga **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 41) Algier.

Bathyscia (*Blattochaeta* **n. subg.**) *Marianii* **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 164) Dalmatien, *B.* (*Speonesites*) *Narentina* Mill. (*pruinosa* Schauf.) unterschieden von *B. eurycnemis* Reitt., *B.* var. *hirsuta* Jeann. = *B. Narentina* Mill. nec Jeann. — *B. tristicula* var. *fallaciosa* **n. var. Müller** (Zool. Anz. 36 p. 184). — *B. Aubei* Kiesw. beschrieb **Jeannel** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 50) mit var. *epuraeoides* Fairm., var. *foveicollis* Peyer., var. *silvicola* **n. var.** (p. 51 fig. 1c), var. *Champsaurii* Peyer., var. *brevicollis* Ab., var. *Nicaeënsis* Peyer., var. *Guedelii* **n. var.** (p. 52 fig. 1a) Piemont, var. *subalpina* Fairm. und var. *Solarii* Dod. (fig. 1b), dichot. Tab. über die 9 varr. p. 51—52. — Siehe auch Jeannel pag. 200.

Bathyscidius, Bathyscimorphus, Bathysciella, Bathysciola, Bathysciotes siehe Jeannel pag. 200, 199.

Blattochaeta siehe *Bathyscia*. — *Breuilia* siehe Jeannel pag. 199.

Catopomorphus Tuniseus **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 41) Tunis.

Catops siehe Holstebroe pag. 197. — *Charonites* siehe Jeannel pag. 201.

Choleva pallida Popp. besprach **Poppius** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 10. tab. I A fig. 11). — Siehe Holstebroe pag. 197.

Colon Moreanum **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 25) Morea, *C. pubescens* var. *Leprieurii* **n. var.** (p. 25) Algier. — *C. Barnevillei* = *C. Zebei* nach **Joy** (Ent. Month. Mag. 46 p. 27). — Siehe auch Blatchley pag. 197, Joy pag. 201.

Cytodromus siehe Jeannel pag. 200.

Diaprysius Sicardii May. beschrieb **Jeannel** (Bull. ent. Fr. 1910 p. 11, 9 fig. 2, p. 84 fig. 1[1]), *D. Serullazii* Peyer. mit var. *Perimhoffii* **n. var.** (p. 11 figg. 3, 10, 11), *D. Fagniezii* **n. sp.** (p. 12 figg. 1, 4) Südfrankreich, *D. Mazauricii* May. (p. 12 fig. 5), *D. caudatus* Ab. (figg. 6, 8, 9), *D. caudatissimus* Ab. (fig. 7), dichot. Tab. über die 6 Arten (p. 11—13), *D. Serullazii* Peyerh. (p. 84) mit var. *Peyerimhoffii* Jeann., var. *Mülleri* **n. var.** (p. 85), var. *Piraudii* **n. var.** (p. 85), dichot. Tab. über diese varr. (p. 85). — Siehe auch Jeannel pag. 200.

Drimeotus siehe Jeannel pag. 200.

Fericeus siehe Jeannel pag. 200.

Haplotropidius, Hexaurus siehe Jeannel pag. 200.

Hohenwartia siehe Jeannel pag. 200.

Isereus siehe Jeannel pag. 200.

Leonhardella Setnickii Reitt. von *L. antennaria* Apt. specifisch verschieden nach **Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 318), auch *L.* (*Victorella* Reitt.) gut unterschiedenh (gegen Jeannel) (p. 318). — Siehe auch Jeannel pag. 200.

Leonhardia siehe Jeannel pag. 201.

Leptoderus von *Astagobius* generisch verschieden nach **Reitter** (Wien. ent. Z. 29 p. 143), contra Jeannel. — *L.* (s. str.) *Grouvellei* **n. sp. Jeannel** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 29 fig. 1, 3, 5) Kärnthen, *L. angustatus* Schm. (fig. 4), *L. Hohenwartii* (fig. 2, 6) mit var. *reticulatus* Müll., var. *Dechmannii* Jos., var. *Schmidtii* Mot., dichot. Tab. über 3 Arten. — Siehe auch Jeannel pag. 200.

Mehadiella siehe Jeannel pag. 200. — *Myrmicholeva* siehe Lea pag. 201.

Nargus siehe Holstebroe pag. 197.

Necrophorus siehe Barkowski pag. 197, Jacobson pag. 198.

---

[1]) Die Figuren p. 12 müssen, statt mit „9—12", mit 8—11 bezeichnet sein.

Nemadus siehe Holstebroe pag. 197.
Oryotus siehe Jeannel pag. 200.
Parabathyscia, Parapholeuon, Parapropus siehe Jeannel pag. 200, 201.
Perrinia Fontii **n. sp. Jeannel** (Arch. Zool. Paris. Not. et Rev. 5. 1910. p. CXL fig. 12) Spanien. — Siehe auch Jeannel pag. 200.
Perriniella **n. gen. Jeannel** (Arch. Zool. Paris Not. et Rev. 5. 1910. p. CLXI): *P. Faurae* **n. sp.** (p. CLXII fig. 13, 14) Spanien.
Phacomorphus, Phaneropella, Pholeuon, Pholeuonella, Pholeuonopsis, Proleonhardella, Proleonhardia, Protobracharthron siehe Jeannel pag. 200, 199, 201.
Ptomaphagus siehe Holstebroe pag. 197.
Royerella siehe Jeannel pag. 200.
Sciaphyes, Silphanillus, Sophrochaeta, Spelaeochlamys, Spelaeodromus, Speleobates, Speocharis, Speodiaetus, Speonesiotes siehe Jeannel pag. 199, 200, 201.
Speonesites siehe *Bathyscia.*
Speonomites **n. gen. Jeannel** (Arch. Zool. Paris. Not. et Rev. 5. 1910 p. CL), *Sp. velox* **n. sp.** (p. CLI fig. 1, 2) u. *Sp. nitens* **n. sp.** (p. CLII fig. 3) Spanien.
Speonomus Faurae **n. sp. Jeannel** (Arch. Zool. Paris. Nat et Rev. 5. 1910. p. CLIII fig. 4), *Sp. Delarouzeei* var. *Catalonicus* **n. var.** (p. CLIV), *Sp. Mengelii* **n. sp.** (p. CLIV fig. 5), *Sp. crypticola* **n. sp.** (p. CLV fig. 6, 7), *Sp. punctipollis* **n. sp.** (p. CLVI, fig. 8), *Sp. latrunculus* **n. sp.** (p. CLVII, fig. 9, 10), *Sp. troglodytes* **n. sp.** (p. CLVIII, fig. 11) mit var. *angustior* **n. var.** (p. CLX) Spanien. — *Sp. Fagniezii* **n. sp. Jeannel** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 49) Pyrenecn, *S. longicornis* var. *Fauveaui* Jeann. (pag. 50). — Siehe auch Jeannel pag. 200.
Speophyes siehe Jeannel pag. 200.
Trocharanis, Troglocharinus, Troglodromus, Troglophyes siehe Jeannel pag. 200.
Victorella siehe *Leonhardella.*
Xylodrepa quadripunctata L. var. *basifasciata* **n. var. Schulze** (Int. Ent. Z. IV. p. 20).

Fam. Anisotomidae.

(1 n. gen., 8 n. spp.)

Andreae 1, Everts 1, Fall 1, Heyrovsky 4, Jacobson **4**, Klebs 1, Lea **9**, Leng 1, Méquignon 1, Obenberger 1, 3, Poppius 2, Prossen 1, Roettgen 1, Roubal 8, Sherman 1, Sparre-Schneider 1, Tyl 1, Walker 3, Wuorentaus 1.

Biologie.

Lea (**9**) 1 *Anisostoma* bei Ameisen.

Geographisches.

Andreae (**1**) *Anis.* aus dem Brohltal (Rheinprovinz). — **Everts** (**1**) 3 *Anis.* aus Holland angeführt. — **Heyrovsky** (**4**) *Anis.* in Böhmen. — **Lea** (**9**) 1 *Anisotoma* in Australien. — **Leng** (**1**) *Anis.* aus Georgien. — **Méquignon** (**1**) 1 *Anis.* aus Frankreich. — **Oberberger** (**1**) *Silph.* aus Böhmen, (**3**) *Silph.* neu für Böhmen. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Anis.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (**1**) 14 *Anis.* neu für Kärnthen.

— **Roettgen** (**1**) 1 *Anis.* vom Laacher See. — **Roubal** (8) *Anis.* neu für Böhmen. — **Sherman** (**1**) 1 *Anis.* von Labrador. — **Sparre-Schneider** (**1**) 18 Anis aus Norwegen. — **Tyl** (**1**) *Anis.* neu für Böhmen. — **Walker** (3) *Anis.* bei Oxford. — **Wuorentaus** (**1**) 8 *Anis.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 Gattung aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Jacobson: (Die Käfer Russlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. p. 618—624. *Silphidae.* 3. Subfam. *Liodini,* 8. Trib. *Liodina.*

8. Trib. *Liodina* (14 Gatt. p. 618).

Triarthron Schmidt 2 Arten. — *Hydnobius* Schmidt 13 Arten. — *Chobauticlla* Rt. 1 Art.

Liodes Latr. 73 Arten: *L. rubiginosa* Schm. var. *obscurior* **nom. nov.** (p. 619) für var. *obscura* Fleich. nec Fairm., *L.* (*Oosphaerula*) *badia* Sturm. (tab. 18 fig. 7), L. *Fleischeri* **n. nom.** (p. 621) für *L. subglobosa* Sahlb. nec Reitt.

Cyrtusa Er. 7 Arten. — *Xanthosphaera* Fairm. 1 Art.

Colenis Er. 2 Arten: *C. immunda* Sturm (tab. 18 fig. 8).

Pseudocolenis Rt. 4 Arten. — *Liocolenis* Port. 1 Art. — *Liodinella* Portv. 1 Art. — *Deltocnemis* Sahlb. 1 Art. — *Delios* Port. 1 Art. — *Agaricophagus* Schmidt 2 Arten. — *Stereus* Woll. 1 Art.

9. Trib. *Anisotomina* (5 Gatt. p. 622).

Anisotoma Ill. 8 Arten: *A. humeralis* Fabr. (tab. 18 fig. 9), *A. orbicularis* Hrbst. (tab. 18 fig. 10).

Amphicyllis Er. 7 Arten: *A. globus* Fabr. (tab. 18 fig. 11).

Sphaerolides Portv. 1 Art.

Ansibaris 1 Art: *A. alexiiformis* Rt. (tab. 17 fig. 11).

Agathidium Ill. 74 Arten: *A. seminulum* L. (tab. 18 fig. 12), *A. Portevinii* **n. nom.** (p. 623) für *A. bicolor* Port. nec Sahlb.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 189. — Nur 1 Art, die zu Fam. *Silph.* gestellt ist.

Fam. Anisotomidae.

Anisotoma 1 Art: *An. myrmecophila* **n. sp.** (p. 189) Tasmanien.

Einzelbeschreibungen.

Agathidium siehe Jacobson pag. 204.

Anisotoma opacipennis **n. sp. Fall** (Canad. Entom. 1910. p. 5) Texas, *A. similis* **n. sp.** (p. 5) Californien, *A. antennata* **n. sp.** (p. 6) Californien, *A. sculpturata* **n. sp.** (p. 6) Arizona, *A. obliterata* u. *A. ecarinata* besprochen (p. 7). — *A.* siehe Jacobson (*Liodes*) pag. 204, Lea pag. 204.

Cyrtusa blandissima Zimm. besprach **Fall** (Canad. Ent. 42 p. 7), *C. superans* **n. sp.** (p. 7) Massachusetts.

Liodes siehe Jacobson (*Anisotoma*) pag. 204.
Oosphaerula siehe Jacobson pag. 204.
Stetholiodes **n. gen. Fall** (Canad. Entom. 1910 p. 4), *St. laticollis* **n. sp.** (p. 4) Indiana.

Fam. Leptinidae.

(00 n. gen., 1 n. sp. ?).

Blatchley **1**, Everts 1, Jacobson **4**, Prossen 1.

Geographisches.

Everts (**1**) 1 *Lept.* aus Holland angeführt. — **Prossen** (**1**) 1 *Lept.* neu für Kärnthen.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Leptinidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 271, fig. 133. — Nach Sharp (p. 221[1]) eine neue Art. Dem Ref. nicht zuglängich.
Leptinus testaceus **n. sp.** (p. 271 fig. 133[1]).

Jacobson: (Die Käfer Russlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. 16. Fam. *Leptinidae.*
Leptinus Ph. 1 Art: *L. testaceus* Muell. (tab. 12 fig. 28).

Fam. Clambidae.

(0 n. gen., 1 n. sp.).

Beffa & Gagliardi 1, Jacobson **4**, Klebs 1, Lea **9**, Prossen 1 Wuorentaus 1.

Biologie.

Lea (**9**) *Clambus myrmecophilus* bei Ameisen.

Geographisches.

Beffa & Gagliardi (**1**) 1 *Clamb.* in Toscana. — **Lea** (**9**) 1 *Clambus* in Australien. — **Prossen** (**1**) 1 *Clamb.* neu für Kärnthen. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Clamb.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Clambus* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Jacobson: (Käfer Russlands). p. 624.

---

[1]) Die Angabe „n. sp." bei Sharp ist vielleicht ein Druckfehler. Andernfalls ist ein vergebener Name benutzt.

15. Fam. *Clambidae* (3 Gatt. p. 624).

Calyptomerus Redtb. 4 Arten: *C. alpestris* Redt. (tab. 27 fig. 8).
Clambus Fisch. 6 Arten. — *Loricaster* Muls. 3 Arten.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 190. — Nur 1 Art, die zu den *Silph.* gestellt ist.

Clambus myrmecophilus **n. sp.** (p. 190) Australien.

Einzelbeschreibungen.

Calyptomerus siehe Jacobson pag. 206.
Clambus siehe Jacobson pag. 206, Lea pag. 206.
Loricaster siehe Jacobson pag. 206.

Fam. Corylophidae.

(0 gen., 6 n. spp.)

Blatchley **1**, Csiki 2, 11, Jacobson **4**, Jakovlev 1, Klebs 1, Lea 9, Prossen 1, Sparre-Schneider 1.

Biologie.

Lea (**9**) erwähnt 1 fraglichen *Orthoperus* aus einem Neste von *Colobopis Gasseri.*

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 2 *Cor.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Lea** (**9**) 1 *Corylophus* in Australien. — **Prossen** (**1**) 2 *Coryl.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 1 *Coryl.* aus Norwegen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Corylophus* aus dem ostpreußischen Bernstein auf.

Systematik.

Csiki (**11**) verzeichnete 284 Arten nebst Literatur. (p. 5—28).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated Descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Boll. Ind. Dep. Geol. I p. 501—506, fig. 180—181. — Nach Sharp (p. 263) keine neue Art. Dem Refer. nicht zugänglich.

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. p. 625—628: 19 Fam. *Orthoperidae.*

Fam. *Orthoperidae.* (2 Subfam. p. 625).
I. Subfam. *Sericoderini.* (3 Trib. p. 625).
1. Trib. *Sacciina* (4 Gatt. p. 626).

Sacium Lec. 19 Arten: *S. pusillum* Gyll. (tab. 17 fig. 13).
Arthrolips Woll. 19 Arten. — *Meioderus* Matth. 1 Art. — *Meizoderus* Matth. 1 Art.

2. Trib. *Sericoderina* (2 Gatt. p. 627).

Anisomeristes Matth. 2 Arten.

Sericoderus Steph. 6 Arten: *S. lateralis* Gyll. (tab. 17 fig. 17).

3. Trib. *Corylophina* (5 Gatt. p. 627).

Corylophodes Matth. 1 Art. — *Peltinus* Mus. 5 Arten. — *Microstagetus* Woll. 1 Art. — *Lewisium* Matth. 1 Art.

Corylophus Steph. 8 Arten: *C. sublaevipennis* Duv. (tab. 17 fig. 14).

II. Subfam. *Orthoperini.*

4. Trib. *Orthoperina* (2 Gatt. p. 628).

Rhypobius Lec. 7 Arten.

Orthoperus Steph. 15 Arten: *O. atomus* Gyll. (tab. 17 fig. 18).

Einzelbeschreibungen.

Sacium Matthewsii **n. nom. Csiki** (Rov. Lap. XVII p. 28) für *S. bifasciatum* Matt. 1899 nec Mot. 1858, *S. Leae* **n. nom.** für *S. collare* Lea 1895 nec Matth. 1888, *S. Africanum* **n. nom.** für *S. ellipticum* Reitt. 1908 nec Lea 1895.

Sericoderus Brounii **n. nom. Csiki** (Rov. Lap. XVII p. 28) für *S. basalis* Broun 1893 nec Sharp 1885, *S. Seelandicus* **n. nom.** für *S. fulvicollis* Broun 1893 nec Reitt. 1877, *S. parvus* **n. nom.** für *S. minutus* Lea 1895 nec Matth. 1894.

Fam. Phaenocephalidae.

Csiki 11, Jacobson **4**.

Systematik.

Csiki (11) verzeichnete die Literatur der einzigen Art *Phaenocephalus castaneus* Woll. (p. 29).

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. p. 625. 18. Fam. *Phaenocephalidae.*

Phaenocephalus Woll. 1 Art.

Fam. Sphaeriidae.

Csiki 11, Jacobson **4**.

Systematik.

Csiki (11) verzeichnete 6 Arten *Sphaerius* nebst Literatur (p. 34—35).

Umfassende Arbeit.

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. p. 628: 20. Fam. *Sphaeriidae.*

Sphaerius Waltl. 2 Arten: *S. acaroides* Waltl. (tab. 17 fig. 15).

Fam. Trichopterygidae.

(0 n. gen., 0 n. spp.)

Blatchley **1**, Britten & Newbery **1**, Donisthorpe 5, Everts 1, 2, Haars 1, Helliesen 1, Jacobson **4**, Klebs 1, Lea **9**, Pillich 1, Porta, 1, Prossen 1, Sparre-Schneider 1, Steuer 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Haars (1) 4 *Trich.* in Maulwurfsnestern. — **Lea** (9) 4 *Rodwaia* bei Ameisen.

Geographisches.

Donisthorpe (5) *Ptinella Britannica* in England. — **Everts** (1) 4 *Trich.* aus Holland angeführt. — **Helliesen** (1) 2 *Trich.* in Norwegen. — **Lea** (9) 4 *Rodwaia* in Australien. — **Pillich** (1) *Trich.* aus Ungarn — **Prossen** (1) 8 *Trich.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (1) 10 *Trich.* aus Norwegen. — **Steuer** (1) *Trich.* am Meeresstrande u. in den Salinen. — **Wuorentaus** (1) 1 *Trich.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 2 *Trich.* aus dem ostpreussischen Bernstein den Gattungen nach auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Trichopterygidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 485—490. Nach Sharp keine neuen Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Britten & Newbery: A revision of the British species of *Ptenidium* Erichs. Ent. Month. Mag. 46. p. 178—183. — Dichot. Tabelle.

Ptenidium Erichs. mit 3 Subgen. 10 Arten (p. 179—181): *Pt.* (*Matthewsium* Flach) *Gressneri* Gillm. (p. 179, 181, 183 fig. A a, b, c), *Pt. laevigatum* Gillm. = *Pt. Bruckii* Matth. (p. 179, 181, 183 fig. B a, b, c), *Pt. turgidum* Thoms., — *Pt.* (*Wankowiczium* Flach) *intermedium* Wank. (p. 179, 181, 183 fig. C b, c), — *Pt.* (*Ptenidium*) *punctatum* Gyll., *Pt. fusicorne* Er., *Pt. myrmecophilum* Mots. (*formicetorum* Kr.), *Pt. pusillum* Gyll. (*apicale* Er. (fig. D b, c), *Pt. Brisoutii* Matth. = *nitidum* Bris. nec Heer., — *Pt.* (*Gillmeisterium* Flach) *nitidum* Heer (*pusillum* Er. nec Gyll., *laeviginatum* (pars) Matth. nec Gyll. (fig. E b, c).

Jacobson: (Die Käfer Russlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910. p. 629—635. 21. Fam. *Trichopterygidae.*

Fam. *Trichopterygidae* (20 Gatt. p. 629).

Nossidium Er. 3 Arten: *N. pilosellum* Marsh. (tab. 17 fig. 19).

Ptenidium Er. 28 Arten: *P. evanescens* Marsh. (tab. 18 fig. 5).

Comptodium Motsch. 1 Art.

Ptilium Er. 9 Arten: *P.* (*Millidium* Motsch.) *minutissimum* Ljungh. (tab. 18 fig. 4).

Micridium Motsch. 3 Arten. — *Euryptilium* Matth. 2 Arten. — *Throscidium* Matth. 1 Art. — *Ptiliolum* Flach 15 Arten.

Oligiella Flach 1 Art: *O. foveolata* Allib. (tab. 17 fig. 20).

Actidium Matth. 6 *Arten.* — *Microptilium* 1 Art.

Ptinella Motsch. 7 Arten: *P. aptera* Guér. (tab. 17 fig. 23).

Pteryx Matth. 1 Art. — *Micado* Matth. 1 Art.

Nephanes Thoms. 1 Art: *N. Titan* Newm. (tab. 17 fig. 21).

Smicrus Matth. 1 Art. — *Baeocrara* Thoms. 2 Arten.
Trichopteryx 47 Arten: *T. atomaria* Deg. (tab. 18 fig. 3).
Actinopteryx Matth. 1 Art. — *Astatopteryx* Perr. 1 Art.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Vict. 23. p. 196. — 4 Arten aus Ameisennestern besprochen, ohne Beschr.

Rodwayia minuta Lea, *R. occidentalis* Lea, *R. orientalis* Lea., *R. ovata* Lea.

Einzelbeschreibungen.

Gillmeisterium siehe Britten & Newbery, pag. 208.
Matthewsium siehe Britten & Newbery pag. 208.
Millidium siehe Jacobson pag. 208.
Ptenidium siehe Britten & Newbery pag. 208.
Pteryx Ganglbaueri Erics. übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p.217).
Wankowiczium siehe Britten & Newbery pag. 208.

Fam. Eucinetidae.

Deville 2.

Deville (2) *Eucin.* in Corsica.

Fam. Hydroscaphidae.

Jacobson **4.**

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Jacobson: (Die Käfer Russlands und West-Europas.) VIII. Lief. 1910. p. 635: 22. Fam. *Hydroscaphidae.*

Hydroscapha Lec. 3 Arten: *H. Sharpii* Rt. tab. 17 fig. 16).

Fam. Scaphidiidae.

(0 gen., 6 n. spp.)

Blatchley **1**, Csiki 10, Fall 4, Jakovlev 1, Prossen 1, Sparre-Schneider 1, Wuorentaus 1.

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 3 *Staph.* aus dem Gouv. Wjatka.

Prossen (**1**) 1 *Scaph.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 1 *Scaph.* aus Norwegen. — **Wuorentaus** (**1**) 1 *Scaph.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Systematik.

Csiki (**10**) verzeichnete 245 Arten nebst Literatur (p. 4—21).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Scaphididae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 490—497 fig. 174—177. — Nach Sharp (p. 221) 2 neue Arten. Dem Refer. nicht zugänglich.

Baeocera punctipennis **n. sp.** (p. 494).
Scaphisoma distincta **n. sp.** (v. 496).

Jacobson: (Die Käfer Rußlands und West-Europas). VIII. Lief. 1910 p. 635—637: 23. Fam. *Scaphidiidae.*

Fam. *Scaphidiidae.* (2 Subfam. p. 635—636).

I. Subfam. *Scaphidiini* (3 Gatt. p. 636[1]).

Ascaphium Lew. 3 Arten.
Scaphium Kirby 4 Arten.
Episcaphium Lew. 1 Art.
Cyparium Er. 1 Art. *C. Sibiricum* Solsk. (tab. 17 fig. 24).
Scaphidium Ol. 11 Arten: *S. quadrimaculatum* Ol. (tab. 18 fig. 1).

II. Subfam. *Scaphosomini* (4 Gatt. p. 636).

Scaphoschema Rt. 1 Art.
Scaphosoma Leach. 25 Arten: *S. agaricinum* L. (tab. 18 fig. 2).
Baeocera Er. 4 Arten. — *Toxidium* Lec. 1 Art.

Einzelbeschreibungen.

Baeocera humeralis **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 116) Washington St. — Siehe auch Blatchley pag. 210.

Scaphisoma Dakotana **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 116) Dakota, *Sc. semiopaca* **n. ssp.** (p. 117) Texas, *Sc. ornata* **n. sp.** (p. 117) Alabama, *Sc. terminata* Melsh., *Sc. pusilla* Lec. *Sc. apicale* Horn (p. 119). — Siehe auch Blatchley pag. 210.

Fam. Histeridae.

(1 n. gen., 49 n. spp.).

Andreae 1, Beffa & Gagliardi 1, Bickhardt 5, 7, 9, Blatchley **1,** Blattny 1, Broun 1, Buysson 1, Everts 1, 2, Fall 4, Frankenberger 1, Haars 1, Jacobson **4,** 6, Jakovlev 1, Kaufmann 1, Klebs 1, Kolbe 4, Kuhnt **4,** Lewis 1, Lea **9,** Lüderwaldt 3, Méquignon 1, J. Müller 1, Pic 13, 37, Pillich 1, Prossen 1, Reitter 2, 22, 26, Sparre-Schneider 1, Tremoleras 1, Tyl 1, Wheeler 1, Wuorentaus 1, Zeman 2.

Biologie.

Buysson (**1**) Biol. über *Hist.* — **Frankenberger** (**1**) *Hister stercorarius* Hoffm., *H. ventralis* Mars. bei Kaninchen, *Gnathomus punctulatus* Thoms. bei Eichhörnchen. — **Haars** (**1**) 3 *Hist.* in Maulwurfsnestern. — **Kuhnt** (**4**) Larve (fig. 2a) von *Platysoma oblongum* Fbr. (p. 48 fig. 2a), Puppe von *Hister unicolbe* Müll. (fig. 2b). — **Lea** (**9**) 7 *Chlamydopsis* bei Ameisen. — **Lüderwaldt** (**3**) Hist. an Cadavern. — **Wheeler** (**1**) *Hetaerius brunnipennis* bei Ameisen (p. 387 fig. 229).

Geographisches.

Andreae (**1**) *Hist.* aus dem Brohlthal (Rheinprovinz). — **Beffa & Gagliardi** (**1**) 1 *Hist.* in Toscana. — **Bickhardt** (**9**) 2420 Arten der

[1]) Charakterisiert sind nur 3 Gatt.

ganzen Erde. — **Blattny** (**1**) 2 *Hist.* aus Böhmen. — **Everts** (**1**) 8 *Hist.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 16 Arten aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 8 *Hist.* von den Seychellen (p. 21—22). — **Lea** (**9**) 7 *Chlamydopsis* in Australien. — **Méquignon** (**1**) 2 *Hist.* aus Frankreich. — **Pillich** (**1**) *Hist.* aus Ungarn. — **Prossen** (**1**) 6 *Hist.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 1 *Hist.* aus Norwegen. — **Tremoleras** (**1**) *Hist.* aus Uruguay. — **Tyl** (**1**) *Hist.* neu für Böhmen. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Hist.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (**2**) *Hist.* in Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 5 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Bickhardt (**9**) verzeichnete 2420 Arten nebst Literatur (p. 3—137).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley (**1**): An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* .. in Indiana. Fam. *Histeridae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 598—628 fig. 229—236. — Nach Sharp (p. 221—222) Beschreibungen von 4 neuen Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Hister osculatus **n. sp.** (p. 607).

Saprinus simulatus **n. sp.** (p. 621 fig. 236), *S. oviformis* **n. sp.** (p. 622), *S. Lakensis* **n. sp.** (p. 623).

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. Fam. XXI. *Histeridae.* Ent. Rund. 27. p. 48—50. — Dichot. Tab. über 19 Gatt., die in möglichst unnatürlicher Reihenfolge behandelt werden.

Hololepta Payk. (p. 49 fig. 3, 3a, 3b, 3c).
Hetaerius Er. (p. 49 fig. 10, 10a).
Satrapes Schm. (p. 49 fig. 11).
Dendrophilus Leach (p. 49 fig. 12, 12a, 13).
Carcinops Mars. (p. 49 fig. 14).
Paromalus Er. (p. 49 fig. 15, 2c).
Platysoma Leach (p. 49 fig. 16).
Hister L. (p. 49 fig. 17, 17a, 17b, 2d).
Epierus Er. (p. 49 fig. 18).
Tribalus Er. (p. 49 fig. 20).
Saprinus Er. (p. 50 fig. 19, 20 p. 49).
Gnathoncus Duv. (p. 50 fig. 22).
Myrmetes Mars. (p. 50 fig. 23).
Onthophilus Leach (p. 50 fig. 24).
Plegaderus Er. (p. 50 fig. 25).
Tepetrius Er. (p. 50 fig. 26).
Bacanius Lec. (p. 50 fig. 27).
Atraeus Leach (p. 50 fig. 28, 30).
Acritus (p. 50 fig. 29, 31).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Vict. 23. p. 196—207.

Chlamydopsis formicicola King (tab. XXVI fig. 15), *Ch. reticulata* **n. sp.** (p. 199 tab. XXVI fig. 16) Australien, *Ch. excavata* **n. sp.** (p. 200 tab. XXVI fig. 17) Tasmanien, *Ch. longipes* **n. sp.** (p. 201 tab. XXVI fig. 18), *Ch. glabra* **n. sp.** (p. 203 tab. XXVI fig. 19 tab. XXVII fig. 46), *Ch. carbo* **n. sp.** (p. 204 tab. XXVI fig. 20, tab. XXVII. fig. 47, 48) u. *Ch. variolosa* **n. sp.** (p. 206 tab. XXVI fig. 21) Australien.

Einzelbeschreibungen.

Bacanius rhombophorus und *B. Soliman* besprach **Kaufmann** (Rov. Lap. XVII p. 69, 127).

Byzenia siehe *Chlamydopsis*.

Chlamydopsis (*Byzenia*) *formicicola* King 1869 besprach **Lewis** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 6. p. 57). — Siehe auch Lea pag. 211.

Contipus Somaliensis **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 53) Somaliland.

Coptotrophis ornatula **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 46) Brasilien, *C. Mendozae* **n. sp.** (p. 46) Argentinien.

Cornillus binodulus **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 52) Brasilien.

Dendrophilus Championis Lew. = *D. punctatus* Hbst. var. nach **Bickhardt** (Ent. Bl. 1910 p. 185).

Discoscelis Argentinae Lew. = *D. Arechavaletae* Mars var. nach **Bickhardt** (Ent. Bl. 1910 p. 185).

Ebonius aequatorius **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 51) Ecuador.

Exorhabdus **n. gen. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 53) für *Hister afer* Payk, *H. aeneus, Africanus, Angoniensis, crenulatus, Marshallii, Nyassae, similis* u. *Zambesius* Lew.

Epierus rufescens Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1 1910 p. 24) Neu-Seeland.

Hister quadrimaculatus L. (fig. 1) mit var. *semimarginatus* **n. var. Bickhardt** (Ent. Bl. 1910 p. 177, 180) Bosnien, var. *Cephallenicus* Dan. (p. 177, 180), var. *rufipennis* **n. var.** (p. 179), var. *uniformis* Ol. (fig. 2, 9) var. *sinuatus* Thunb. (fig. 3), var. *Marshami* Steph., var. *sexpustulatus* **n. var.** (p. 179 fig. 7), var. *intermedius* Fuente (fig. 5), var. *humerosus* **n. var.** (p. 180 fig. 4), var. *latepictus* **n. var.** (p. 180 fig. 7) var. *gagates* Ill., var. *Pelopis* Mars., var. *contaminatus* Dan., dichot. Tab. über 10 varr. (p. 179—180), *H. pustulosus* Gen. var. *nigripennis* **n. var.** (p. 180), *H. Leonhardii* **n. sp.** (p. 180) Kiachta, *H. Ertlii* **n. sp.** (p. 181 fig. 10) Kongostaat, *H. crenatipennis* **n. sp.** (p. 182) Deutsch-Ostafrika, *H. Herero* **n. sp.** (p. 183) Südwestafrika, *H. longus* **n. sp.** (p. 184) Cephalonien, *H. arenicola* Thoms., *H. Leonii* **n. nom.** (p. 225) für *H. cavifrons* Leoni 1907 nec Mars. 1854, — *H.* (*Eugrammicus*) *Lewisii* **n. nom.** (p. 225) für *H. sinuosus* Lew. 1906 nec Lew. 1900, *H. Georgei* **n. nom.** (p. 225) für *H. fractistrius* Lew. 1906 Septemb. nec Lew. 1906 April. — *H. Bickhardtii* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29 p. 38) Turkestan, *H. stercorarius* Hoffm. mit var. *Götzelmannii* Bickh. (p. 38). — *H. simulator* **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 54) Senegalien, *H. Asoka* **n. sp.** (p. 55) Indien, *H. Beltii* **n. nom.** (p. 56) für *H. castaneus* Lew. 1885, *H. bimaculatus* L. gehört zu *Peranus*. — *H. temporalis* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 120) u. *H. humilis* **n. sp.** (p. 120) Arizona, *H. gagates* **n. sp.** (p. 121) Californien. — Siehe auch Blatchley pag. 211.

Hololepta Nepalensis **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 43) Nepal.

Hypocaccus varians Sch. 1890 besprach **Lewis** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 6. p. 58). — Siehe auch *Saprinus*.

Notodoma Lewisii **n. sp. Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 164) Syrien.

Pachycraerus hyalus **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 56) Französisch-Congo.

Platylister pacificus **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 50) Neu-Caledonien,

Pl. patruus **n. sp.** (p. 50) Neue Hebriden, *Pl. bandae* Lew. 1909 = *placitus* Lew. 1906 (p. 50).

Platysoma Brahmanii **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 51) Bengalen.

Saprinus maculatus var. *stigmula* **n. var. Bickhardt** (Ent. Bl. 1910 p. 185 fig. 11) Transkaspien, *S. limatus* Mars., *S. Walkeri* **n. nom.** (p. 186[1]) für *S. rufripes* Lew. 1885 nec Erichson 1834, *S. Bonariensis* Mars. = *S. nigrita* Blanch. (p. 186), *S. myrmecophilus* **n. sp.** (p. 223 fig.) Montevideo in Ameisenhaufen, — *S.* (*Hypocaccus*) *apricarius* Er. = *Brasiliensis* Payk. var. (p. 225), *S.* (*Pachylobus*) *Theryi* **n. nom.** (p. 225) für *S. Schmidtii* Ther. 1897 nec Richt. 1889. — *S. Schatzmayrii* **n. sp. Müller** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 129) Saloniki. — *S. Akininii* Schm. = *mimulus* Reitt. = *Styphrus corpulentus* Mot. nach **Jacobson** (Bull. Fr. 1910 p. 263). — *S. aerarius* **n. nom. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 57) für *S. aeratus* Lew. 1909 nec Er. 1834. — Siehe auch Blatchley pag. 211.

Styphrus siehe *Saprinus* u. *Xenonychus*.

Teretriosoma biguttatum **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 47) Queensland, *T. centenarium* **n. sp.** (p. 48) Argentinien, *T. striatum* **n. sp.** (p. 48) Mexico.

Teretrius Alfierii **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 9) Ägypten. — *T. Alfierii* Pic 1910 wiederholte **Pic** (Bull. Egypt. III p. 152). — *T. marginatus* **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 49) Indien.

Trypanaeus terebrans **n. sp. Lewis** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 44) Bolivia, *Tr. Colombiae* **n. sp.** (p. 45) Columbien.

Xenonychus Woll. 1864 = *Styphrus* Mot. 1845 nach **Jacobson** (Bull. Fr. 1910 p. 263). — *X. altus* Lewis beschrieb **Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 13), *X. tridens* Duv., *X. laevidorsis* **n. sp.** (p. 13) Transcaspien.

Fam. Endomychidae.

(2 n. gen., 3 n. spp.)

Apfelbeck 1, Blatchley **1**, Bugnion 1, Csiki 3, 9, Feytaud 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Kuhnt 4, Poppius 2, Schaufuss **3**, Sicard 1.

Biologie.

Bugnion (**1**) Larve von *Eumorphus pulchripes* Gerst. (p. 282 tab. XI fig. 2—4), Puppe (p. 284 tab. XI fig. 5, 6). — **Kuhnt** (**4**) Larve von *Lycoperdina Bovistae* (p. 163 fig. 1). **Schaufuss** (**3**) Larven von *Lycoperdina* (p. 527), *Endomychus* (p. 529). — **Sicard** (**1**) citirte Xambeu's Beschreibungen der Larven von *Haploscelis atratus* Kl. und von *Stenotarsoides russatus* Gorh. als von Csiki in *Col.* Cat. (p. 24, 52) ausgelassen.

Geographisches.

Apfelbeck (**1**) *Endom.* aus der Balkanhalbinsel. — **Csiki** (**3**) *Dapsa* (*Phylira*) *Fodorii* Cs. neu für Ungarn. — **Jakovlev** (**1**) 1 *End.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 2 *Endom.* von den Seychellen (p. 34—35). — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *End.* im arctischen Gebiete.

[1]) Der neue Name ist nur dann notwendig, wenn Lewis die Art wirklich beschrieben und nicht bloß genannt hat.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 13 *Endom.* aus dem ostpreussischen Bernstein, der Gattung nach, auf.

Systematik.

Csiki (**9**) verzeichnete 651 Arten nebst Literatur (p. 3—68).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Endomychidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 533—539 fig. 198—201. — Nach Sharp (p. 262) 1 neue Art und 1 neue var. Dem Ref. nicht zugänglich.

Rhymbus Ulkei var. *granulatus* **n. var.** (p. 535).

Symbiotes Duryi **n. sp.** (p. 536).

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabelle der Käfer Deutschlands. XXXIX. Fam. *Endomychidae,* Anfang. Ent. Rund. 27. p. 163. Forts. 1911.

Sphaerosoma Leach (p. 163 fig. 6, 7, 9).

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Endomychidae.* p. 522—530.

Fam. *Endomychidae* (4 Subfam. p. 522).

I. Subfam. *Sphaerosominae.*

Sphaerosoma Leach (= *Alexia* Steph.) 2 Arten.

II. Subfam. *Mycetaeinae.* (2 Gruppen p. 523).

Gruppe *Mycetaeini* (4 Gatt. p. 524).

Eponomastus Buyss. (= *Symbiotes* Redtb.) 1 Art.

Mycetaea Steph. 1 Art.

III. Subfam. *Endomychinae* (5 Gatt. p. 525).

Dapsa Latr. 2 subg. (p. 526), 1 Art.

Lycoperdina Latr. 2 subg. (p. 527): 2 Arten: *L.* (s. str.) *bovistae* F. (tab. 22 fig. 8), *L.* (subgen. *Golgia* Muls.) *succincta* L. (tab. 22 fig. 7).

Mycetina Muls. 1 Art: *M. cruciata* Schall. (tab. 22 fig. 6).

Endomychus Panz. 1 Art: *E. coccineus* L. (tab. 22 fig. 5).

Einzelbeschreibungen.

Alexia (*Lamprosphaerula* **n. subg.**) **Apfelbeck** (Verh. Zool. bot. Ges. Wien. 60 p. [41] „*Sphaerosoma*") für *A. globosa* u. *glabra,* — *A.* (*Neosphaerula* **n. subg.** (p. [41]) für *A. laevicolle* Reitt. — *A. basicollis* Fairm. 1893 = err. typ. statt *Alesia basicollis* = *Coelophorus pentas* Muls., *Cocc.,* nach **Sicard** (Bull. Fr. p. 163). — Siehe auch Kuhnt (*Sphaerosoma*) pag. 000.

Ancylopus bivittatus Perch. beschrieb **Sicard** (Bull. Fr. p. 163).

Cyrtomychus **n. gen. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 p. 35), *C. coccinelloides* **n. sp.** (p. 36) Seychellen.

Eumorphus pulchripes Gerst. bildete ab **Bugnion** (Ann. Fr. 78 p. 282 tab. XI fig. 1).

Indalgus bivittatus Fairm. 1897 besprach **Sicard** (Bull. Fr. p. 163) als von Csiki in *Col.* Cat. (p. 31) ausgelassen.

Lamprosphaerula, Neosphaerula siehe *Alexia.*

Pseudalexia **n. gen. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 p. 34), *Ps. Sechellarum* **n. sp.** (p. 35) Seychellen.
Rhymbus siehe Blatchley pag. 214.
Symbiotes siehe Blatchley p. 214.

Fam. Erotylidae.

(2 n. gen., 76 n. spp.)

Blatchley **1**, Broun 1, Csiki 6, 7, Eichelbaum 2, Everts 1, Grouvelle 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kuhnt 1, **4**, Lea **9**, Prossen 1, Ritsema 1, Schaeffer 2, Tremoleras 1.

Biologie.

Eichelbaum (2) Larve u. Puppe von *Brechmotriplax Usambarensis* Eich. (p. 235—240 fig. 25—36. — **Kuhnt (4)** Larve von *Aulacochilus Chevrolatii* Lac. (p. 131 fig. 1), Puppe (fig. 1a). — **Lea (9)** *Tritomidea Tasmaniae, Episcaphula termitophila* bei Ameisen und bei Termiten.

Geographisches.

Everts (1) 1 *Erot.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev (1)** 5 *Erot.* aus aus dem Gouv. Wjatka. — **Lea (9)** 1 *Trichomidea*, 1 *Episcaphula* in Australien. — **Prossen (1)** 1 *Erot.* neu für Kärnthen. — **Tremoleras (1)** *Erot.* aus Uruguay.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 14 *Erot.* aus dem ostpreussischen Bernstein, nach Gattungen, auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Erotylidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 202—207. — Nach Sharp (p. 261) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXIV. Fam. *Erotylidae.* Ent. Rund. 27. p. 131, 138. — Dich. Tab. über 8 Gatt.

Dacne Latr. (p. 131 fig. 4, 4a, 5).
Combocerus Bed. (p. 138 fig. 5, 7).
Triplax Payk. (p. 138 fig. 8, 8a).
Tritoma Fbr. (p. 138 fig. 9).
Xenoscelis Woll. (p. 138 fig. 10, 10a).
Cryptophilus Reitt. (p. 138 fig. 11).
Diphyllus Steph. (p. 138 fig. 12, 13).
Diplocoelus Guer. (p. 138 fig. 14, 15).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of ants etc. Proc. Roy. Roy. Soc. Victor. 23. p. 226—228. — Die neuen Arten beschrieben.

Fam. Erotylidae.

Tritomidea Tasmaniae **n. sp.** (p. 226 tab. XXIV fig. 26) Tasmanien.
Episcaphula termitophila **n. sp.** (p. 227 tab. XXVI fig. 27) mit var. *subapicalis* **n. var.** (p. 228) Australien.

Einzelbeschreibungen.

Aegithus decoloratus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 249 fig. 13) Columbien.

Amblyopus concolor **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 232) Nilgiri Hills.

Aulacochilus abdominalis **n. sp. Csiki** (Ann. Mus. Nat. Hungar. VIII 1910 p. 444) Tonking, *Au. Papuanus* **n. sp.** (p. 444) Neu-Guinea. — *Au. Mocsaryi* **n. sp. Csiki** (Rov. Lap. XVII p. 177) Australien.

Brachymerus siehe *Brachysphaenus*.

Brachysphaenus (*Morphoides*) *maculicollis* **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 254) Brasilien, *B. signaticollis* **n. sp.** (p. 254) Brasilien, *B. simplex* Lac. — *B.* (*Sternolobus*) *ellipticus* **n. sp.** (p. 255) Merida, *B.* (*Sternolobus*) *atricaudatus* **n. sp.** (p. 256 fig. 15) Ecuador, — *B.* (*Megaprotus*) *laevipennis* **n. sp.** (p. 256) Cayenne, *B. octolinearis* **n. sp.** (p. 257 fig. 16) Peru, *B. Argus* **n. sp.** (p. 257 fig. 17) Bahia, *B. clarosignatus* **n. sp.** (p. 258) Cayenne, *B. patruelis* **n. sp.** (p. 259 fig. 18) Brasilien, *B. luctuosus* **n. sp.** (p. 260) Matto Grosso, — *B.* (*Iphiclus*) *claropictus* **n. sp.** (p. 260) Paraguay, *B. guttiger* **n. sp.** (p. 261) Peru, *B. sedecimmaculatus* var. *discedens* **n. var.** (p. 261), *B. ocellatus* **n. sp.** (p. 262 fig. 19) Bahia, — *B.* (*Habrodactylus*) *obliquatus* **n. sp.** (p. 262) Peru, B. *bisquadripunctatus* **n. sp.** (p. 263, 338, fig. 20 „*octopunctatus*" err. typ.) Brasilien, *B. scutulatus* **n. sp.** (p. 264, 265, fig. 21) Brasilien, *B. decemplagiatus* **n. sp.** (p. 264, 265) Brasilien, dichot. Tab. über 4 Arten (p. 265), — *B.* (*Brachymerus*) *brunneostriolatus* **n. sp.** (p. 265 fig. 22) Bahia.

Brechmotriplax **n. gen. Eichelbaum** (Z. wiss. Ins.-Biol. VI p. 236), *Br. Usambarensis* **n. sp.** (p. 236—238 [1]) Usambara.

Callischyrus apicatus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit 1910 p. 231) Ecuador.

Cryptodacne ferrugata Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1910 p. 78) Neu-Seeland.

Cyclomorphus Sicardii **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 248) Peru.

Cyrtomorphus Bengalensis Guér. beschrieb **Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 232) *C. quadrimaculatus* Kirsch., *C. inversus* Cr., *C. pardalinus* Gorh., *C. craticularis* var. *Sumatrensis* **n. var.** (p. 233) Sumatra, *C. minimus* **n. sp.** (p. 233, 236) Nilgiri Hills, *C. circulus* **n. sp.** (p. 233, 235), *C. sexmaculatus* **n. sp.** (p. 234, 235) und *C. Moultonis* **n. sp.** (p. 234, 237, fig. 6) West-Borneo, dichot. Tab. über 19 Arten (p. 235—237).

Encaustes Andrewesii **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 224) Ceylon, *E. sulcata* Gorh., *E. marginalis* Crotch, mit var. *hamata* **n. var.** (p. 225) Borneo.

Episcaphula nigropygialis **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 221) Zanzibar, *E. laevipennis* **n. sp.** (p. 221, fig. 2) Molukken, *E. bellopicta* **n. sp.** (p. 222) Mohoro, *E. lepida* **n. sp.** (p. 222) Nilgiri Hills, *E. terminalis* **n. sp.** (p. 223, 224, fig. 3) Guinea, dichot. Tabelle über 6 Arten (p. 224). — Siehe auch Lea pag. 215.

Erotylus bellopictus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 266, fig. 23) Argentinien, *E. tectiformis* **n. sp.** (p. 267) Matto Grosso, *E. toxophorus* Lac., *E. pretiosus* var. *infasciatus* **n. var.** (p. 268).

Habrodactylus siehe *Brachysphaenus*.

Hapalips Texanus **n. sp. Schaeffer** (Journ. Ent. New York 18. p. 210) Texas.

---

[1]) Den Namen der neuen Art erfährt man in der sehr unvollständigen Beschreibung (die durch die Beschreibung der Puppe unterbrochen ist) nicht, sondern muß ihn aus der Überschrift p. 235 errathen.

Helota Lujae **n. sp. Ritsema** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 219, 222) Congo, dichot. Tab. über 4 Arten (p. 221—222).

Iphiclus siehe *Brachysphaenus.*

Ischyrus lineatus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 228, 231) Goyaz, *I. conductus* **n. sp.** (p. 229, 231) Brasilien, *I. tetragrammus* **n. sp.** (p. 230, 231, fig. 5) Argentinien, dichot. Tab. über die 3 Arten p. 231.

Linodesmus X-flavum **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 220 „*x-flavus*" err. typ.) Congo.

Lybas humeralis **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 248) Guyana, *L. atripennis* Erichs.

Megaprotus siehe *Brachysphaenus.*

Megischyrus octostriatus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 227 fig. 4) Brasilien, *M. Jurinei* Lac.

Micrencaustes lunnlata M. L. besprach **Kuhnt** (D. ent. Z. 1910 p. 225).

Morphoides siehe *Brachysphaenus.*

Mycotretus derasofasciatus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 237 fig. 7) Peru, *M. expressus* **n. sp.** (p. 237) Goyaz, *M. maculosus,* Dup. *M. ocellatus* var. *consociatus* **n. var.** (p. 238) Bogota, *M. stillatus* **n. sp.** (p. 239) Caracas, *M. spadiceus* Gorh., *M. interstitialis* **n. sp.** (p. 239 fig. 8) Panama, *M. discipennis* **n. sp.** (p. 240 fig. 9) mit var. *conductus* **n. var.** (p. 240) St. Catharina, *M. sexlineatus* **n. sp.** (p. 241 fig. 10) Brasilien, *M. ziczac* **n. sp.** (p. 241) Columbien, *M. thoracicus* **n. sp.** (p. 242 fig. 11) Peru, *M. quadristriolatus* **n. sp.** (p. 242) Peru, *M. virgatus* **n. sp.** (p. 243) Brasilien, *M. fascipennis* **n. sp.** (p. 244) Surinam, *M. graphoderus* Lac. mit var. *thoracicus* **n. var.** (p. 244) und var. *strigipennis* **n. var.** (p. 244).

Oocyanus brunnipes **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 231) Cuba.

Paratritoma Bruchii **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 245, 246, fig. 12) Santa Fé, *P. melanoderes* **n. sp.** (p. 245, 246) Columbien, *P. atricaudata* **n. sp.** (p. 246) Venezuela, dichot. Tab. über 8 Arten (p. 246—247).

Prepopharus undatus var. *atroflavus* Crotch. beschrieb **Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 269 fig. 25), *P. undatus* var. *polyscriptus* **n. var.** (p. 270 fig. 26) Cayenne.

Priotelus zebra **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 269 fig. 24) Rio Manes.

Pselaphacus procerus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 226) Argentinien, *P. atricollis* **n. sp.** (p. 226) Argentinien, *P. concinnus* **n. sp.** (p. 227) Guatemala, *P. rubricatus* Herbst.

Sternolobus siehe *Brachysphaenus.*

Tapinotarsus maculatus var. *octomaculatus* **n. var. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 270) Bogota.

Triplatoma arcuata **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. p. 219 fig. 1) Sumatra.

Triplax carminea **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 247) Madagascar.

Tritoma sellata **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 247) Nord-Amerika.

Tritomidea rubripes Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 78) Neu-Seeland. — Siehe auch Lea pag. 215.

Typocephalus tricolor **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 266) Oriba.

Xenoscelinus **n. gen. Grouvelle** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 143), *X. Malaicus* **n. sp.** (p. 144) Sumatra.

Zonarius limbatus **n. sp. Kuhnt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 249, 253 fig. 14) Columbien, *Z. melanoderes* **n. sp.** (p. 250, 252) Kordilleren, *Z. fractus* Crotch, *Z. convexiusculus* Crotch, *Z. duodecimmaculatus* **n. sp.** (p. 251, 252) Brasilien, dichot. Tab. über 19 Arten (p. 251—253).

Fam. ***Cryptophagidae.***

(0 n. gen., 4 n. spp.).

Blatchley **1**, Blattny 1, Broun 1, Donisthorpe 1, Dunlop 1, Everts 1, 2, Feytaud 1, Grouvelle 4, Haars 1, Halbert 1, Helliesen 1, Jakovlev 1, Joy 3, Klebs 1, Kuhnt **4**, Lokay 3, Newbery 1a, Pillich 1, Poppius 2, Prossen 1, Sparre-Schneider 1, Walker 3, Wuorentaus 1, Zeman 2.

Biologie.

Dunlop (**1**) 1 *Crypt.* in einem Dachsbau. — **Haars** (**1**) 8 *Crypt.* in Maulwurfsnestern. — **Kuhnt** (**4**) Larve von *Cryptophagus* (p. 123 fig. 1A).

Geographisches.

Blattny (**1**) 2 *Crypt.* aus Böhmen. — **Donisthorpe** (**1**) *Crypt.* auf der Insel Wight. — **Everts** (**1**) 4 *Crypt.* aus Holland angeführt. — **Halbert** (**1**) *Crypt.* in England. — **Helliesen** (**1**) 2 *Crypt.* in Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 9 *Crypt.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Lokay** (**3**) 1 *Crypt.* neu für Böhmen. — **Newbery** (**1a**) 1 *Crypt.* neu für die Insel Wight. — **Pillich** (**1**) *Crypt.* aus Ungarn. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Crypt.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (**1**) 18 *Crypt.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 16 *Crypt.* aus Norwegen. — **Walker** (**3**) *Crypt.* bei Oxford. — **Wuorentaus** (**1**) 5 *Crypt.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (**2**) *Crypt.* in Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 8 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* in Indiana. Fam. *Cryptophagidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 569—582 fig. 214—217. Nach Sharp (p. 223) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXI. Fam. *Cryptophagidae.* Ent. Rund. 27. p. 123.

Telmatophilus Heer (p. 123 fig. 3, 3a).
Pharaxonotha Reitt. (p. 123 fig. 4).
Antherophagus Latr. (p. 130 fig. 5, 5a, 5b, 6).
Paramecosoma Cart. (p. 130 fig. 8).
Henoticus Thoms. (p. 130 fig. 9, 10a).
Pteryngium Reitt. (p. 130 fig. 10b, 11).
Emphylus Er. (p. 130 fig. 12, 13a).

Micrambe Thoms. (p. 130 fig. 14, 14a, 14b).
Cryptophagus Hrbst. (p. 130 fig. 13, 13a, 15, 16A, 16B).
Caenoscelis Thoms. (p. 130 fig. 18, 18a).
Atomaria Steph. (p. 130 fig. 17, 17A, 17B).
Ootypus Ganglb. (p. 130 fig. 19, 21).
Ephistemus Steph. (p. 130 fig. 20, 21).

Einzelbeschreibungen.

Cryptophagus Fowleri **n. sp. Joy** (Ent. Month. Mag. 46. p. 205) England. — *Cr. bimaculatus* Pz. beschrieb **Halbert** (Ent. Mag. 46 p. 65) aus England.
Ephistemus globulus u. *globosus* besprach Donisthorpe (Ent. Mag. 46. p. 33).
Micrambe Duclouxii **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 253) Yunnan, *M. Sinensis* **n. sp.** (p. 255) China.
Micrambina Helmsii Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 25, Neu-Seeland, *M. insignis* Reitt. (p. 25) Neu-Seeland.
Paramecosoma melanocephalum Hrbst. var. *infuscatum* **n. var. Halbert** (Ent. Mag. 46 p. 66) aus England.
Telmatophilus vestitus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. Wellington 1. 1910. p. 25) Neu-Seeland.

Fam. Phalacridae.

Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1**, Everts 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kuhnt **2**, Prossen 1, Sparre-Schneider 1.

Biologie.

Kuhnt (**2**) Larve von *Olibrus affinis* Strm. (p. 138 fig. 2).

Geographisches.

Beffa & Gagliardi (**1**) 3 *Phal.* in Toscana. — **Everts** (**1**) *Phal.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 2 *Phal.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Prossen** (**1**) 3 *Phal.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 1 *Phal.* aus Norwegen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Olibrus* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: On illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Phalacridae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 497—501 fig. 178—179. — Nach Sharp (p. 222) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXIII. Fam. *Phalacridae.* Ent. Rund. 27. p. 138. — Dich. Tab. über 3 Gatt.

Phalacrus Payk. (p. 138 fig. 3). *Stilbus* Seidl. (p. 138 fig. 5).
Olibrus Er. (p. 138 fig. 4).

Fam. Thorictidae.

(0 n. gen., 2 n. spp.).

Reitter 5, Wasmann 4, Wheeler 1.

Biologie.

Wasmann (4) *Thor.* als Myrmecophilen. — **Wheeler** (1) *Thorictus Forelii* bei Ameisen (p. 412 fig. 248).

Systematik.

Einzelbeschreibungen.

Thorictus impressibasis **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 128) und *Th. Hendelii* **n. sp.** (p. 128) Transkaspien.

Fam. Lathridiidae.

(1 n. gen., 5 n. spp.).

Beffa & Gagliardi 1, Blatchley 1, Broun 1, Everts 1, Haars 1, Helliesen 1, Innes 1, Jakovlev 1, Joy & Tomlin 1, Klebs 1, Kuhnt 4, Lea 9, Leng 1, Lühe 1, Muttkowski 2, Pic 5, Poppius 2, Prossen 1, Sharp 4, Sparre-Schneider 1, Tyl 1, Walker 4, Wuorentaus 1, Zeman 2.

Biologie.

Haars (1) 3 *Lathr.* in Maulwurfsnestern. — **Kuhnt** (4) Larve von *Enicmus minutus* L. (p. 138 fig. 2). — **Lea** (9) *Holoparamecus Kunzei* aus Ameisen-Nestern. — **Lühe** (1) Biol. über *Lathridius Bergrothii.*

Geographisches.

Beffa & Gagliardi (1) 1 *Lathr.* in Toscana. — **Everts** (1) 5 *Lathr.* aus Holland angeführt. — **Helliesen** (1) 2 *Lathr.* in Norwegen. — **Jakovlev** (1) 6 *Lathr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Lea** (9) *Holoparamecus Kunzei* in Australien. — **Leng** (1) *Lathr.* aus Georgien. — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung der *Lathr.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (1) 5 *Lathr.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (1) 14 *Lathr.* aus Norwegen. — **Tyl** (1) *Lathr.* neu für Böhmen. — **Walker** (4) *Holoparamecus caularum* Aubé bei Oxford. — **Wuorentaus** (1) 6 *Lathr.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (1) *Lathr.* in Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 8 *Lathr.* aus dem ostpreussischen Bernstein, nach Gattungen, auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Lathridiidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 651—661 fig. 244, 245. Nach Sharp (p. 223) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXIV. Fam. *Lathridiidae.* Ent. Rund. 27. p. 138—139. — Dich. Tab. über 7 Gatt.

Dasycerus Bourg. (p. 139 fig. 6).
Holoparamecus Cart.
Cartodere Thoms. (p. 139 fig. 9).
Enicmus Thoms. (p. 139 fig. 10).
Lathridius Hrbst. (p. 139 fig. 11).
Corticaria Marsh. (p. 139 fig. 12, 13b).
Melanophthalma Mot. (p. 139 fig. 13a, 14).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 214. — Nur 1 Art besprochen.

Fam. *Lathridiidae.*

Holoparamecus Kunzei Aub. bei Ameisen.

Einzelbeschreibungen.

Corticaria lambiana **n. sp. Sharp** (Ent. Month. Mag. 46. p. 106) u. *C. Fowleriana* **n. sp.** (p. 108) England.

Corticaria illustris Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 26) Neu-Seeland, *C. longula* **n. sp.** (p. 26) Neu-Seeland, *C. melasoma* **n. sp.** (p. 27) Neu-Seeland.

Enicmus histrio **n. sp. Joy & Tomlin** (Ent. Mag. 46. p. 250) England.

Eufallia **n. nom. Muttkowski** (Bull. Wis. Nat. Hist. Soc. VIII p. 161) für *Belonia* Fall nec?

Holoparamecus tenuis Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 26) Neu-Seeland.

Myrmecoxenus atomaroides Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 27) Neu-Seeland.

Fam. Colydiidae.

(1 n. gen., 10 n. spp.).

Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1,** Broun 1, Champion & Lloyd 1, Grouvelle 3, 5, Helliesen 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Kuhnt **4,** Lea **9,** Prossen 1, Reitter **18,** Schaufuss **3,** Walker 4, 5, Wuorentaus 1.

Biologie.

Kuhnt (**4**) Larve von *Ditoma crenata* Fbr. (p. 155 fig. 1a). — **Lea** (**9**) 4 *Nepharis* bei Ameisen. — **Schaufuss** (**3**) Larven der *Colyd.* (p. 505).

Geographisches.

Beffa & Gagliardi (**1**) 2 *Colyd.* in Toscana. — **Helliesen** (**1**) 2 *Colyd.* aus Norwegen. (p. 10). — **Jakovlev** (**1**) 3 *Colyd.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 1 *Colyd.* von den Seychellen (p. 34). — **Lea** (**9**) 4 *Nepharis* in Australien. — **Prossen** (**1**) 1 *Colyd.* neu für Kärnthen. — **Walker** (**4**) *Aglenus brunneus* Sch. bei Oxford. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Colyd.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Paläontologie.

Klebs (**1**) führte 10 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Colydiidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. 1. p. 549—558 fig. 208. — Nach Sharp (p. 223) 1 neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Ditoma granulata **n. sp.** (p. 552).

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabelle der Käfer Deutschlands. Fam. *Colydiidae*. Ent. Rund. 27. p. 155, 162—163. — Dich. Tab. über 21 Gatt.

Murmidius Leach (p. 155 fig. 3, 3a).
Orthocerus Latr. (p. 155 fig. 5).
Colydium Fbr. (p. 162 fig. 9, 9a).
Aulonium Er. (p. 162 fig. 10, 10a).
Aglenus Er. (p. 162 fig. 11, 11a, 11b, 11c).
Endophlocus Er. (p. 162 fig. 12, 13).
Ditoma Hrbst. (p. 162 fig. 15, 15a).
Colobicus Latr. (p. 162 fig. 16, 16a).
Cicones Curt. (p. 162 fig. 14, 17).
Synchita Hellw. (p. 162 fig. 18, 18a).
Corticus Latr. (p. 162 fig. 19).
Apistus Mot. (p. 162 fig. 20, 21).
Myrmecoxenus Chvr. (p. 162 fig. 22).
Pycnomerus Er. (p. 162, fig. 23, 23a, 24).
Langelandia Aub. (p. 163, fig. 25).
Diodesma Latr. (p. 163, fig. 27, 27a).
Coxelus Latr. (p. 163, fig. 26).
Anommatus Wes. (p. 163, fig. 28, 28a, 28b).
Teredus Sh. (p. 163, fig. 29, 30, 30a, 30b).
Oxylaemus Er. (p. 163, fig. 31, 32).
Cerylon Latr. (p. 163, fig. 33, 35, 36).
Bothrideres Er. (p. 163, fig. 34, 37, 38, 39).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Viet. 23. p. 208—210. — Nur die neuen Arten beschrieben.

Fam. *Colydiidae*.

Nepharis 4 Arten: *N. alata* Cast. (*thoracica* King, *Hiketes*), *N. costata* King, *N. Goudiei* Lea, *N. serraticollis* **n. sp.** (p. 208 tab. XXVI fig. 22) Australien.

Ditoma 1 Art: *D. villosa* **n. sp.** (p. 209 tab. XXVI fig. 23) Australien.

Reitter: Übersicht der europäischen *Anommatus*-Arten. Wien. ent. Z. 29. p. 264—266. — Dichotomische Auseinandersetzung von 14 Arten.

Anommatus Titanus Reitt., *A. Reitteri* Ganglb. mit var. *Apfelbeckii* Ganglb., *A. Valombrosae* Dieck, *A. Dieckii* Reitt., *A. duodecimstriatus* Reitt., *A. Kiesenwetteri* Reitt., *A. Istrianus* **n. sp.** (p. 265) Istrien, *A. rugifer* Reitt., *A. Schrötteri* **n. sp.** (p. 265) Bosnien, *A. planicollis* Fairm. (*Linderi* Reitt.), *A. dictyoderus* Dod., *A. plicatus* Reitt., *A. Curtii* **n. sp.** (p. 266) Colli-Euganei, *A. distinctus* Dod.

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. p. 505—521.

Fam. *Colydiidae*. (15 Grupp. p. 506—507).

1. Gruppe *Colydiini*. (2 Gatt. p. 507).

Colydium F. 2 Arten: *Col. elongatum* F. (tab. 13 fig. 20), *Col. filiforme* F. (tab. 13 fig. 21).

Aulonium Er. 1 Art: *Aulon. trisulcum* Geoffr. (tab. 13 fig. 19).

2. Gruppe *Aglenini*.

Aglenus Cr. 1 Art: *Agl. brunneus* Gyll. (tab. 13 fig. 24).

3. Gruppe *Ditomini.* (6 Gatt. p. 509).
Ditoma Hrbst. 1 Art: *Dit. crenata* F. (tab. 13 fig. 15).
Colobicus Latr. 1 Art: *Col. marginatus* Latr. (tab. 13 fig. 16).
Synchita Hellw. 1 Art: *S. humeralis* F. (tab. 13 fig. 17).
Cicones Curt. 1 Art: *Cic. variegatus* Hellw. (tab. 13 fig. 18).

4. Gruppe *Orthocerini.*
Orthocerus Latr. 1 Art: *O. clavicornis* L. (*muticus* L.) (tab. 13 fig. 12).

5. Gruppe *Coxelini.* (3 Gatt. p. 513).
Diodesma Latr. 1 Art: *D. subterranea* Diep. (tab. 13 fig. 13).
Coxelus Latr. 1 Art: *Cox. pictus* Sturm (tab. 13 fig. 14).

6. Gruppe *Pycnomerini.* (2 Gatt. p. 515).
Pycnomerus Cr. 1 Art: *P.* (s. str.) *terebrans* Ol. (tab. 13 fig. 26).

7. Gruppe *Myrmecoxenini.*
Myrmecoxenus Chevr. 1 Art.

8. Gruppe *Deretaphrini.* (2 Gatt. p. 517).
Teredus, keine Art genannt.
Oxylaemus Er. 1 Art: *O. cylindricus* Panz. (tab. 13 fig. 23).

9. Gruppe *Anommatini.*
Anommatus Wesm. 1 Art.

10. Gruppe *Bothriderini.* (2 Gatt. p. 518).
Bothrideres Er. 1 Art: *B. contractus* F. (tab. 13 fig. 25).

11. Gruppe *Cerylonini.*. 2 Gatt
Cerylon Latr. 2 Arten: *C. histeroides* F. (tab. 13 fig. 27).

Gruppe *Murmidiini.*
Myrmidius Leach 1 Art.

Einzelbeschreibungen.

Apistus parallelus **n. sp. Grouvelle** (Note Leyd. Mus. 32. p. 223) Sumatra.
Anommatus siehe Reitter pag. 222.
Aulonium sulcatum Ol. (*trisulcum* Geoffr.) bildeten ab **Champion** & **Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 204 tab. IV fig. 7).
Coxelus Helmsii Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 37) Neu-Seeland.
Ditoma siehe Blatchley pag. 222, Lea pag. 222.
Epistranus Sharpii Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 37), *E. fulvus* Reitt. (p. 37), Neu-Seeland.
Langelandia nitidicollis **n. sp. Reitter** (Riv. Col. Ital. 1910 p. 115) Sardinien.
Nepharis siehe Lea pag. 222.
Notoulus varicornis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 38) Neu-Seeland.
Philothermus bicavus Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Instit. 1. 1910. p. 39) Neu-Seeland.
Phormesa costicollis Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 38) Neu-Seeland.
Sosylopsis **n. gen. Grouvelle** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 269): *S. Geayi* **n. sp.** (p. 270) Madagascar.

Fam. Discolomidae.

0 n. gen., 1 n. spp.).

Csiki 2, 11.

Systematik.

Csiki (**11**) verzeichnete 30 Arten nebst Literatur u. stellte die Fam. zwischen die *Coryl.* u. *Sphaeriid.*

Einzelbeschreibungen.

Discoloma Sharpii **n. nom. Csiki** (Rov. Lap. XVII p. 28) für *D. circulare* Sh. 1899 nec Chevr. 1863.

Fam. Sphaeritidae.

Kuhnt 2, Poppius 2, Sparre-Schneider 1.

Geographisches.

Poppius (**2**) Geogr. Verbreitung der *Sphaerit.* im arctischen Gebiete. — **Sparre-Schneider** (**1**) 1 *Sphaerit.* aus Norwegen.

Umfassende Arbeiten.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXVIII. Fam. *Sphaeritidae.* Ent. Rund. 27. p. 112.

Sphaerites Duft. (p. 112 fig. 1, 2, 3, 4).

Fam. Nitidulidae.

(0 n. gen., 17 n. spp.).

Abeille 3, Andreae 1, Beffa & Gagliardi 1, Blatchley **1**, Everts 1, 2, Fall 4, Feytaud 1, Grouvelle 4, Haars 1, Helliesen 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Krishenecky 3, Kuhnt **4**, Lea **9**, Leng 1, Malkow 1, Méquignon 2, Peyerimhoff 2, Pillich 1, Poppius 2, Prossen 1, Reitter 17, Robert 1, Roubal 2, 6, Schilsky 1, Silvestri 1, Sparre-Schneider 1, Walker 3, Wuorentaus 1.

Biologie.

Kuhnt (**4**) Larven von *Carpophilus sexpunctatus* (p. 112 fig. 1a), *Epuraea obsoleta* (p. 112 fig. 1b).— **Lea** (**9**) 2 *Brachypeplus*, 1 *Circopes*, 1 *Pria* bei Ameisen. — **Peyerimhoff** (**2**) Larve von *Xenostrongylus lateralis* Chvr. (p. 267 fig. 1). — **Silvestri** (**1**) Larve von *Cybocephalus rufifrons* Reitt. (p. 221 fig. I, II, III, VI 2), Puppe (p. 225 fig. IV, VI 3), Imago (p. 226 fig. V, VI 1).

Geographisches.

Andreae (**4**) *Nit.* aus dem Brohlthal (Rheinprovinz). — **Beffa & Gagliardi** (**1**) 3 *Nit.* in Toscana. — **Everts** (**1**) 8 *Nit.* aus Holland angeführt. — **Haars** (**1**) 4 *Nit.* in Maulwurfsnestern. — **Helliesen** (**1**) 1 *Nit.* in Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 36 *Nit.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 6 *Nit.* von den Seychellen (p. 34). — **Krishenecky** (**1**) *Nit.* in Böhmen. — **Lea** (**9**) 3 Arten in Australien. — **Leng** (**1**) *Nit.*

in Böhmen. — **Pillich** (**1**) *Nit.* aus Ungarn. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Nit.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (**1**) 13 *Nit.* neu für Kärnthen. — **Roubal** (**2**) *Nit.* neu für Böhmen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 21 *Nit.* aus Norwegen. — **Walker** (**3**) *Nit.* bei Oxford. — **Wuorentaus** (**1**) 4 *Nit.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 9 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* .. in Indiana. Fam. *Nitidulidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 628—651 fig. 237—243. — Nach Sharp (p. 222) 1 neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Epuraea Duryi **n. sp.** (p. 639 fig. 240).

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXIX. Fam. *Nitidulidae.* Ent. Rund. 27. p. 112—114. — Dich. Tab. über 26 Gatt.

Rhizophagus Hrbst. (p. 112 fig. 6, 7, 7a, 7b).
Cryptarcha Sh. (p. 112 fig. 8, 9).
Pityophagus Sh. (p. 121 fig. 10).
Glisrochilus Mur. (p. 112 fig. 2b, 11).
Cateretes Hrbst. (p. 113 fig. 16, 16a).
Heterhelus Duv. (p. 113 fig. 17, 17a).
Heterostomus Duv. (p. 113 fig. 18).
Brachyleptus Mot. (p. 113 fig. 19a).
Carpophilus Leach (p. 113 fig. 20, 20a).
Cybocephalus Er. (p. 113 fig. 21, 22).
Soronia Er. (p. 113, fig. 26, 28).
Amphotis Er. (p. 113 fig. 27, 29).
Ipidia Er. (p. 113 fig. 31).
Stelidota Er.
Omosiphora Reitt. (p. 114 fig. 33a).
Micrurula Reitt. (p. 114 fig. 33).
Epuraea Er. (p. 114 fig. 32).
Nitidula Fbr. (p. 114 fig. 36).
Omosita Er. (p. 114 fig. 37a).
Cyllodes Er. (p. 114 fig. 25, 37b).
Meligethes Steph. (p. 114 fig. 39, 39a, 40).
Pria Steph. (p. 114 fig. 41, 41a).
Cychramus Kug. (p. 114 fig. 43, 47, 47a).
Thylacra Er. (p. 114 fig. 46, 46a).
Pocadius Er. (p. 114 fig. 45).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Hist. 23. p. 207. — 4 Arten besprochen, keine Beschreib.

Fam. *Nitidulidae.*

Brachypeplus auritus Murr., *Br. basalis* Er.
Circopes pilistriolus Macl. *Pria rubicunda* Macl.

Einzelbeschreibungen.

Amystrops bicolor **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 244) Java.

Brachypeplus triangularis **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 241) Sumatra, *Br. brunneus* **n. sp.** (p. 243) Java.

Brachypterus Sydowii **n. sp. Schilsky** (Käf. Eur. 46. p. 100) Algier.

Carpophilus Floridanus **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 122) Florida, *C. dimidiatus* Fbr., *C. longus* **n. sp.** (p. 123) Arizona, *C. longiventris* Sharp,

C. ignobilis **n. sp.** (p. 124) Arizona, *C. Rickseckeri* **n. sp.** (p. 124) Californien, *C. nitens* **n. sp.** (p. 125), *C. floralis* Er.

Circopes Kraatzii **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 246) Celebes, *C. Modiglianii* **n. sp.** (p. 249) Mentawei.

Dissia recticollis **n. sp. Abeille** (Bull. Soc. Linn. Mars. I. p. 8) Algier.

Epuraea siehe Blatchley pag. 225.

Lasiodactylus monticola **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 250) Yunnan.

Meligethes conjungens **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 246) Yunnan. — *M. capuicnus* **n. sp. Robert** (Bull. Soc. Linn. Mars. I 1909 p. 42) Marseille.

Pocadius Yunnanensis **n. sp. Grouvelle** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 251) Yunnan.

Rhizophagus Brancsiki Reitt. unterschied **Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 206) von *Rh. bipustulatus* und von *Gyllenhalii* Thoms. gegen Méquignon. — *Rh. puncticollis* Boh. (*longicollis* Horn) gehört zu *Europs* Woll., *Cuc.*, nach **Méquignon** (Bull. Fr. 1910 p. 210).

Soronia oculator Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 24) Neu-Seeland.

Fam. Trogositidae.

(1 n. gen., 8 n. spp.).

Blatchley **1**, Csiki 3, Fall 4, Froggatt 5, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Kuhnt **4**, Léveillé 1, 2, Prossen 1, Reitter 16, Sparre-Schneider 1, Wickham 1.

Biologie.

Kuhnt (**4**) Larve von *Temnochila coerulea* Ol. (p. 99 fig. 1a), Puppe (fig. 1b).

Geographisches.

Csiki (**3**) *Peltis pubescens* Er. neu für Ungarn. — **Froggatt** (**5**) 1 *Trog.* von der Nauru Insel. — **Jakovlev** (**1**) 5 *Trog.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 1 *Trog.* von den Seychellen (p. 34). — **Prossen** (**1**) 1 *Trog.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 2 *Trog.* aus Norwegen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 4 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf. — **Wickham** (**1**) 1 *Peltis* fossil.

Systematik.

Léveillé (**2**) verzeichnete 534 Arten nebst Literatur (p. 3—40).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Trogositidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 661—666 fig. 246—248. — Nach Sharp (p. 222) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXVII. Fam. *Ostomidae.* Ent. Rund. 27. p. 99. — Dich. Tab. über 6 Gatt.

Nemosoma Latr. (p. 99 fig. 5, 5a).
Trogosita Ol. (p. 99 fig. 6, 7, 7a).
Calitys Thoms. (p. 99 fig. 9).
Thymalus Latr. (p. 99 fig. 10, 10a).
Peltis Geoffr. (p. 99 fig. 11).
Lophocateres Oll. (p. 99 fig. 2).

Einzelbeschreibungen.

Nemosoma Pliginskyi **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 205) Krim. — *N. caviceps* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 127) Arizona.

Peltis laminata **n. sp. Wickham** (Amer. Journ. Sci. (4) 29. p. 48) fossil in Florissant.

Pseudalindria **n. gen. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 126): *Ps. fissiceps* **n. sp.** (p. 127) Californien.

Tenebroides siehe *Trogosita.*

Trogosita lepida **n. sp. Léveillé** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 176 „*Tenebroides*") Amazonen. — *Tr. tenuistriata* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 128 *Tenebrioides*) Neumexico, *T. occidentalis* **n. sp.** (p. 128) Colorado, *T. debilis* **n. sp.** (v. 128) Texas, *T. Californica* Horn.

Fam. Cucujidae. Monotomidae.

(0 n. gen., 10 n. spp.).

Blatchley **1,** Broun 1, Eichelbaum 2, Fergusson 1, Helliesen 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Kuhnt **4,** Lea **7,** Méquignon 1, Poppius 2, Prossen 1, Schaeffer 2, Sparre-Schneider 1, Stebbing 1, Tyl 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Eichelbaum (**2**) Larve u. Puppe von *Laemophloeus minutus* Ol. (p. 10—13 fig. 19—24). — **Kuhnt** (**4**) Larve von *Cucujus haematodes* Er. (p. 114 fig. 1b). — **Stebbing** (**1**) behandelte die Biol. von *Hectarthron brevifossum.*

Geographisches.

Fergusson (**1**) *Cryptamorpha Desjardinsii* Guér. in England. — **Helliesen** (**1**) 2 *Cuc.* in Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 6 *Cuc.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 1 *Cuc.* von den Seychellen (p. 34). — **Méquignon** (**1**) 1 *Cuc.* aus Frankreich. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Cuc.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (**1**) 2 *Cuc.* neu für Kärnthen. — **Sparre-Schneider** (**1**) 2 *Cuc.* aus Norwegen. — **Tyl** (**1**) *Cuc.* neu für Böhmen. — **Wuorentaus** (**1**) 1 *Cuc.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 9 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Cucujidae* u. *Monotomidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 560—569 fig. 210—213, p. 666—670 fig. 249. — Nach Sharp 1 neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Cathartus longulus **n. sp.** (p. 564).

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXX. Fam. *Cucujidae*. Ent. Rund. 27. p. 114, 122—125. — Dich. Tab. über 15 Gatt. in möglichst unnatürlicher Reihenfolge.

Prostomis Latr. (p. 114 fig. 1, 1a).
Monotoma Hrbst. (p. 122 fig. 5, 4, 7).
Ulciota Latr. (p. 122 fig. 8, 8a).
Dendrophagus Sch. (p. 122 fig. 9).
Cucujus Fbr. (p. 122 fig. 10, 10a, 11).
Phloeostichus Redt. (p. 122 fig. 12, 12a).
Pediacus Sh. (p. 122 fig. 13, 13a).
Hypocoprus Mot. (p. 123 fig. 15).
Lathropus Er. (p. 123 fig. 14, 14b, 14c).
Laemophloeus Steph. p. 123 fig. 16, 17a, 17b, 17c).
Psammoecus Latr. (p. 123 fig. 18, 18a, 19, 19a).
Airaphilus Redt. (p. 123 fig. 20).
Emporius Ganglb. (p. 123 fig. 24).
Cathartus Reich. (p. 123 fig. 23).
Nausibius Redt. (p. 123 fig. 26).
Silvanus Latr. (p. 123 fig. 25, 25a, 27).

Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Descriptions of New Species. Part I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII. 1910. p. 127—129.

Fam. *Cucujidae.*

Dryocora = *Bessophilus.*

Lathropus strigiceps **n. sp.** (p. 128) Tasmanien, *L. piceicollis* **n. sp.** (p. 128) Australien.

Einzelbeschreibungen.

Cathartus siehe Blatchley pag. 227.
Bessophilus siehe Lea pag. 228.
Dryocora siehe Lea pag. 228.
Europs siehe *Rhizophagus, Nit.*

Hesperobaenus alternatus **n. sp. Schaeffer** (Journ. Ent. Soc. New York 18. p. 213) Arizona.

Laemophloeus impressifrons **n. sp. Schaeffer** (Journ. New York Ent. Soc. XVIII. p. 213) Arizona, *L. flavosignatus* **n. sp.** (p. 214) Arizona, *L. macrocephalus* **n. sp.** (p. 214) Arizona, *L. dimidiatus* **n. sp.** (p. 215) Arizona, *L. denticornis* Casey = *L. addendus* Sharp. (p. 216)

Parabrontes rugicollis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 39) *P. picturatus* Reitt. (p. 39) Neu-Seeland.

Picrotus pensus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 40) Neu-Seeland.

Fam. Tretothoracidae.

(1 n. gen., 1 n. sp.).

Lea 7.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Vict. 23. p. 210—214. — Eine neue Fam. mit einer Gatt., die zu den *Heteromeren* oder zu den *Cucujiden* zu gehören scheint.

Fam. *Tretothoracidae.* (**n. fam.** p. 210).

Tretothorax **n. gen.** (p. 211) 1 Art: *Tr. cleistostoma* **n. sp.** (p. 213 tab. XXV fig. 13, 14 tab. XXVII fig. 49) Australien.

Fam. Mycetophagidae.

(0 Gatt., 2 Arten).

Blatchley **1**, Jakovlev 1, Klebs 1, Kuhnt **4**, Poppius 2, Prossen 1, Schaeffer 2, Schaufuss **3**.

Biologie.

Kuhnt (**4**) Larve von *Litargus connexus* Geoffr. (p. I39 fig. 1). — **Schaufuss** (**3**) Larven u. Puppen der *Myc.* (p. 497).

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 6 Arten aus dem Gouv. Wjatka. — **Prossen** (**1**) 3 *Mycet.* neu für Kärnthen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 9 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf..

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Mycetophagidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 582—587 fig. 218—220. Nach Sharp keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXV. Fam. *Mycetophagidae.* Ent. Rund. 27. p. 139, 147. — Dich. Tab. über 5 Gatt.

Mycetophagus Hellw. (p. 139 fig. 5).
Typhaea Curt. (p. 139 fig. 7).
Litargus Er. (p. 147 fig. 8).
Triphyllus Latr. (p. 147 fig. 10, 11).
Pseudotriphyllus Reitt. (p. 147 fig. 9).

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Mycetophagidae.* p. 497—502.

Fam. *Mycetophagidae.* (2 Grupp. p. 497).
1. Gruppe *Mycetophagini.* (7 Gatt. p. 497—498).
Triphyllus Latr. 1 Art: *Triph. bicolor* F. (tab. 14 fig. 24).
Mycetophagus Hell. 2 subg. (p. 498), 5 Arten.
Litargus Er. 1 Art: *L. connexus* Geoffr. (tab. 14 fig. 25).
Typhaea Curtis 1 Art: *Typh. stercorea* L. (tab. 14 fig. 26).
2. Gruppe *Esarcini.* (Keine Gatt. aufgeführt).

Einzelbeschreibungen.

Litargus grandis **n. sp. Schaeffer** (Journ. Ent. Soc. New York 18. p. 212) Arizona.
Mycetophagus Arizonicus **n. sp. Schaeffer** (Journ. Ent. Soc. New York 18. p. 211) Arizona.

Fam. Derodontidae.

(0 n. gen., 1 n. sp.).

Blatchley **1.**

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Derodontidae.* Bull. Ind. Dep.

Geol. I. p. 670 fig. 250. Nach S h a r p 1 neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Derodontus maculatus **n. sp.** (p. 670 fig. 250).

Fam. Byturidae.

Fleischer 1, Jakovlev 1, Kuhnt **4**, Porta 1, Schreiber 1, Wichmann 1.

Biologie.

Schreiber (**1**) über *Byturus fumatus* u. *B. tomentosus.*

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 2 Arten im Gouv. Wjatka.

Systematik.

U m f a s s e n d e A r b e i t.

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXVI. Fam. *Byturidae.* Ent. Rund. 27. p. 98.

Byturus Latr. (p. 99 fig. 1—3 p. 98).

E i n z e l b e s c h r e i b u n g e n.

Byturus fumatus var. *grisescens* **n. var. Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 146). — *B. fumatus* var. *grisescens* Fleisch. 1910 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 125).

Fam. Dermestidae.

(0 n. gen., 2 n. spp.).

Blatchley **1**, Deville 2, Everts 1, Feytaud 1, Jakovlev 1, Kirchhoffer 1, Kolbe 4, Lea **9**, Lüderwaldt 3, Pic 13, 37, Popovici-Baznosanu 1, Poppius 2, Schaufuss **3**.

Morphologie und Physiologie.

Kirchhoffer (**1**) Die Entwickelung des Komplexauges bei *Dermestes vulpinus* F.

Biologie.

Feystaud (**1**) *Derm.* als Schädlinge des Korkes. — **Lea** (**9**) *Trogoderma socium* bei Ameisen. — **Lüderwaldt** (**3**) 1 *Derm.* an Cadavern. — **Popovici-Baznosanu** (**1**) Larve von *Megatoma undata* in den Nestern von *Hym.* (p. 628 fig.). — **Schaufuss** (**3**) Larven der *Derm.* (p. 593), *Attagenus* (p. 597), *Megatomini* (p. 599), *Hadrotoma* (p. 600), *Trogoderma* (p. 602), *Trinodini* (p. 606), *Trinodes* (p. 606).

Geographisches.

Deville (**2**) *Derm.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 4 *Derm.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 10 *Derm.* in dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 2 *Derm.* von den Seychellen (p. 24—25). — **Lea** (**9**) 1 *Trogoderma* in Australien. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Derm.* im arctischen Gebiete.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 4 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Dermestidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 587—598 fig. 221—228. — Nach Sharp (p. 224) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 219. — Nur 1 Art besprochen.

Fam. *Dermestidae.*

Trogoderma socium Lea (*Anthrenus*) bei Ameisen.

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Dermestidae.* p. 591—607.

Fam. *Dermestidae.* (6 Gruppen p. 592).

1. Gruppe *Dermestini.*

Dermestes L. 10 Arten: *D. vulpinus* F. (tab. 14 fig. 27), *D. Frischii* Kugel. (tab. 14 fig. 28), *D. murinus* L. (tab. 14 fig. 30), *D. laniarius* Illig. (tab. 14 fig. 29).

2. Gruppe *Attagenini.*

Attagenus Latr. 3 Arten: *Alt. pellio* L. (tab. 14 fig. 32).

3. Gruppe *Megatomini.* (6 Gatt. p. 599).

Megatoma Lam. 1 Art. *M. undata* L. (tab. 14 fig. 33).

Globicornis Latr. 2 subg. (p. 600) 2 Arten.

Trogoderma Latr. 1 Art.

Ctesias Steph. 1 Art: *C. serra* F. (tab. 14 fig. 36).

4. Gruppe *Anthrenini.*

Anthrenus F. 4 subg. (p. 604), 5 Arten: *A. scrophulariae* L. (tab. 15 fig. 1), *A.* (*subg. Florilinus*) *museorum* L. (tab. 15 fig. 2).

5. Gruppe *Trinodini.*

Trinodes Latr. 1 Art: *T. hirtus* F. (tab. 15 fig. 3).

Gruppe *Orphilini.*

Orphilus Er. 1 Art: *Or. niger* Ross. (tab. 15 fig. 4).

Einzelbeschreibungen.

Attagenus Alfierii **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 17) Ägypten. — *Al Alfierii* Pic 1910 wiederholte **Pic** (Bull. Egypt. III p. 153).

Trogoderma unicolor **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 24) Mahé (Seychellen).

Fam. Byrrhidae.

(1 n. gen., 8 n. spp.).

Bäbler 1, Blatchley **1**, Broun 1, **2**, Deville 2, Everts 1, Fuente 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Poppius 2, Reitter 29, Selous 1, Wuorentaus 1.

Geographisches.

Bäbler (1) 1 *Byrrh.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Deville (2)** *Byrrh.* in Corsica. — **Everts (1)** 1 *Byrrh.* aus Holland angeführt. — **Fuente (1)** 1 *Syncalypta* aus Spanien. — **Jakovlev (1)** 7 *Byrrh.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Poppius (2)** Geogr. Verbreitung der *Byrrh.* im arktischen Gebiete. — **Selous (1)** 1 *Byrrh.* aus England. — **Wuorentaus (1)** 3 *Byrrh.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 2 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Byrrhidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 671—675 fig. 251. — Nach Sharp (p. 284) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Broun: Revision of the New Zealand *Byrrhidae.* Bull. N. Zeal. Inst. 2. 1910. p. 1—25.

Fam. *Byrrhidae.*

Nosodendron Latr. 2 Arten: *N. ovatum* Broun (p. 6 tab. fig. 1), *N. Zealandicum* Sharp.

Curimus Er. 4 Arten: *C. squamiger* Broun (tab. fig. 2 p. 7), *C. striatus* Broun p. 7, *C. vestitus* Broun, *C. Zealandicus* Redt.

Synorthus **n. gen.** (p. 9) 14 Arten: *S. sternalis* Broun, *S. orbicularis* Broun, *S. nigricans* Broun, *S. insuetus* Broun, *S. nigralis* Broun (p. 11, tab. fig. 3), *S. mixtus* Broun, *S. mandibularis* **n. sp.** (p. 12), *S. laevigatus* **n. sp.** (p. 12), *S. setarius* Broun (p. 13 tab. fig. 4), *S. rotundus* Broun, *S. villosus* Broun, *S. pygmaeus* **n. sp.** (p. 14), *S. anomalus* Broun, *S. granulatus* Broun.

Pedilophorus Steff. 16 Arten: *P. foveigerus* **n. sp.** (p. 16 tab. fig. 1), *P. gemmeus* Broun, *P. laevipennis* Broun, *B. probus* Broun, *P. puncticeps* Broun, *P. tibialis* Broun, *P. creperus* Broun, *P. pulcherrimus* Broun (p. 19 tab. fig. 6), *P. picipes* Broun, *P. laetus* Broun, *P. Lewisii* Broun (p. 21 tab. fig. 7), *P. sculpturatus* **n. sp.** (p. 21), *P. cognatus* **n. sp.** (p. 22), *P. coruscans* Pascoe, *P. Helmsii* Reitt. (p. 22), *P. bryobius* **n. sp.** (p. 223) Neu-Seeland.

Liochoria Pasc. *Huttonis* Pasc. (p. 23).

Cytilissus Br. *claviger* Broun.

Limnichus Latr. 4 Arten: *L. decorus* Broun (tab. p. 24 fig. 8), *L. simplex* Broun, *L. picinus* Broun, *L. nigripes* Broun.

Einzelbeschreibungen.

Curimus, Cytilissus siehe Broun pag. 232.

Liochoria siehe Broun pag. 232.

Nosodendron siehe Broun pag. 232.

Pedilophorus Helmsii Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 27) Neu-Seeland. — Siehe auch Broun pag. 232.

Syncalypta Jordae **n. sp. Reitter** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 181 von Fuente mitgetheilt) Mallorca.

Synorthus siehe Broun pag. 232.

Fam. Passalidae.

(0 Gatt., 9 Arten).

Arrow 3, Chagrin 1, Heller 2.

Morphologie und Physiologie.

Arrow (3) Morph. der *Passal.* (p. 2, 7, 9, 12), von *Acraius rectidens* (p. 7 fig. 4).

Chagrin (1) Morph. über eine Bürste zum Reinigen der Fühlerkeule. Auch Biol.

Biologie.

Chagrin (1) Biol. über die Bürsten an den Unterschenkeln bei *Pass.*

Systematik.

Einzelbeschreibungen.

Analaches Kuw. u. *Cetejus* Kaup unterschied **Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 14), *A. infestus* **n. sp.** (p. 20, 22) u. *An. dubius* **n. sp.** (p. 20. 22, tab. fig. 14, 14a), Papua dichot. Tab. über 6 Arten (p. 22).

Cetejus infans **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 18, 21), *C. acutangulus* **n. sp.** (p. 18, 21) u. *C. Schenklingii* **n. sp.** (p. 19, 21, fig. B) Papua, *C. marginilabris* Kuw. = *C. gracilis* Stol. dichot. Tab. über 12 Arten (p. 21—22).

Episphenoides pectiniger **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 17 fig. A) Papua.

Gonatas altidens **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 15, tab. fig. 13) Neuguinea.

Labienus gracilis **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 16) Papua.

Tristorthus Papuanus **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 15 tab. fig. 15, 15a) Neuguinea.

Fam. Lucanidae.

(0 Gatt., 2 Arten).

Arrow 3, Blatchley 1, Boileau 1, Chagrin 1, Chinaglia 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Lea 7, Leoni 1, Möllenkamp 1, Roon 1, Scheeser 1.

Morphologie.

Arrow (3) Morph. der *Luc.* (p. 2). — **Chagrin** (1) Morph. über eine Bürste zum Reinigen der Fühlerkeule. Auch Biol. — **Chinaglia** (1) *Dorcus parallelepipedus* Fbr. durch Vergrößerung missgestaltet (p. 26 tab. Ia fig. 5, 6, 7, 8). — **Scheeser** (1) 1 *Lucanus cervus* L. ♂ mit zwei ganz ungleich gebildeten rechten Vordertibien abgebildet.

Biologie.

Chagrin (1) Biologisches über die Bürsten an den Unterschenkeln bei *Luc.*

Geographisches.

Jakovlev (1) 3 *Luc.* aus dem Gouv. Wjatka.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Platycerus* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Roon (**1**) verzeichnete 750 Arten nebst Literatur (p. 3—70).

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. — Fam. *Lucanidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. p. 903—909 fig. 354—358. — Nach Sharp (p. 224) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with descriptions of New Species. Part I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII. Fam. *Lucanidae.* 1910 p. 113—152.

Neolamprima mandibularis Macl. (p. 129 tab. XXX),

Lamprima aurata Latr. var. *Mariae* **n. var.** (p. 131) Tasmanien.

Einzelbeschreibungen.

Dorcus parallelepipedus L. besprach **Leoni** (Riv. Col. it. VIII p. 155).

Lamprima siehe Lea pag. 234.

Lucanus cervus L. besprach **Leoni** (Riv. Col. it. VIII p. 153), *L. tetraodon* Thunb. (p. 155).

Metallactulus Bennigsenii **n. sp. Boileau** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 340 fig. 1) Ponape.

Metopodontus flavomaculatus **n. sp. Möllenkamp** (Int. Ent. Zeit. Guben IV. p. 12) Congo.

Sinodendron cylindricum L. besprach **Leoni** (Riv. Col. it. VIII p. 156).

Fam. Scarabaeidae.

(35 n. gen., 342 n. spp.).

Arrow **1**, 2, **3**, Bäbler 1, Barthe **5**, Becker 1, Beffa 1, **2**, Bénard 1, Blackburn **1**, Blatchley **1**, Blattny 1, Boucomont **1**, Bourgoin 1, Chagrin 1, Casey 2, Chinaglia 1, Codina 2, Csiki 3, Depoli 1, Dollmann 5, Escherich & Baer 1, Everts 1, 2, Felsche 1, Füge 1, Gadeau de Kerville 1, Garreta 1, Gillet 1, Golowjanko 1, Green 1, Haars 1, Hamm 1, Heller 2, Innes 1, Jakovlev 1, Kaufmann 1, Kiseritzky 1, Klebs 1, Kolbe 1, **2**, 4, 5, Koshantschikow 1, Krausse 3, Krishenecky 3, Lea **9**, Leoni **1**, Lüderwaldt 1, 3, Matsumura 1, Meissner 3, Moser 1, 2, 3, 4, J. Müller 1, Ohaus 1, 2, 2a, 3, 4, **7**, 8, **9**, Poppius 2, Porta 1, Prossen 1, Prochemetzki 1, Quiel 1, Roettgen 1, Roubal 2, 8, Sajo 1, 2, 3, A. Schmidt 1, **2**, 3, H. Schmidt 2, Schrottky 1, Schulze 2, Schuster 1, Seillière 1, 2, Slowtzoff 1, Spaney 1, Splichal 1, Sterba 2, Sternberg 2, 4, Steuer 1, Tölg 1, Tremoleras 1, Veth 1, Wanach 1, Wickham 1, Wheeler 1, Wuorentaus 1.

Morphologie.

Arrow (**3**) Morph. der *Scar.* (p. 1—6, 11, 15—17. — **Beffa** (**1**) *Melolontha Hippocastani* Fbr. var. *nigripes* Com. mit abnormen Fühlern

(p. 138, tab. IIa fig. 1, 2, 3), mit verkrüppelten Beinen (p. 143 tab. IIa fig. 9), *Phyllognathus Silenus* Fbr. ♂ mit verdoppeltem Fühler (p. 141 tab. IIa fig. 6), *Geotrupes hypocrita* Serv. mit Eindruck auf dem Halsschild. — **Chinaglia** (1) *Pentodon punctatus* Fbr. mit Mißbildung der Flügeldecken (p. 28 tab. Ia fig. 9, 10). — **Chagrin** (1) Morph. über eine Bürste zum Reinigen der Fühlerkeule bei *Geotrupes*, die bei *Bolboceras* aber durch Klappen ersetzt ist. — **Gadeau de Kerville** (1) Gewicht von 2 *Scar.* — **Garreta** (1) beschrieb eine Mißbildung des *Aphodius granarius* L. (p. 73 fig. 1—4). — **Sajó** (1) Über den Flug von *Scar.* Experimente mit *Polyphylla fullo.* — **Schuster** (1) Beobachtung über den Schlaf von *Melolontha*, und Notiz, daß man *Melolontha* kitzeln kann. — **Slowtzoff** (1) Hungerstoffwechsel bei *Geotrupes stercoralis.*

Biologie.

Arrow (3) Biol. der *Scar.* (p. 9), Larve von *Oryctes rhinoceros* (p. 10 fig. 6a), Puppe (fig. 6b). — **Chagrin** (1) Biologisches über die Bürsten an den Unterschenkeln bei *Scar.* — **Codina** (2) über ungleichmäßiges Vorkommen von *Anoxia villosa* F. — **Chinaglia** (1) eine mißgebildete Larve von *Melolontha vulgaris* Fbr. (p. 28 tab. Ia fig. 11). — **Escherich & Baer** (1) Biol. von *Serica brunnea* L., Schädling der Fichtenpflanzungen (p. 156—158 fig. 4). — **Füge** (1) Biol. Beobachtung über *Pachypus caecus* ♂♂ u. ♀♀, die vielleicht neu waren, als er sie anstellte, jetzt sind sie zwei Jahre vor ihm ausführlicher von V i t a l e publiciert (La ♀ del *Pachypus caesus* Er. e la sua galleria, Natural. Sicil. XX 1908 p. 84—92 fig.) — **Golowjanko** (1) Biol. über *Melolontha* u. *Polyphylla*, Larven von *Anisoplia segetum* u. *deserticola* (p. 33—35). — **Green** (1) *Scarabaeus Gangeticus* mit kleinen *Dipt.* besetzt. — **Haars** (1) 1 *Scar.* in Maulwurfsnestern. — **Hamm** (1) Larven von *Cetonia aurata* u. *floricola.* — **Kaufmann** (1) *Homoloplia ruricola* bei *Formica rufa* p. 68, 127. — **Kolbe** (5) *Corythoderus Casperi* in Afrika bei Termiten. — **Lüderwaldt** (3) 30 *Scar.* an Cadavern. — **Lea** (9) 1 *Maechidius* bei Termiten, 1 *Phyllotocus*, 4 *Cryptodus*, 1 *Novapus* bei Ameisen. — **Matsumura** (1) *Orytes rhinoceros* L., *Xylotrupes dichotomus* L., *Ligyrus rugiceps* Lec. als Schädlinge des Zuckerrohres auf Formosa genannt. — **Prschemetzki** (1) *Melolontha Hippocastani.* — **Sajó** (2) Biol. von *Polyphylla*, *Melolontha*, *Anoxia* u. *Anomala*, (3) Biol. *Scar.* — **H. Schmidt** (2) Biol. Notiz über *Cetonia aurata* L. — **Schrottky** (1) *Erioscelis emarginata* Mannh. als Befruchter von Philodendron in Paraguay. — **Schuster** (1) Fester Schlaf bei *Melolontha.* — **Spaney** (1) Biol. von *Ceratophyes typhoeus* L. (Larve p. 626, 631, fig. 1, fig. a, p. 632, tab. IV fig. 1—7), Puppe (fig. 4), *Geotrupes silvaticus*, Larve (p. 628 fig. 2, p. 632 fig. b, tab. V fig. 1—9), Puppe (p. 633 fig. 5), *G. stercorarius*, Larve (p. 630, 632 fig. c), Puppe (p. 633 fig. 6). — **Steuer** (1) *Scar.* am Meeresstrande und in den Salinen. — **Tölg** (1) *Billaea pectinata* Meig., *Dipt.* als Parasit der Larve von *Rhizotrogus solstitialis* (p. 208), von *Cetoniden* (p. 210, 278—279). — **Wanach** (2) Statistisches über *Melolontha Hippocastani.* — **Wheeler** (1) *Crematocheiles castaneus* bei Ameisen (p. 390, fig. 230, 231).

Geographisches.

Bäbler (**1**) 1 *Scar.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Blattny** (**1**) 2 *Scar.* aus Böhmen. — **Csiki** (**3**) *Aphodius Kraatzii* Har. neu für Ungarn. — **Dollmann** (**5**) 1 *Gnorimus* in England. — **Everts** (**1**) 4 *Scar.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 56 *Scar.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Lea** (**9**) 7 *Scar.* in Australien bei Termiten und Ameisen. — **Kolbe** (**4**) 12 *Scar.* von den Seychellen. — **Krishenecky** (**3**) *Scar.* in Böhmen. — **Ohaus** (**9**) 68 *Ruteliden* von den Philippinen und ihre Verbreitung. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Scar.* im arctischen Gebiete. — **Roettgen** (**1**) 3 *Scar.* vom Laacher See. — **Roubal** (**2, 8**) *Scar.* neu für Böhmen. — **Sterba** (**2**) *Scar.* neu für Böhmen. — **Tremoleras** (**1**) *Scar.* aus Uruguay. — **Wuorentaus** (**1**) 7 *Scar.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Aphodius* aus dem ostpreussischen Bernstein auf. — **Wickham** (**1**) 1 *Aphodius*, 1 *Amphicoma* fossil.

Systematik.

Schmidt (**3**) verzeichnete 1166 Arten *Aphodiini* nebst Literatur (p. 3—111).

Umfassende Arbeiten.

1. Arrow: On the Lamellicorn Beetles of the Genus *Peltonotus*. Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 153—157.

Peltonotus 5 Arten (p. 157): *P. morio* Burm. (p. 154), *P. nasutus* **n. sp.** (p. 155) Siam, *P. Malayensis* **n. sp.** (p. 155) Borneo, *P. pruinosus* **n. sp.** (p. 156) Assam, *P. vittatus* **n. sp.** (p. 157) Borneo.

2. Arrow: The Fauna of British India, including Ceylon and Burma. *Lamellicornia, Cetoniinae, Dynastinae*. London 1910. 322 pp. 2 tab. — Allgem. Morph. p. 8—9, 13—17, Biologie p. 9—12, 17—21, Systematik p. 21—23, Morph. der *Cet.* (p. 25—27), Biol. (p. 29—31), Morph. der *Dynast.* (p. 256—259), Biol. (p. 259—260).

Fam. *Scarabaeidae*. (12 Subfam. p. 23).
I. Subfam. *Cetoniinae*. (3 Trib. p. 32.)
1. Trib. *Cetoniini*. (2 Sect. p. 32).
1. Sect. *Cetoniina* (6 Grupp. p. 33).
1. Gruppe *Goliathides*.

Dicranocephalus Walichii Hope (p. 34 fig. 9).

2. Gruppe *Macronotides* (4 Gatt. p. 35).

Mycteristes Cast. 4 Arten: (p. 36) *M. Khasiana* Jord., *M. microphyllus* Wood.-M. — *M.* (*Cephalocosmus* Kr.) *Gestronis* **n. sp.** (*microphyllus* Gestr. 1891 p. 38 fig. 10) Birma, *M. auritus* **n. sp.** (p. 39) Madras.

Gnorimidia Lansb. *Toyae* Lansb. (*flavomaculata* Kr. 1890 p. 40 fig. 11).

Macronota Hoffm. 30 Arten (p. 42—43): *M. Diardii* G. & P., *M. penicillata* Hope mit var. *Mearesii* Westw., *M. albonotata* Blanch., *M. regia* Fab., *M. Halyi* Sharp, *M. sexmaculata* Kr., *M. ursus* Westw., *M. Westwoodii* Thoms., *M. flavomaculata* G. & P., *M. sericea* Gestro, *M. nigricollis* Jans., *M. flavo-*

fasciata Mos. (p. 52 fig. 12), *M. Malabariensis* G. & P. (p. 53, fig. 13), *M. bufo* **n. sp.** (p. 54) Madras, *M. crucicollis* Lansb., *M. Oberthürii* Lansb. (p. 57, fig. 14), *M. Waterhousii* **n. sp.** (p. 56) Madras, *M. sannio* Jans., *M. quadrivittata* Schaum (p. 58, tab. I, fig. 4, 5), *M. ochraceipes* Waterh., *M. Indica* Jans., *M. idolica* Jans., *M. quadrilineata* Hope, *M. Perraudieri* Fairm., *M. virgata* Jans., *M. Mouhotii* Wall., *M. pulchella* Gestro, *M. Jansonis* **n. sp.** (p. 64, fig. 15) Assam, *M. antennata* Wall., *M. gracilis* Arrow.

Clerota Burm. 1 Art: *Cl. vittigera* Hope (p. 66, fig. 16).

3. Gruppe *Heterorhinides* (11 Gatt. p. 68).

Cyphonocephalus Westw. 1 Art: *C. olivaceus* Dup. (p. 69 fig. 17).

Narycius Dup. 1 Art: *N. opalus* Dup. (p. 71 tab. I fig. 9).

Diceros Lacord. 6 Arten (p. 72): *D. dives* Westw. (p. 72 tab. I fig. 10, 11), *D. Roepstorffii* Wood, *D. Childrenii* Westw., *D. bimacula* Wied., *D. cuvera* Newm., *D. gracilis* Jans. (p. 76 fig. 18).

Platynocephalus Westw. 1 Art: *Pl. Hamiltonis* Westw. (p. 78 fig. 19).

Jumnos Saund. 2 Arten (p. 79): *J. Ruckeri* Saund. (p. 79 tab. I fig. 6), *J. Roylei* Hope.

Ingrisma Fairm. 1 Art: *I. euryrhina* Gestro (p. 80, 81, fig. 20).

Torynorhina Arr. 5 Arten (p. 82): *T. distincta* Hope, *T. apicalis* Westw. (p. 83 fig. 21), *T. hyacinthina* Hope, *T. incisa* **n. sp.** (p. 83) Assam, *T. opalina* Hope (p. 84).

Rhomborhina Hope 7 Arten: (p. 85): *Rh. heros* G. & P. (p. 85 tab. I fig. 1), *Rh. Mellyii* G. & P. (p. 86), *Rh. Gestronis* Mos., *Rh. microcephala* Westw., *Rh. glaberrima* Westw., *Rh. Mearesii* Hope, *Rh. subopaca* Arrow.

Euchloropus Arr. 1 Art: *E. laetus* F. (p. 90 fig. 22).

Heterorhina Westw. 15 Arten (p. 91): *H. mutabilis* Hope (p. 91), *H. dispar* Arrow (p. 93 fig. 23), *H. elegans* Fab., H. *planata* **n. sp.** (p. 94) Bombay, *H. micans* Guér. (p. 95), *H. gracilis* **n. sp.** (p. 96) Madras, *H. sinuatacollis* Schaum. (p. 96), *H. obesa* Jans. (p. 97), *H. Leonardii* Gestro, *H. tibialis* Westw., *H. punctatissima* Westw., *H. nigritarsis* Hope (p. 99 tab. I fig. 2, 3), *H. porphyretica* Westw. (p. 10), *H. amoena* Hope (p. 101), *H. Barmanica* Gestro (p. 101).

Trigonophorus Hope 8 Arten (p. 102—103): *Tr. Nenalensis* Hope, *Tr. Saundersii* Westw., *Tr. gracilipes* Westw., *Tr. Hookeri* White, *Tr. scintillans* **n. sp.** (p. 105, 106 fig. 24) Sikkim, *Tr. Feae* Gestro, *Tr. foveiceps* Gestro, *Tr. Delessertii* Guér. (p. 107).

4. Gruppe *Cetoniides* (12 Gatt. p. 108—109).

Anthracophora Burm. 4 Arten (p. 109): *A. Siamensis* Kr. (p. 110), *A. crucifera* Oliv. (p. 110) mit var. *Ceylonensis* Kr. (p. 111), *A. bufo* Arr. (p. 112 fig. 25), *A. Dalmannii* Hope (p. 112).

Anatona Burm. 3 Arten: (p. 114): *A. stillata* Newm., *A. alboguttata* Burm. (p. 115 fig. 26), *A. castanoptera* Burm.

Pogonopus **n. gen.** (p. 108, 116) 2 Arten (p. 117): *P. pusillus* **n. sp.** (p. 117 fig. 27) Madras, *P. argentifer* Westw. (p. 117).

Gymnophana **n. gen.** (p. 108, 118) 1 Art: *G. Oatesii* Gestro (p. 119 fig. 28).

Glycyphana Burm. 11 Arten (p. 120): *Gl. Horsfieldii* Hope, *Gl. aurocincta* **n. sp.** (p. 122) Bhutan, *Gl. catena* **n. sp.** (p. 122 fig. 29) Sikkim, *Gl. binotata* G. & P.,

Gl. torquata F., *Gl. Nicobarica* Jans., *Gl. Nepalensis* Kr., *Gl. festiva* Fbr., *Gl. Swainsonis* G. & P., *Gl. Andamanensis* Jans., *Gl. Malayensis* Guér. (p. 158).

Glycosia Schoch 3 Arten (p. 129): *Gl. tricolor* Oliv. (p. 129 fig. 30) mit var. *Nagpurensis* **n. var.** (p. 130) Chota Nagpur, *Gl. biplagiata* Arr., *Gl. luctifera* Fairm.

Cetonia Fab. 4 Arten (p. 132): *C. Bensonis* Westw. (p. 132, 133 fig. 31), *C. rutilans* Jans., *C. laeviventris* **n. sp.** (p. 134) Assam, *C. Rhododendri* Gestro.

Aethiessa Burm. 1 Art: *A. Bagdadensis* Burm.

Protaetia Burm. 29 Arten (p. 137—138): *Pr. cuprea* F., *Pr. pretiosa* Nonfr., *Pr. auripes* Hope, *Pr. montana* Nonfr., *Pr. orientalis* G. & P., *P. aurichalcea* F. (p. 143 tab. I fig. 7), *Pr. peregrina* Herbst, *Pr. impavida* Jans., *Pr. longipennis* **n. sp.** (p. 146 fig. 32), *Pr. caudata* **n. sp.** (p. 147) Bhutan, *Pr. prunina* **n. sp.** (p. 147) Birma, *Pr. Andamanarum* Jans., *Pr. Whhitehousei* Schaum *Pr. cinerea* Kr., *Pr. cupripes* Wied. (p. 150), *Pr. regalis* Blanch. (p. 152 fig. 33) mit var. *Hornii* Kr., *Pr. bidentipes* Arrow, *Pr. rana* **n. sp.** (p. 153) Assam, *Pr. fusca* Herbst (p. 154 fig. 34), *Pr. acuminata* F. (p. 155), *Pr. Binghamii* **n. sp.** (p. 156) Tenasserim, *Pr. terrosa* G. & P., *Pr. coenosa* Westw. *Pr. squamipennis* Burm., *Pr. hieroglyphica* Ménétr., *Pr. neglecta* Hope, *Pr. cariana* Gestro, *Pr. confusa* G. & P., *Pr. alboguttata* Vig.

Oxycetonia **n. gen.** (p. 109, 163) 4 Arten: *Ox. versicolor* F. (p. 165 fig. 35, 36), *Ox. albopunctata* F. mit var. *bivittata* Burm., *Ox. Andrewesii* Jans., *Ox. jucunda* Fald. (p. 148 fig. 37) mit var. *sanguinalis* Hope u. var. *Bealiae* G. & P. (p. 169 fig. 38).

Stalagmosoma Burm. 1 Art: *St. albella* Pall. (p. 170, 171 fig. 39).

Chiloloba Burm. 1 Art: *Ch. acuta* Wied. (p. 172 tab. II fig. 4).

5. Gruppe *Oxythyreides* (3 Gatt. p. 173).

Epicometis Burm. 1 Art: *Ep. squalida* L. (p. 174 fig. 40).

Oxythyrea Muls. 1 Art: *Ox. cinctella* Schaum (p. 175 fig. 41).

Clinteria Burm. 20 Arten (p. 176—177): *Cl. imperialis* Payk., *Cl. tetraspilota* Hope, *Cl. auronotata* Blanch., *Cl. truncata* Arrow, *Cl. Bellii* Jans., *Cl. ducalis* White, *Cl. Oberthürii* **n. sp.** (p.181) Sikkim, *Cl. Malayensis* Wall., *Cl. pantherina* Parry, *Cl. chloronota* Blanch., *Cl. spuria* Burm., *Cl. spilota* Hope, *Cl. Hoffmeisteri* White, *Cl. rufipennis* Jans. (p. 186 fig. 42), *Cl. Klugii* Hope mit var. *felix* **n. var.** (p. 187), var. *decora* Jans. u. var. *modesta* Blanch., *Cl. caliginosa* Jans., *Cl. Hearseiana* Westw., *Cl. quattuordecimmaculata* F., *Cl. caerulea* Herbst (p. 190 tab. I fig. 8), *Cl. pumila* Swartz.

6. Gruppe *Lomapterides* (2 Gatt. p. 192).

Agestrata Eschsch. 1 Art: *Ag. orichalcea* L. (p. 192, fig. 2 ♀. 5).

Thaumastopeus Kr. 4 Arten (p. 194): *Th. pullus* Fröhl., *Th. Nicobaricus* Jans. *Th. Ceylonicus* Poll, *Th. pugnator* Hell. (p. 197 fig. 43).

2. Sect. *Cremastochilina* (8 Gatt. p. 199).

Platysodes Westw. 1 Art: *Pl. Jansonis* **n. sp.** (p. 200 fig. 44) Indien.

Spilophorus Lac. 2 Arten (p. 201): *Sp. cretosus* Hope (p. 202 fig. 45), *Sp. maculatus* G. & P.

Cymophorus Kirby 1 Art: *C. pulchellus* **n. sp.** (p. 203 tab. II fig. 5) Bengalien.

Parapilinurgus **n. sp.** (p. 199, 204) 1 Art: *P. variegatus* **n. sp.** (p. 204 fig. 46) Birma.

Goliathopsis Jans. 1 Art: *G. despectus* Westw. (p. 206 tab. II fig. 2, 3).

Coenochilus Schaum 10 Arten (p. 207): *C. gracilipes* Mos., *C. brunneus* Saund., *C. solidus* **n. sp.** (p. 209), Bhutan, *C. nitidus* **n. sp.** (p. 210 fig. 47) u. *C. acutipes* **n. sp.** (p. 210) Bombay, *C. pygidialis* Jans., *C. trabecula* Schaum, *C. Campbellii* Saund., *C. Taprobanicus* Westw., *C. curtipes* Westw. (p. 214 fig. 148), *C. Leveillei* Nonfr.

Callinomes Westw. 2 Arten (p. 215): *C. bicolor* Nonfr. (p. 215), *C. pusillus* **n. sp.** (p. 216 fig. 49).

Macroma G. & P. 5 Arten (p. 217): *M. Javanica* G. & P. mit var. *Cingalensis* **n. var.** (p. 218) Ceylon, *M. melanopus* Hope, *M. xanthorhina* Hope (p.219 tab. II fig. 1), *M. insignis* Gestro, *M. superba* Poll.

2. Trib. *Valgini* (6 Gatt. p. 222—223).

Oreoderus Burm. 9 Arten (p. 223—224): *Or. argillaceus* Hope (p. 224 fig. 50), *Or. Momeitensis* **n. sp.** (p. 224) Birma, *Or. Bhutanus* **n. sp.** (p. 225) Bhutan *Or. rufulus* Gestro, *Or. brevipennis* Gestro, *Or. Waterhousei* Gestro, *Or. maculipennis* Gestro, *Or. humeralis* Gestro, *Or. gravis* **n. sp.** (p. 228 fig. 51) Madras.

Podovalgus **n. gen.** (p. 222, 229) 1 Art: *P. griseus* **n. sp.** (p. 230 fig. 52) Bengalien.

Idiovalgus **n. gen.** (p. 230) 1 Art: *Id. planicollis* (p. 231 fig. 53, 54).

Xenoreoderus **n. gen.** (p. 232) 2 Arten (p. 232): *H. humilis* Gestro (p. 232 fig. 55), *X. occidentalis* **n. sp.** (p. 233) Bombay.

Dasyvalgus Kolbe 17 Arten (p. 234—235): *D. Dohrnii* Kolbe (p. 235 tab. II fig. 6, 7), *D. luctuosus* Gestro, *D. viduatus* **n. sp.** (p. 236) Birma, *D. militaris* **n. sp.** (p. 237) Madras, *D. stictopygus* Gestro, *D. tristis* Gestro, *D. carbonarius* **n. sp.** (p. 239) Birma, *D. podicalis* Blanch., *D. insularis* **n. sp.** (p. 240) Andamanen, *D. trisinuatus* Gestro, *D. hystrix* **n. sp.** (p. 241) Assam, *D. fulvicauda* **n. sp.** (p. 242) u. *D. ovicollis* **n. sp.** (p. 242, 243 fig. 56) Birma, *D. penicillatus* Blanch., *D. minimus* **n. sp.** (p. 244) Birma, *D. addendus* Walker (p. 245 fig. 57), *D. Kanarensis* **n. sp.** (p. 245) Bombay.

Charitovalgus Kolbe 3 Arten (p. 246): *Ch. pictus* Hope (p. 246 tab. II fig. 10, 11), *Ch. longulus* Gestro, *Ch. Andamanicus* Kolbe.

3. Trib. *Trichiini.*

Trichius Fbr. 6 Arten (p. 250): *Tr. Jansonis* Gestro, *Tr. alboguttatus* Mos., *Tr. discolor* Jord. (p. 251 tab. II fig. 8, 9), *Tr. festivus* **n. sp.** (p. 252 fig. 58) Birma, *Tr. ornatus* Jord. (p. 253), *Tr. costipennis* Jans. (p. 254), *Tr. Dombrowskii* Nonfr.

II. Subfam. *Dynastinae.* 17 Gatt. p. 260—261).

Xylotrupes Hope 1 Art: *X. Gideonis* L. (p. 263 fig. 59).

Chalcosoma Hope 1 Art: *Ch. Atlas* L. (p. 267 fig. 60 tab. II fig. 12).

Eupatorus Burm. 3 Arten (p. 268): *E. Hardwickei* Hope (*Atkinsonis* Nonfr.) mit var. *Kantoris* Hope u. var. *niger* **n. var.** (p. 269), *E. gracilicornis* Arrow, *E. Birmanicus* Arrow (p. 271 fig. 61).

Pachyoryctes Arrow 1 Art: *P. solidus* Arrow (p. 273 fig. 62).

Oryctes Illig. 4 Arten (p. 274): *Or. nasicornis* L. mit var. *grypus* Illig., *Or. desertorum*

n. sp. (p. 276) Persien, Arabien, *Or. nudicauda* **n. sp.** (p. 277) Birma, *Or. rhinoceros* L. (p. 279 fig. 63c).

Trichogomphus Burm. 3 Arten (p. 281): *Tr. Martabanii* Guér. (p. 282), *Tr. Mongol* Arr. (p. 283 fig. 64), *Tr. acuticollis* Arrow (p. 284).

Dichodontus Burm. 1 Art: *D. coronatus* Burm. (p. 285 fig. 65).

Blabephorus Fairm. 1 Art: *Bl. pinguis* Fairm. (p. 287 fig. 66).

Eophileurus Arr. 7 Arten (p. 288): *E. planatus* Wied., *E. platypterus* Wied., *E. perforatus* Arr., *E. Cingalensiss* Arr., *E. decatenatus* **n. sp.** (p. 291) Madras, *E. Nilgirensis* Arr., *E. Chinensis* Fald. (p. 292 fig. 67).

Clyster Arr. *retusus* Arr. (p. 293 fig. 68).

Heteronychus Burm. 5 Arten (p. 294): *H. liioderes* Redt. (p. 295), *H. annulatus* Bat., *H. sublaevis* Fairm., *H. robustus* **n. sp.** (p. 296) Bengalien, *H. sacchari* Arrow (p. 297 fig. 69).

Alissonotum Arr. 7 Arten (p. 298): *Al. piceum* Fab. (p. 299), *Al. elongatum* **n. sp.** (p. 299) Assam, *Al. Rangunense* **n. sp.** (p. 300) Birma, *Al. simile* **n. sp.** (p. 300) Assam, *Al. impressicolle* Arr., *Al. binodulum* Fairm., *Al. crassum* Arrow (p. 302 fig. 70).

Pentodon Hope 2 Arten (p. 303): *P. bispinifrons* Reitt. (p. 303), *P. Bengalense* **n. sp.** (p. 304 fig. 71) Bengalien.

Microryctes Arr. 3 Arten (p. 305): *M. monodon* Fairm. (p. 305), *M. Kanarensis* Arr. (p. 305), *M. apicalis* Arr. (p. 306 fig. 72).

Phyllognathus Eschsch. 1 Art: *Ph. Dionysius* F. (p. 307 fig. 73).

Podalgus Burm. 1 Art: *P. infantulus* Sem. (p. 309 fig. 74).

Dipelicus Hope 4 Arten (p. 311): *D. hircus* F. (p. 311 fig. 75), *D. Lacordairei* Sharp., *D. cantator* **n. sp.** (p. 314, fig. 76) Bengalien, *D. bidens* **n. sp.** (p. 313, 314 fig. 76).

Beffa: Osservazioni sulle *Anomala* Sam. raccolte nei dintorni di Torino. Riv. Col. it. VIII p. 101—114. — 3 Arten dichot. unterschieden (p. 102—103), dann folgen zahllose Varietäten, die nur mit Einzeldiagnosen versehen sind und bei der ersten Art als „var.", bei den zwei anderen als „ab." bezeichnet werden. Die mit „mihi" bezeichneten scheinen neu zu sein.

Anomala Junii Duft. mit var. *thoracica* Muls., *A. cuprithorax* **n. var.** (p. 203), var. *scutellaris* Muls., var. *signaticollis* Er., — *A. vitis* Fbr. mit var. *viridicollis* Schl., var. *signata* Schl., var. *lutea* Schl., var. *cupreonitens* Bau, var. *azurescens* Reitt., — *A. aenea* Deg. (*oblonga* Fbr., *Pedemontana* Tourm.) mit var. *nigrescens* **n. var.** (p. 112), var. *bicolor* Sch., var. *viridicyanea* **n. var.** (p. 112), var. *viridis* Sch., var. *cupreonitens* **n. var.** (p. 112[1]), var. *marginicollis* **n. var.** (p. 112), var. *humeralis* Sch., var. *fallax* Sch., var. *semilutea* **n. var.** (p. 113), var. *cyanicollis* Villa, var. *tricolor* Torr., var. *pygidialis* Sch., var. *maculata* Sch., var. *lutescens* Sch.

Blackburn: Further Notes on Australian *Coleoptera*, with Descriptions of new Genera and Species. No. XL. Trans. Roy. Soc. South Austr. 34. p. 146—230.

---

[1]) Der Name ist bereits von B a u vergeben.

Lamellicornes.
Sericoides.

Heteronyx Gruppe V, 5 Arten (p. 147): *H. placidus* **n. sp.** (p. 147) Nordwest-Australien; *H. zalotus* **n. sp.** (p. 147, 148) Westaustralien, *H. submetallicus* Blackb., — Gruppe VI, 46 Arten (p. 151—155): *H. raucinasus* Blackb., *H. constans* Blackb., *H. nigellus* Er. (?), *H. Augustae* Blackb., *H. crassus* Blackb., *H. electus* Blackb., *H. nigricans* Burm., *H. obscurus* Le Gill., *H. spadiceus* Burm., *H. unicolor* Blanch., *H. apertus* **n. sp.** (p. 151, 157) u. *H. comes* **n. sp.** (p. 151, 157) Westaustralien, *H. vicinus* **n. sp.** (p. 151, 158) Süd-Australien, *H. intrusus* **n. sp.** (p. 152, 158), *H. pygmaeus* **n. sp.** (p. 152, 159) u. *H. proprius* **n. sp.** (p. 153, 160) West-Australien, *H. validus* **n. sp.** (p. 153, 160) Victoria, *H. crinitus* **n. sp.** (p. 153, 161) Tasmanien, *H. agricola* **n. sp.** (p. 153, 162) Neu-Süd-Wales, *H. Cunnamullae* **n. sp.** (p. 154, 162) *H. granulatus* **n. sp.** (p. 154, 163) Neu-Süd-Wales, *H. maurulus* **n. sp.** (p. 154, 164) Victoria, *H. Austrinus* **n. sp.** (p. 155, 165) West-Australien, *H. campestris* **n. sp.** (p. 155, 165) Neu-Süd-Wales; — Gruppe VII, mit 33 Arten (p. 168—171): *H. Darwinii* Blackb., *H. sequens* Blackb., *H. pellucidus* Burm., *H. siccus* Blackb., *H. infuscatus* Macl., *H. subfuscus* Macl., *H. diversiceps* Blackb., *H. potens* Blackb., *H. sollicitus* **n. sp.** (p. 168, 173) Nord-Australien, *H. ignobilis* **n. sp.** (p. 169, 174) Nord-Queensland, *H. infirmus* **n. sp.** (p. 169, 175) West-Australien, *H. viduus* **n. sp.** (p. 169, 176) Nord-Queensland, *H. pauxillus* **n. sp.** (p. 169, 176) Australien, *H. neglectus* **n. sp.** (p. 169, 177) u. *H. modestus* **n. sp.** (p. 169, 178) Nord-Queensland, *H. rectangulus* **n. sp.** (p. 170, 179) Süd-Australien, *H. disjectus* **n. sp.** (p. 170, 179) West-Australien, *H. lucidus* **n. sp.** (p. 170, 180) u. *H. fictus* **n. sp.** (p. 170, 181) Neu-Süd-Wales *H. pauper* **n. sp.** (p. 170, 182) u. *H. sordidus* **n. sp.** (p. 170, 182) Nord-Queensland, *H. humilis* **n. sp.** (p. 170, 183) u. *H. cliens* **n. sp.** (p. 171, 184) Neu-Süd-Wales; — Gruppe VIII mit 71 Arten (p. 187—194): *H. dimidiatus* Er., *H. striatipennis* Blanch., *H. hirtuosus* Blackb., *H. jubatus* Blackb., *H. fraternus* Blackb., *H. pubescens* Macl., *H. Sydneyanus* Blackb., *H. vagans* Blackb., *H. badius* Macl., *H. subglaber* Macl., *H. Cowellii* Blackb., *H. major* **n. sp.** (p. 188, 199) Neu-Süd-Wales, *H. xantrotrichus* **n. sp.** (p. 188, 200) Victoria, *H. Waterhousei* **n. sp.** (p. 188, 201) West-Australien, *H. macilentus* **n. sp.** (p. 189, 202) Süd-Australien, *H. Macleayi* **n. sp.** (p. 189, 203) Nord-Queensland, *H. Olliffii* **n. sp.** (p. 190, 203) Neu-Süd-Wales, *H. Erichsonis* **n. nom.** (p. 190, 204) für *H. pubescens* Macl. nec?, *H. conjunctus* **n. sp.** (p. 189, 204) Nord-Queensland, *H. Farinensis* **n. sp.** (p. 190, 205) Central-Australien, *H. Hackeri* **n. sp.** (p. 190, 205) Nord-Queensland, *H. moestus* **n. sp.** (p. 190, 206) Neu-Süd-Wales, *H. amoenus* **n. sp.** (p. 191, 207), *H. ambiguus* **n. sp.** (p. 191, 207) u. *H. planiceps* **n. sp.** (p. 191, 208) West-Australien, *H. approximans* **n. sp.** (p. 192, 209) u. *H. ordinarius* **n. sp.** (p. 192, 210) Neu-Süd-Wales, *H. minutus* **n. sp.** (p. 192, 210) Süd-Australien, *H. miser* **n. sp.** (p. 192, 211) Neu-Süd-Wales, *H. nudus* **n. sp.** (p. 193, 212) West-Australien, *H. impar* **n. sp.** (p. 193, 213) Nord-Queensland, *H. hirsutus* **n. sp.** (p. 193, 213) West-Australien, *H. convexicollis* **n. sp.** (p. 193, 214) u. *H. calidus* **n. sp.** (p. 194, 215) Nord-Queensland, *H. inconspicuus* **n. sp.** (p, 194, 216) Neu-Süd-Wales, *H. subcylindricus* **n. sp.** (p. 194, 217) u. *H. puer* **n. sp.** (p. 194, 217) Nord-Queensland, *H. Mildurensis* **n. sp.** (p. 194, 218) Victoria. Supplement.

ad Gruppe II: *H. confertus* **n. sp.** (p. 219) Victoria, dichotom. unterschieden von *H. torvus* Blackb. (p. 220), *H. novitius* **n. sp.** (p. 220) Neu-Süd-Wales, dichot. unterschieden (p. 221), *H. coxalis* **n. sp.** (p. 221) Neu-Süd-Wales dichot. unterschieden von *H. brevicollis* Blackb. (p. 222), *H. costulatus* Blackb., — Gruppe III: *H. aspericollis* Blackb., *H. granum* Burm., *H. alienus* Blackb., — Gruppe IV: *H. ruficollis* Macl., *H. grandis* Blackb., *H. cornutus* **n. sp.** (p. 224) Nordwest-Australien, *H. capitalis* **n. sp.** (p. 225) Nord-Queensland, *H. pedarius* **n. sp.** (p. 226) Nordwest-Australien, dichot. unterschieden von *H. cornutus* Blackb. u. *H. capitalis* Blackb. (p. 227).

Synonyme.

Heteronyx australis Boisd. (*Cotidia*) = *Collax* Blackb., *H. breviceps* Blackb. = *rufopiceus* Macl., *H. fissiceps* Blackb. = *chlorotica* Gyll., *H. hepaticus* Er. = *fumatus* Er., *H. obscurus* Le Guill. = *nigellus* Er., *H. pubescens* Macl. = *Erichsonis* Blackb., *H. rapax* Blackb. = *fumatus* Er., *H. Cowellii* Blackb. = *concolor* Macl., *H. submetallicus* Blackb. = *Lindii* Blackb., *H. subvittatus* Macl. = *subfuscus* Macl., *H. baldiensis* Blackb. gehört zu *Pseudoheteronyx* (p. 227)

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Scarabaeidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 909—1005 fig. 359—422. — Nach Sharp (p. 225—227) neue Arten beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Aphodius Wolcottii **n. sp.** (p. 932).

Hoplia modesta var. *barbata* **n. var.** (p. 950).

Serica carinata **n. sp.**, *S. intermixta* **n. sp.** (p. 957).

Anomala undulata var. *dubia* **n. var.**, *A. pubescens* **n. sp.** (p. 984).

Boucomont: Contribution à la classification des *Geotrupidae.* Ann. Fr. 79 p. 333—350. — Ein paar kurze Tabellen über 12 Gatt. und 6 Untergatt. Die Notes synonymiques sind bei den Einzelbeschreibungen referirt.

I. *Bolbocerinae.* (12 Gatt. p. 337—338).

Bolbelasmus **n. gen.** (p. 335, 338) für *Bolboceras Bocchus* Er., *B. gallicum* Muls. und *B. unicorne* Schr.

Kolbeus **n. gen.** (p. 335, 338) für *Bolboceras arcuatum* Bat., *B. Coreanum* Kolb. (*conicifrons* Fairm.) (p. 348).

Eucanthus Felschei **n. sp.** (p. 336) Australien.

Bolboceras Kirby (6 subgg. p. 342—343): *B.* (*Blackburnium* **n. subg.** (p. 339, 342) für *B. Reichei* Guer., *B. rhinoceros* Macl., *B. cavicolle* Macl., *B. hippopus* Macl., *B. Sloanei* Blackb., *B. Tatei* Blackb., *B. pontiferum* Blackb., — *B.* (*Bolborhachium* **n. subg.** p. 339, 343) für *B. recticorne* Guer., *B. laticorne* Macl., *B. fissicorne* Bainbr., *B. excavatum* Kl., *B. septemtuberculatum* Bainb., — *B.* (*Bolborhinum* **n. subg.** (p. 339, 342) für *B. tubericeps*, *B. binasutum* Fairm., — *B.* (*Bolbapium* **n. subg.** p. 340, 342) für *B. striatopunctatum* Cast., *B. Baeri* Bouc., *B. lucidulum* Kl., *B. sculpturatum* Mannh., *B. planiceps* Macl., *B. simpliciceps* Blackb., *B. caesus* Kl., — *B.* (*Bolbogonium* **n. subg.** p. 340, 342) für *B. triangulum* Westw., — *Amechamus* Horn (= *Bradycinetus* Horn).

II. *Geotrupidae.*

Ceratotrypes Jek. besprochen p. 343.

Typhoeus Leach von *Ceratotrypes* Fisch. unterschieden (p. 344).

Geotrypes Latr. (*Anoplotrypes* Jek. = *Melanotrupes* Blanch.) *stercorarius* Scrib., *G. Hornii* Bl., — *G.* (*Peltotrypes* Bl.) *chalybeus* Lec.

Kolbe: Über die *Phileurinen* Amerikas. Ann. Belg. 54. p. 330—354.

Fam. *Scarabaeidae.*

Subfam. *Dynastini.*

Trib. *Phileurinae.*

1. Gruppe *Trichoplini* (6 Gatt. p. 333—334).

Trichoplus Burm. 1 Art: *Tr. cylindricus* Mannerh.

Microphileurus **n. gen.** (p. 333, 337) 1 Art: *M. caviceps* **n. sp.** (p. 337, 344) Peru.

Goniophileurus **n. gen.** (p. 333, 337) für *G. femoratus* Burm. *Amblyodus taurus* Westw.

Metaphileurus **n. gen.** (p. 334, 337) für *M. lacunosus* Burm., *M. nitidicollis* **n. sp.** (p. 337, 345) Südbrasilien, *M. explanatus* Burm.

Oryctophileurus **n. gen.** (p. 334, 337) für *Or. nasicornis* Burm.

2. Gruppe *Phileurini genuini* (12 Gatt. p. 334—336).

Archophileurus **n. gen.** (p. 334, 337) für *A. cribrosus* Lec., *A. fimbriatus* Burm.

Amblyphileurus **n. gen.** (p. 334, 338) für *A. fodiens* **n. sp.** (p. 345) Süd-Brasilien, *A. pumilio* **n. sp.** (p. 346) Paraguay, *A. ovis* Burm., *A. vervex* Dej. mit var. *chaconus* **n. var.** (p. 338, 346) Nord-Argentinien, *A. Burmeisteri* Arr., *A. simplex* Bat.

Periphileurus **n. gen.** (p. 335, 339) für *P. foveicollis* Burm. u. *P. latipennis* Burm.

Amblyoproctus **n. gen.** (p. 335, 339) für *A. rugosus* Er., *A. pusio* Er. u. *A. torulosus* **n. sp.** (p. 339, 348) Columbien.

Haplophileurus **n. gen.** (p. 335, 339) für *H. uninodis* Burm.

Palaeophileurus **n. gen.** (p. 335, 340) für *P. Sclateri* Bat.

Cnemidophileurus **n. gen.** (p. 335, 340) 1 Art: *Cn. personatus* **n. sp.** (p. 340, 348) Central-Brasilien.

Actinobolus Westw. für *A. radians* Westw., *A. trilobus* Lüderw.

Hemiphileurus **n. gen.** (p. 336, 340) für *H. variolosus* Burm., *H. depressus* Fbr., *H. agnus* Burm., *H. cylindroides* Bat., *H. laticollis* Burm., *H. Dejeanii* Bat.

Homophileurus **n. gen.** (p. 336, 341) für *H. integer* Burm., *H. Aequatorius* **n. sp.** (p. 341, 349) Ecuador, *H. Amazonicus* **n. sp.** (p. 341, 349) Amazonien, *H. quadrituberculatus* Palis., *H. Lüdeckei* **n. sp.** (p. 342, 350) Mexico.

Epiphileurus **n. gen.** (p. 336, 342) für *Ep. microps* Burm., *Ep. dispar* **n. sp.** (p. 342, 350) Antillen, *Ep. cribratus* Chevr., *Ep. planicollis* Chevr., *Ep. laevicauda* Bat., *Ep. Beckeri* **n. sp.** (p. 342, 351) mit var. *parumstriata* (p. 351) **n. var.** Mexico.

Phileurus Latr. 8 Arten: *Ph. valgus* L. mit var. *capra* Bat. u. var. *septentrionis* **n. var.** (p. 343, 352) Nordamerika, *Ph. meridionalis* **n. sp.** (p. 343, 352) Brasilien, *Ph. Flohrii* **n. sp.** (p. 343, 352) Mexico, *Ph. angustatus* **n. sp.** (p. 343,

353) Nicaragua, *Ph. affinis* Burm., *Ph. plicicollis* **n. sp.** (p. 343, 353) Südbrasilien, *Ph. didymus* L., *Ph. truncatus* Palis. (p. 343).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 215—218. — 4 Gatt., 1 n. sp. beschrieben.

Fam. *Scarabaeidae.*

Maechidius tibialis Blackb. bei Termiten.

Phyllotocus bimaculatus Er. bei Ameisen.

Cryptodus caviceps Wat., *Cr. paradoxus* Macl., *Cr. Tasmanianus* Westw. u. *Cr. variolosus* Whit. bei Ameisen.

Novapus 1 Art: *N. bifidus* **n. sp.** (p. 217 tab. XXVII fig. 50, 51, 53) Australien, — *N. crassus* (p. 218 tab. XXIVII fig. 52 u. 54).

Leoni: Contributo allo studio dei *Lamellicorni* italiani. Riv. Col. ital. VIII p. 153—194. — Die 4 Arten der Fam. *Luc.* u. *Phyllognathus* sind nur besprochen (p. 153—157), die *Cetonini* aber werden ausführlich bis zum Übermaß behandelt, wobei der Autor sich den Scherz erlaubt, die *Cetonia aurata* L. var. *hispanica* Er. in einer Tabelle (die nur scheinbar dichotomisch ist) in 23 subvarr. zu zerlegen (p. 181—185), diese dann bei der geographischen Betrachtung wie Arten zu nennen (p. 192—194) und zu empfehlen, daß man „d i e s e l b e n" subvarr. der beiden anderen Varietäten (var. *aurata* i. sp. und var. *praeclara* Muls.) mit „d e n s e l b e n" Namen belegen möge, also 46 Mal mit vergebenen Namen ein ebenso überflüssiges als unzulässiges Spiel treiben solle (p. 181). Hoffentlich befolgt Niemand diesen Rath.

Cetoniini.

Potosia cuprea Fbr. 11 varr. u. subvarr. (p. 161—162[1]): var. *cuprea* i. sp. mit subvar. *sternohirta* Seidl., subvar. *flavicola* Hrbst., subvarr. *obscura* And., var. *incerta* Costa mit subvar. *Fabriciana* Reitt., subvar. *Fieberi* Kr., subvar. *hesperica* Mot., subvar. *otroviolacea* Holbh., var. *florentina* Hrbst. mit subvar. *maculosa* **n. subvar.** (p. 162), subvar. *Edda* Reitt., subvarr. *Fidia* Reitt., subvar. *malachitica* **n. subvarr.**, subvar. *nobilissima* Reitt., subvar. *hypocrita* Rag., *P. aeruginosa* Drur., *P. angustata* Germ., *P. affinis* And., *P. opaca* Fbr., *P. squamosa* Lef., *P. vidua* Gor., *P. morio* Fbr. mit var. *quadripurctata* Fbr., *P. oblonga* Gor.

Pachnotosia marmorata Fbr. (p. 167[2]).

Tropinota squalida Sol.

Leucocelis stictica L., *L. cinctella* Sch.

Cetonia aurata L. 3 varr. (p. 180—181, 185—187): var. *aurata* i. sp., var. *paeclara* Muls., var. *hispanica* Er. mit 23 subvarr. (p. 181—185[3]): subvar. *viridiventris* Reitt., subvar. *violaceiventris* Reitt., subvar. *semicyanea* Reitt., subvar.

---

[1]) Die dichotomische Begründung dieser 11 var. u. subvarr. („ab.") entspricht nicht der später (p. 164) gegebenen Zusammenstellung.

[2]) Der Autor stellt diese Gatt. mitten zwischen die *Potosia*-Arten.

[3]) Die Tabelle ist aber nur scheinbar dichotomisch.

purpurata Herr., subvar. *tingens*, subvar. *pallida* Druv., subvar. *pseudopallida* Fior., subvar. *pseudonigra* **n. subvar.** (p. 182), subvar. *aeneicolor* **n. subvar.** (p. 183, 193), subvar. *olivicolor* Reitt., subvar. *coerulescens* **n. subvar.** (p. 183), subvar. *meridionalis* Muls., subvar. *Fiorii* **n. subvar.** (p. 183), subvar. *nigra* Gauth., subvar. *Leonii* Fior., subvar. *elegans* **n. subvar.** (p. 184), subvar. *bilucida* Reitt., subvar. *intermedia* **n. subvar.** (p. 184), subvar. *Devagneri* **n. subvar.** (p. 184), subvar. *lucidula* Er., subvar. *bicolora* **n. subvar.** (p. 185), subvar. *Cellesii* Fior., subvar. *cyanicollis* Reitt., *C. Carthami* L. (p. 232).

Coprini. (p. 233—245).

Scarabaeus sacer L. (*pius* Ill.), *Sc. semipunctatus* Fbr., *Sc. laticollis* L. mit var. *interpunctatus* **n. var.** (p. 242) u. var. *strictopunctatus* **n. var.** (p. 242), *Sc. variolosus* Fbr.

Gymnopleurus Ill. 4 Arten (p. 243—244): *G. serratus* Fisch., *G. cantharus* Er., *G. Sturmii* Macl., *G. Mopsus* Pall. Forts. folgt.

1. Ohaus: Nachträge und Berichtigungen zu meiner Revision der *Brachysterniden.* Stett. Ztg. 71. 1910. p. 3—26.

Aulacopalpus Guér. 2 subgg. u. 10 Arten (p. 8—9): *A. viridis* Guér. (*virens* Philipp., *palpalis* Germ.), *A. clypealis* Ohs., *A. pygidialis* Ohs., *A. fulvovirens* **n. sp.** (p. 9, 12) Chili, — *Aul.* (*Tribostethes* Curt.) 2 Arten (p. 9): *Tr. cupreus* Phil. (*castaneus* Cast.), *Tr. Germainii* **n. sp.** (p. 14) Chili.

Brachysternus Guér. 13 Arten (p. 9—11): *Br. olivaceus* Phil., *Br. chloris* Phil., *Br. herbaceus* Germ., *Br. fulvescens* Sol., *Br. pubescens* Germ., *Br. prasinus* Guér., *Br. dilatatus* Germ., *Br. spectabilis* Er., *Br. angustus* Phil.

Hylamorpha Arr. 2 Arten (p. 11).

Eremophygus **n. gen.** (p. 21), *Er. Philippii* **n. sp.** (p. 22) Chile.

2. Ohaus: Die *Ruteliden* der Philippinischen Inseln. Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. 1910. p. 233—262. — 68 Arten aufgeführt (p. 256—262), leider in ganz anderer (alphabetischer) Reihenfolge als die Beschreibungen.

Anomala Sam. (*Rhinoplia* Burm.): *Rh. infans* **n. sp.** (p. 236) Luzon, — *A.* (*Hetoroplia* Burm.): *H. flavoscutellata* **n. sp.** (p. 237) und *H. macrophthalma* **n. sp.** (p. 238 u. 256) Luzon, — *A.* (i. sp.) *proctolasia* **n. sp.** (p. 239) Luzon, *A. ovatula* **n. sp.** (p. 240) und *A. Palawana* **n. sp.** (p. 241) Palawan, *A. Semperiana* **n. sp.** (p. 241), *A. Leotaudii* Blanch. var. *fuscoviridis* **n. var.** (p. 242) Luzon, *A. humeralis* Burm., *A. exorata* Burm., *A. Whiteheadii* **n. sp.** (p. 243) Luzon, *A. despumata* **n. sp.** (p. 243), *A. catenatopunctata* **n. sp.** (p. 244) und *A. victipennis* **n. sp.** (p. 245) Luzon, *A. noctivaga* **n. sp.** (p. 246) Batanes-Ins., *A. Camariensis* **n. sp.** (p. 246) und *A. Schultzeana* **n. sp.** (p. 247) Luzon, *A. planata* Cand., *A. Andradei* Hell. Luzon, — *A.* (*Aprosterna*) *heteroglypha* **n. sp.** (p. 248) Luzon, *A. chalybaea* Burm. (*relucens* Har., *polita* Blanch.), *A. corruscans* Chevr., — *A.* (*Euchlora* Macl.) *inconsueta* **n. sp.** (p. 250), *A. praematura* **n. sp.** (p. 251) und *A. Baeri* **n. sp.** (p. 252) Luzon.

Mimela Kirby *Palawana* **n. sp.** (p. 252) Palawan.

Malaia Heller *thoracica* **n. sp.** (p. 253) Luzon.

Popillia Serv. *Mcgregorii* **n. sp.** (p. 254) Luzon, *P. scalpta* Newm., *P. oculata* **n. sp.** (p. 255) Luzon, *P. cetrata* Newm.

Schmidt: Genera Insectorum fasc. 110. Coleoptera. Fam. *Aphodiidae*. 1910. 155 pp. 3 tabb.

Fam. *Aphodiidae*. (5 Grupp. p. 8—9).

1. Gruppe *Aphodiina*. (19 Gatt. p. 10—11).

Oxycorythus Solsk. 1 Art.

Turanella Ssem. 1 Art: *T. latevittis* Reitt. (tab. I. fig. 1).

Onemisus Mot. 6 Arten. — *Aphodobius* Per. 2 Arten.

Acanthaphodius Schmidt, *Bruchii* Schmidt (tab. I fig. 2, 2a).

Sugrames Reitt. 2 Arten.

Aphodius (36 subgg. p. 17—36): *A.* (*Sitiphus* Fairm.) 1 Art, — *Aph.* (*Colobopterus* Muls. 7 Arten, — *A.* (*Teuchestes* Muls.) 5 Arten, — *A.* (*Megatelus* Reitt.) 4 Arten, — *A.* (*Mendidus* Har.) 16 Arten, — *A.* (*Ammoecius* Muls.) 11 Arten, *A.* (i. sp.) 11 Arten, — *A.* (*Loraphodius* Reitt.) 2 Arten, *A.* (*Calamosternus* Mot.) 7 Arten, — *A.* (*Erytus* Muls.) 5 Arten, — *A.* (*Bodilus* Muls.) 16 Arten, — *A.* (*Agrilinus* Muls.) 19 Arten, — *A.* (*Oromus* Muls.) 2 Arten, *A.* (*Liothorax* Mot.) 14 Arten, — *A.* (*Plagiogonus* Muls.) 9 Arten, — *A.* (*Phaeophodius* Reitt.) 7 Arten, — *A.* (*Trichonotus* Muls.) 2 Arten, *A.* (*Esimaphodius* Reitt.) 8 Arten, — *A.* (*Esymus* Muls.) 11 Arten, — *A.* (*Orodalus* Muls.) 14 Arten, — *A.* (*Orodaliscus* Reitt.), — *A.* (*Amidorus* Muls.) 23 Arten, — *A.* (*Pseudacrossus* Reitt.) 3 Arten, — *A.* (*Chilothorax* Mot.) 31 Arten, — *A.* (*Nimbus* Muls.) 5 Arten, — *A.* (*Melinopterus* Muls.) 35 Arten, — (*Melaphodius* Reitt.) 4 Arten: *Aph. lunifer* Solsky (p. 63 tab. I. fig. 3), — *A.* (*Limarus* Muls.) 3 Arten, — *A.* (*Pharaphodius* Reitt.) 1 Art, — *A.* (*Mendidaphodius* Reitt.) 1 Art, — *A.* (*Gonaphodius* Reitt.) 2 Arten, — *A.* (*Calaphodius* Reitt.) 6 Arten, *A.* (*Agolius* Muls.) 13 Arten, — *A.* (*Biralus* Muls.) 4 Arten, — *Aph.* (*Acrossus* Muls.) 14 Arten: *Aph. bimaculatus* Laxm. (p. 70 tab. I. fig. 4), — *Aph.* (*Aganocrossus*) Reitt. 50 Arten.

Aphodius ohne Eintheilung in Subgenera: 398 Arten: *Aph. amoenus* Bohem. (p. 75 tab. I fig. 10), *Aph. Ballionis* Schmidt (tab. I fig. 12), *Aph. curvodilatatus* Schmidt (p. 76 tab. I fig. 9, 9a), *Aph. discoidalis* Bohem. (p. 77 tab. I fig. 13), *Aph. magnificus* Schmidt (p. 79 tab. I fig. 8), *Aph. pulcherrimus* Reiche (p. 80 tab. I. fig. 6), *Aph. rhinocerus* Reiche (tab. I fig. 7, 7a), *Aph. Senegalensis* Klug (tab. I fig. 11), *Aph. Wahlbergii* Boh. (p. 81 tab. I fig. 5), *Aph. hamatus* Say (p. 83 tab. I fig. 14), *Aph. Peruanus* Erichs. (p. 86 tab. I. fig. 15).

Oxyomus Cast. 18 Arten: *Ox. costipennis* Boh. (p. 89 tab. I. fig. 17), *Ox. simillimus* Schmidt (p. 90 tab. I fig. 16).

Heptaulacus Muls. 11 Arten: *H. alpinus* Drap. (p. 91 tab. II. fig. 18), *H. iniquus* Schmidt (tab. II fig. 19).

Lorditomaeus Pér. 10 Arten: *L. deplanatus* Roth. (p. 92 tab. II fig. 20).

Proctophanes Har. 2 Arten (p. 95): *Pr. sculptus* Hope (p. 95 tab. II fig 21)

Didactylia Orb. 10 Arten: *D. cicatricosa* Schmidt (p 97 tab II fig 24), *D. varia* Schmidt (tab. II. fig. 23).

Caelius Lew. 1 Art.

Coptochirus Har. 9 Arten: *C. pteropus* Har. (p. 99 tab. II fig. 25).

Drepanocanthus Pér. 6 Arten: *Dr. lineatus* Wied. (p. 100 tab. II fig. 27).

Harmodactylus Per. 1 Art. — *Sybax* Boh. 2 Arten.

Macroretrus Pér. 1 Art (p. 96): *M. singularis* Pér. (p. 96 tab. II fig. 22).

Harmogaster Har. 6 Arten (p. 101): *H. exarata* Har. (p. 101 tab. II fig. 28).

2. Gruppe. *Eupariina* (6 Gatt. p. 102—103).

Euparia Serv. 13 Arten: *E. bitubericollis* Schmidt (p. 104 tab. II fig. 30), *E. excavaticollis* Blanch. (p. 104 tab. II fig. 29).

Ataenius Har. 122 Arten: *At. angusticollis* Schmidt (p. 106 tab. II fig. 31), *At. opatroides* Blanch. (p. 108 tab. II fig. 33), *At. Platersis* Blanch. (p. 109 tab. II fig. 34), *At. sculptor* Har. (tab. II fig. 32).

Saprosites Redt. 45 Arten: *S. dynastoides* Walk. (p. 111 tab. III fig. 35), *S. parallelus* Har. (p. 112 tab. III. fig. 36).

Simogonius Har. 1 Art: *S. Beccarii* Har. (p. 113 tab. III fig. 37).

Dialytes Har. 6 Arten: D. *monstrosus* Har. (p. 114 tab. III fig. 38), *D. striatulus* Say (tab. III fig. 39).

Odontoderus Cl. 3 Arten.

3. Gruppe. *Psammobiina* (10 Gatt. p. 116—117).

Phycochus Broun 3 Arten.

Odochilus Har. 1 Art: *Od. syntheticus* Har. (p. 119 tab. III fig. 40).

Psammobius Heer 40 Arten: *Ps. porcicollis* Illig. (p. 121 tab. III fig. 41).

Diastictus Muls. 1 Art: *D. vulneratus* Sturm. (p. 122 tab. III fig. 42).

Rhyssemus Muls. 50 Arten: *Rh. Algiricus* Luc. (p. 124 tab. III fig. 43), *Rh. granosus* Klug (p. 126 tab. III fig. 44).

Rhyssemodes Reitt. 5 Arten: *Rh. orientalis* Muls. (p. 127 tab. III fig. 45).

Rhyssemorphus Cl. 1 Art.

Trichiorhyssemus Clouët 6 Arten (p. 128): *Tr. hirsutus* Clouët (p. 128 tab. III fig. 46).

Pleurophorus Muls. 15 Arten: *Pl. impressicollis* Boh. (p. 130 tab. III fig. 47).

4. Gruppe. *Rhyparina* (5 Gatt. p. 131—132).

Stereomera Arr. 1 Art. — *Termitodius* Wasm. 1 Art. — *Rhyparus* Westw. 16 Arten.

Sybacodes Fairm. 2 Arten: *S. aurcopilosus* Schmidt (p. 136 tab. III fig. 48).

Notocaulus Qued. 4 Arten.

5. Gruppe. *Corythoderina* (2 Gatt. p. 138).

Corythoderus Kl. 3 Arten. — *Chaetopisthes* Westw.

Einzelbeschreibungen.

Coprini.

Acanthaphodius siehe Schmidt pag. 246.

Acanthocerus politus Erichs. besprach **Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 175).

Acrossus siehe *Aphodius* u. Schmidt pag. 246.

Agolius, Agonocrossus, Agrilinus, Amidorus, Ammoecius, s. Schmidt pag. 246.

Aphodius Arrowii **n. sp. Schmidt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 353) China, — *Aph.* (*Mendidius*) *bidentellus* **n. sp.** (p. 353) Transbaikalien, *Aph. distinguendus* **n. sp.** (p. 354) Molukken, *Aph. forticornis* **n. sp.** (p. 355) Siam, *Aph. laxepunctatus* **n. sp.** (p. 356) S. Paulo, — *Aph.* (*Acrossus*) *opacipennis* **n. sp.** (p. 356) Sikkim, *Aph. reflexus* **n. sp.** (p. 357) Argentinien, *Aph. spinulosus* **n. sp.** (p. 358) China, *Aph. striatus* **n. sp.** (p. 359) China. — *A.* (*Plagiogonus*) *Kricheldorffii* **n. sp. Koshantschikov** (Rev. russ. d'Ent. 10. p. 18) Wüste Kujun-Kun, — *Aph.* (*Volinus*) *clausula* **n. sp.** (p. 19) Transkaspien, *Aph. circumductus* Solsk. u. var., *Aph. pustulifer* Rttr. (p. 20), *Aph. mendidioides* Rttr. = *Aph. Kisilkumi* Solsk. (p. 20). — †*A. laminicola* **n. sp. Wickham** (Am. Journ. Sci. (4) 29. p. 49) fossil in Florissant. — *A. fossor* L. nicht im

Bernstein nach **Quiel** (Berl. ent. Z. 1910 p. 186). — Siehe auch Blatchley pag. 242, Schmidt pag. 246.

Aphodobius siehe Schmidt pag. 246.

Ataerius crenulatus **n. sp. Schmidt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 359) Rio Grande do Sul, *A. opacipennis* **n. sp.** (p. 360) Brasilien. — †*A. Europaeus* **n. sp. Quiel** (Berl. ent. Z. 1910 p. 187) preussischer Bernstein. — †*A. patescens* Scudd. besprach **Wickham** (Am. Journ. Sci. (4) 29 p. 48). — Siehe auch Schmidt pag. 247.

Athyreus hirtus Wied. u. *A. xanthomelas* Wied. gehören zu *Ochodaeus* nach **Boucomont** (Ann. Fr. 79. p. 345), *A. bicolor* Cast. = *excavatus* Cast. var., *A. orientalis* Cast. = *porcatus* Cast. (p. 346).

Biralus siehe Schmidt pag. 246.

Blackburnium siehe Boucomont pag. 242.

Bodilus siehe Schmidt pag. 246.

Bolbapium, Bolbelasmus siehe Boucomont pag. 242.

Bolboceras atavus Kolbe = *princeps* Kolbe nach **Boucomont** (Ann. Fr. 79 p. 347), *B. Gautieri* **n. nom.** (p. 347) für *G. excavatus* Gaut. nec Klug, *B. tetraodon* Redtb. = *B. tubericeps* Fairm. (p. 347), *B. geotrupoides* Cast. = *tubericeps* ♀, *B. ferrugineus* Cast. = *Laportei* Hald., *B. Schaefferi* **n. nom.** (p. 347) für *Bradycinetus carinatus* Schaeff. 1906 nec Blackb. 1904, *B. veter* Fbr. (*Oryctes*), *B. Vaulogeri* Ab. = *B. Bocchus* Er. — Siehe auch Boucomont pag. 242.

Bolbogonium, Bolborhachium, Bolborhinum siehe Boucomont pag. 242.

Bootrypes siehe *Geotrypes*.

Caelius, Calomosternus, Calaphodius siehe Schmidt pag. 246.

Canthon pilosus **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 339) Argentinien, *C. granulıceps* **n. sp.** (p. 340) Uruguay, *C. Reichei* **n. sp.** (p. 340) Argentinien, *C. planus* Lucas.

Catharsius anomalus **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 344) Somaliland, *C. Pithecius* Fbr. (*Sabaeus* Fbr.) und *C. cribricollis* (p. 345).

Chaetopisthes, Chilothorax, Colobopterus siehe Schmidt pag. 247, 246.

Copris elphenorides **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 345) Usambara, *C. furcillatus* **n. sp.** (p. 345) Chiriqui, *C. simillimus* **n. sp.** (p. 346) Sierra Leone, *C. glabriceps* **n. sp.** (p. 346) Tschan-Yang, *C. propinquus* **n. sp.** (p. 347) Gan-tschon, *C. imitans* **n. sp.** (p. 347) Indien, *C. furciceps* **n. sp.** (p. 348) Palong, *C. cariniceps* **n. sp.** (p. 348) Kiukiang, *C. fallax* **n. sp.** (p. 349) Südost-Afrika, *C. tubericollis* **n. sp.** (p. 349) Umbugwe, *C. Arrowii* **n. sp.** (p. 350) Siam. — *C. armiger* **n. sp. Gillet** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 1) Usambara, *C. aspericollis* **n. sp.** (p. 3) Mittelamerika, *C. punctatus* **n. sp.** (p. 4) Birma, *C. Indicus* **n. sp.** (p. 5) Indien, *C. cribricollis* **n. sp.** (p. 6) Deutsch-Ostafrika, *C. atropolitus* **n. sp.** (p. 7) Englisch-Ostafrika, *C. Carinicus* **n. sp.** (p. 8) Birma, *C. Taprobanus* **n. sp.** (p. 9) Ceylon, *C. tetraodon* **n. sp.** (p. 11) Philippinen, *C. hybridus* **n. sp.** (p. 11) Deutsch-Ostafrika, *C. Siamensis* **n. sp.** (p. 12) Siam, *C. corpulentus* **n. sp.** (p. 13) Birma, *C. compressipennis* **n. sp.** (p. 14) Indien, *C. Sengalensis* **n. sp.** (p. 15) Senegalien, *C. lunaticeps* **n. sp.** (p. 16) Sambesi, *C. montivagus* **n. sp.** (p. 17) Kilima-Ndscharo, *C. Sabinus* **n. sp.** (p. 17) Indien, alphabetisches Verz. aller Arten der Gatt. (p. 19—31).

Coptochirus siehe Schmidt pag. 246.

Corythoderus Casperi **n. sp. Kolbe** (Berl. ent. Z. 55. 1910 p. 20[1]) in Afrika bei Ameisen. — Siehe auch Schmidt pag. 247.

Dialytes, Diastictus, Didactylia, Drepanocanthus siehe Schmidt pag. 247, 246.

Erytus, Esimaphodius, Esymus siehe Schmidt pag. 246.

Eucanthus siehe Boucomont pag. 242.

Euparia siehe Schmidt pag. 247.

Geotrupes Turkestanicus Boucom. = *impressus* Gebl. nach **Boucomont** (Ann. Fr. 79 p. 348), — *G.* (*Trypocopris*) *Pyrenaeus* Charp. var. *Erichsonis* **n. nom.** (p. 348) für var. *splendens* Er. nec Heer, *G. manifestus* Reitt. = *G. vernalis* L. var. *obscurus* Muls., var. *purpureus* Küst. = var. *fulgidus* Mot., — *G.* (*Phelotrypes*) *Haroldii* Bouc. 1904 = *tenebrosus* Fairm. 1901 (p. 349), *G.* (*Bootrypes* **n. nom.** p. 349) für *Odontotrypes* Bouc. nec Fairm., — *G.* (*Mycotrypes*) *retusus* Lec. = *lethroides* Westw. Nord-America. — *G.* (*Thorectes*) *aeneus* Felsche 1909 = *Mycrotrupes retusus* Lec. nach **Felsche** (Deut. ent. Z. 1910 p. 352).

Gonaphodius siehe Schmidt pag. 246.

Harmodactylus, Harmogaster siehe Schmidt pag. 246.

Heliocopris alatus **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 343) Kilimandscharo.

Heptaulacus siehe Schmidt pag. 246.

Idiostoma hirtum **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 173) Argentinien.

Kolbus siehe Boucomont pag. 242.

Limarus, Liothorax, Loraphodius, Lorditomaeus siehe Schmidt pag. 246.

Macroretrus siehe Schmidt pag. 246.

Microtrupes siehe *Geotrupes.*

Maechidius aenescens **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 22[2]) u. *M. Paupianus* **n. sp.** (p. 23) Paup., *M. heterosquamosus* **n. sp.** (p. 23) Papua, *M. pauxillus* **n. sp.** (p. 24 tab. fig. 12) Deutsch-Neu-Guinea.

Megatelus, Melaphodius, Melinopterus, Mendidaphodius siehe Schmidt pag. 246.

Mendidus siehe *Aphodius* u. Schmidt pag. 246.

Mycotrypes siehe *Geotrupes.*

Nimbus, Notocaulus siehe Schmidt pag. 246, 247.

Ochodaeus cornutus **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 174) Santa Fé. — Siehe auch *Athyreus.*

Odochilus, Odontoderus, Onemisus siehe Schmidt pag. 247, 246.

Onitis monstrosus **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 351) Uganda.

Onthophagus Schnabelii **n. sp. Splichal** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 567), *O. Sutleinensis* **n. sp.** (p. 567) Himalaya.

Orodaliscus, Orodalus, Oromus, Oxycorythus, Oxyomus siehe Schmidt pag. 246.

Phaeophodius, Pharaphodius siehe Schmidt pag. 246.

Phelotrypes siehe *Geotrupes.* — *Phycochus* siehe Schmidt pag. 247.

Pinotus pullus **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 341) Peru, *P. speciosus* Waterh., *P. opalescens* **n. sp.** (p. 342) Brasilien, *P. affinis* **n. sp.** (p. 343), *P. inflaticollis* **n. sp.** (p. 343) Paraguay, *P. quinquedens* **n. sp.** (p. 343) Ecuador.

---

[1]) Die Art ist kaum als rite beschrieben zu betrachten, da die Beschreibung in dem Referat über einen Vortrag publiciert ist, der wohl kaum die *ipsissima verba magistri* enthält.

[2]) Die Gatt. gehört vielleicht zu den *Melolonthini.*

Pleurophorus siehe Schmidt pag. 247.
Plagionus, siehe *Aphodius* u. Schmidt pag. 246.
Proctophanes, Psammobius, Pseudacrossus, Pseudaphodius siehe Schmidt pag. 246.
Rhyparus, Rhyssemodes, Rhyssemorphus siehe Schmidt pag. 247.
Rhyssemus Keisseri **n. sp. Bénard** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 266 fig. 1) u. *Rh. Chudeauii* **n. sp.** (p. 269 fig. 2) Sahara. — Siehe auch Schmidt pag. 247.
Saprosites sulcifer **n. sp. Schmidt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 361) Brasilien. — Siehe auch Schmidt pag. 247.
Sceliages sulcipennis **n. sp. Felsche** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 339) Angola.
Simogonius, Sitiphus, Stereomera, Sugrames, Sybacodes, Sybax siehe Schmidt pag. 247, 246.
Termitodius, Teuchestes siehe Schmidt pag. 247, 246. — *Thorectus* siehe *Geotrupes*.
Trichiorhyssemus, Trichonotus, Turanella siehe Schmidt pag. 247, 246.
Typocopris siehe *Geotrupes*.
Volinus siehe *Aphodius*.

Glaphyrini.

Aclopus parvulus **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 175) Argentinien.
†*Amphicoma defuncta* **n. sp. Wickham** (Am. Journ. Sci. (4) 29 p. 49) fossil in Florissant.

Melolonthini.

Acylochilus assimilis **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 177), *A. curvidens* **n. sp.** (p. 177) Santiago.
Apogonia metallescens **n. sp. Moser** (Phil. J. Sci. D. V. 1910 p. 186), *A. nigrobrunnea* **n. sp.**, *A. viridana* **n. sp.** (p. 187), *A. lutea* **n. sp.** (p. 188), *A. rugipennis* **n. sp.** (p. 189) Philippinen.
Diplotaxis besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110).
Heteronyx siehe Blackburn pag 241. .
Homaloplia depilis **n. sp. Müller** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 130) Macedonien.
Hoplia Philippensis **n. sp. Moser** (Philipp. Journ. Sci. D. V. p. 184), *H. maculifera* **n. sp.** (p. 185) Philippinen. — Siehe auch Blatchley pag. 242.
Lepidiota corpulenta **n. sp. Moser** (Phil. Journ. Sci. D. V. p. 185) Philippinen.
Maechidius siehe *Coprini* u. Lea pag. 244.
Schönherria squamulifera Br. ♂ beschrieb **Veth** (Tijd. Ent. 53. 1910 p. 308) und gründete auf die Art eine neue Gattung[1]).
†*Serica* sp. beschrieb **Quiel** (Berl. ent. Z. 1910 p. 190) Bernstein. — Siehe auch Blatchley pag. 242.

Rutelini.

Adoretus versutus Har. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 22).
Anomala Castelnaui **n. sp. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 215) Siam, *An. ovatula* Ohs. var. *Kinabalensis* **n. var.** (p. 216) Borneo u. var. *Sarawakensis* **n. var.** (p. 216) Sarawak, *An. angulipennis* **n. sp.** (p. 217) u. *An. forcipalis* **n. sp.** (p. 217) Borneo. — *A. flatipes* **n. sp. Arrow** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 65) Sarawak, *An. proliza* **n. sp.** (p. 66) u. *An. soror* **n. sp.** (p. 67) Borneo, *An. Matanga*

[1]) Deren Benennung er aber, in allzu großer Bescheidenheit, dem Autor Brenske überlassen will, der leider schon seit vielen Jahren gestorben ist. Zugleich hätte der geehrte Autor mit Recht den Namen *Schönherria* durch einen neuen ersetzen können, denn es gibt schon eine ältere *Curculioniden*-Gattung *Schönherria* Blanchard. (Siehe Lacordaire Gen. VII. p. 611).

n. sp. (p. 67) Sarawak, *An. pulicaris* **n. sp.** (p. 68) u. *An. quadrigemina* **n. sp.** (p. 68) Borneo, *An. felicia* **n. sp.** (p. 69) Sarawak, *An. Silama* **n. sp.** (p. 70) Borneo, *An. posticalis* **n. sp.** (p. 70) Sarawak, *An. biformis* **n. sp.** (p. 71) u. *An. Whiteheadii* **n. sp.** (p. 71) Borneo. — Siehe auch Beffa pag. 240, Blatchley pag. 242, Ohaus p. 245.

Aprosterna, Aulacopalpus siehe Ohaus pag. 245.

Brachysternus siehe Ohaus pag. 245.

Chlorota funesta **n. sp. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 227) Ecuador.

Eremophygus siehe Ohaus pag. 245.

Euchlora parotidea **n. sp. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 219) Sarawak, *E. denticrus* **n. sp.** (p. 220) u. *E. latefemorata* **n. sp.** (p. 220) Borneo. — Siehe auch Ohaus pag. 245.

Heteroplia, Hylomorpha siehe Ohaus pag. 245.

Lasiocala Arrowii **n. sp. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 221) Bolivia, *L. fulvohirta* Blanch., *L. pygidialis* **n. sp.** (p. 224) patria ?, *L. opacicollis* Ohs., *L. lucens* **n. sp.** (p. 225 u. 226) u. *L. viridiaenea* **n. sp.** (p. 225) patria? — *L. Arrowii* Oh. 1910 ♀ beschrieb **Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 711).

Leucothyreus hirtus **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 178) Argentinien.

Malaia siehe Ohaus pag. 245.

Metapopillia siehe *Popillia.*

Mimela Runsorica **n. sp. Kolbe** (Ann. Belg. 54. p. 80) Ruwensori. — *M. pallidicauda* **n. sp. Arrow** (Ann. Nat. Hist. 1910. 6. p. 64) Labuan, *M. margarita* **n. sp.** (p. 65) Borneo. — Siehe auch Ohaus pag. 245.

Parastasia Coquerelii Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 23).

Pelidnota Richteri **n. sp. Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 186) Brasilien.

Popillia (*Metapopillia*) *Beniana* **n. sp. Kolbe** (Ann. Belg. 54. p. 75) Centralafrika, *P. macularia* **n. sp.** (p. 75) mit var. *reducta* **n. var.** (p. 76), *P. libethris* **n. sp.** (p. 76) u. *P. Brownii* Kolbe var. *Uheha* **n. var.** (p. 77) Deutsch-Ostafrika, *P. limoniatis* **n. sp.** (p. 77) Ostafrika, *P. Eduardina* **n. sp.** (p. 77) u. *P. Ruandana* **n. sp.** (p. 78) Centralafrika, *P. Kiwuana* **n. sp.** (p. 78) Ostafrika, *P. membranifera* **n. sp.** (p. 79) mit var. *subguttata* **n. var.** (p. 79) u. var. *aureocupripes* **n. var.** (p. 79) Centralafrika. — *P.* (*Xenopopillia* **n. subg.** p. 80) 1 Art: *P. ducatrix* **n. sp.** (p. 80) Central-Afrika. — Siehe auch Ohaus pag. 245.

Pseudochlorota Ecuatoriana **n. sp. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 226) Ecuador.

Pseudogeniates **n. gen. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 179), *Ps. Richterianus* **n. sp.** (p. 180) Santa Fé.

Rhinoplia sihe Ohaus pag. 245.

Spilota cyanipennis **n. sp. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 218) Perak, *Sp. Moultonis* **n. sp.** (p. 218) Borneo.

Spinanomala **n. gen. Ohaus** (Ann. Belg. 54. p. 213): *Sp. unispinosa* **n. sp.** (p. 214) u. *Sp. bispinosa* **n. sp.** (p. 215) Borneo, *Sp. psilopyga* **n. sp.** (p. 215) Sarawak.

Tribostethes siehe Ohaus pag. 245.

Xenopopillia siehe *Popillia.*

Dynastini.

Acerocrates siehe *Democratus.*

Actinobolus trilobus **n. sp. Lüderwaldt** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 95) S. Paulo, und **Ohaus** (ibid. p. 96). — *A. radians* Westw. *Riograndensis* **n. var. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 685) Rio Grande. — Siehe auch Kolbe pag. 243.

Alissonotum siehe Arrow pag. 240.

Amblyodes, Amblyoproctus, Amblyphileurus, Archophileurus siehe Kolbe pag. 243.

Blabephorus siehe Arrow pag. 240.

Ceratocrates siehe *Democrates.*

Chalcosoma siehe Arrow pag. 239.

Claeotus pusillus Cast. beschrieb **Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 175), *C. globosus* Say (p. 175).

Clyster siehe Arrow pag. 240.

Cnemidophileurus siehe Kolbe pag. 243.

Colacus **n. gen. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 181), *C. bicolor* **n. sp.** (p. 181) Argentinien, *C. morio* **n. sp.** (p. 182) Argentinien.

Cyclocephala pubescens Burm. beschrieb **Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 671 fig. 1) mit var. *spermophila* **n. var.** (p. 671), *C. camachicola* **n. sp.** (p. 672 fig. 2).

Democrates Burm. (*Aceratocrates* **n. subg.**) **Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 680, 681 fig. 5) für *D. Burmeisteri* Reich., — *D.* (*Ceratocrates* **n. subg.** (p. 680, 681) *bicolor* **n. sp.** (p. 681) Ecuador, dichot. Tab. über die 2 subgg. und *D.* (i. sp.) für *D. Croesus* Burm. (p. 680), Unterscheidung von *Mixigenus* Thoms. und von *Golofa* Hof. (p. 680).

Dichodontus, Dipelicus siehe Arrow pag. 240.

Dynastes Tityus L. var. *corniger* **n. var.** (p. 26) **Sternberg** (Stett. Ztg. 71. p. 26) Texas.

Eophileurus siehe Arrow pag. 240. — *Epiphileurus* siehe Kolbe pag. 243.

Eremobothynus **n. gen. Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 180) für *Scaptophilus cornutus* Steinh.

Eupatorus siehe Arrow pag. 239.

Golofa (i. sp.) *claviger* L. beschrieb **Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 682), *G. cochlearis* **n. sp.** (p. 682 fig. 6) Argentinien, — *G.* (*Praogolofa* Bat.), dichot. Unterscheidung beider subg. (p. 680). — *G. latus* **n. sp. Sternberg** (Ann. Belg. 54. p. 36) Ecuador, *G. minutus* **n. sp.** (p. 37) Chili. — Siehe auch *Democrates.*

Goniophileurus siehe Kolbe pag. 243.

Haplophileurus, Hemiphileurus siehe Kolbe pag. 243.

Heterogomphus inarmatus **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 185) Argentinien.

Heterorhychus siehe Arrow pag. 240.

Hexodon minutum **n. sp. Sternberg** (Ann. Belg. 54. p. 33) Madagascar.

Homophileurus siehe Kolbe pag. 243.

Hyolbothynus **n. gen. Ohaus** (D. ent. Z. p. 677), *H. obesus* **n. sp.** (p. 678 fig. 4) Ecuador.

Lonchotus splendens **n. sp. Sternberg** (Ann. Belg. 54. p. 39), *L. rugicollis* **n. sp.** (p. 41) u. *L. curticollis* **n. sp.** (p. 43) Madagascar.

Macrocyphonistes **n. gen. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 388), *M. Kolbeanus* **n. sp.** (p. 388) Deutsch-Ostafrika.

Metaphileurus, Microphileurus siehe Kolbe pag. 243.

Microryctes siehe Arrow pag. 240.

Novapus[1]) siehe Lea pag. 244.

Oryctes curvicornis **n. sp. Sternberg** (Ann. Belg. 54. p. 91) Kamerun, *Or. centaurus* **n. sp.** (p. 93) patria ?, *Or. acuticollis* **n. sp.** (p. 95) u. *Or. Amberiensis* **n. sp.** (p. 97) Madagaskar. — Siehe auch *Bolboeras, Copr.* u. Arrow pag. 239.

Oryctophileurus siehe Kolbe pag. 243.

Oxyligyrus politus **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 183) Santa Fé.

Pachyoryctes siehe Arrow pag. 239.

Palaeophileurus siehe Kolbe pag. 243.

Peltonotus Burm. gehört zu den *Ruteliden* nach **Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 108). — Siehe auch Arrow pag. 236.

Pentodon punctatus Vill. var. *simplex* **n. var. Depoli** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 306) — Siehe auch Arrow pag. 240.

Periphileurus siehe Kolbe pag. 243.

Phileurus Petropolitanus **n. sp. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 686 fig. 7, 8) Brasilien, mit var. *Espiritosanctensis* **n. var.** (p. 687) Brasilien, *Ph. Kolbeanus* **n. sp.** (p. 687, fig. 9) Brasilien, *Ph. bubalus* **n. sp.** (p. 688) Paraguay, *Ph. Lüderwaldtii* **n. sp.** (p. 688) Brasilien, *Ph. Venezuelensis* **n. sp.** (p. 689) Venezuela. — Siehe auch Kolbe pag. 243.

Phyllognathus Silenus Fbr. var. *tuberculifer* **n. var. Leoni** (Riv. Col. it. VIII p. 157) Italien. — Siehe auch Arrow pag. 240.

Platyphileurus **n. gen. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 684), *Pl. Felscheanus* **n. sp.** (p. 684) Brasilien.

Podalgus siehe Arrow pag. 240.

Proogolofa siehe *Golofa.*

Pucaya **n. gen. Ohaus** (Deut. ent. Z. 1910 p. 675), *P. castanea* **n. sp.** (p. 676 fig. 3) Süd-Amerika.

Scaptophilus exaratus Burns. var. *Argentinus* **n. var. Ohaus** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 183) Argentinien. — Siehe auch *Eremobothynus.*

Strategus mandibularis **n. sp. Sternberg** (Ann. Soc. ent. Belg. 54. 1910. p. 99) Südost-Brasilien, *Str. hirtus* **n. sp.** (p. 100) Bolivien oder Mexico (?).

Trichogomphus siehe Arrow pag. 240.

Trichoplus siehe Kolbe pag. 243.

Xylotrupes siehe Arrow pag. 239.

Cetoniini.

Aethiessa Sarudnyi **n. sp. Kiseritzky** (Rev. russ. d'Ent. X. p.281) Persien. — Siehe auch Arrow pag. 238.

Agestrata siehe Arrow pag. 238.

Amaurina quadriguttata Westw. = *Am. viridipennis* Mos. (p. 362), *Am. versicolora* **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 363) Kamerun.

Anatona siehe Arrow pag. 237.

Anelaphinis Nyansana Cs. = *Niphetophora carneola* Burm. nach **Moser** (Deut. ent. Z. 1910 p. 299).

Anthracophora siehe Arrow pag. 237.

Astraea multimaculata **n. sp. Moser** (Philipp. Journ. Sci. D. V. p. 183) Philippinen.

Callinomes exaratipennis **n. sp. Seillière** (Bull. Fr. 1910 p. 329) Sumatra. — Siehe auch Arrow pag. 239.

---

[1]) Diese Gattung gehört vielleicht nicht hierher, sondern zu den *Cetoniidae.*

Calopotosia Formosana **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 357) Formosa.
Carolina flavofasciata Mos. var. *Formosana* **n. var. Moser** (Deut. ent. Z. 1910 p. 298) Formosa.
Charitovalgus, Chiloloba siehe Arrow pag. 238, 239.
Cetonia siehe Arrow pag. 238, Leoni pag. 244.
Clerota, Clinteria siehe Arrow pag. 237, 238.
Coclodera nigroscutellaris var. *Formosana* **n. var. Moser** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 297) Formosa.
Coenochilus Tonkinensis **n. sp. Moser** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 299) Tonking, *C. gracilipes* **n. sp.** (p. 300) Khasis. — Siehe auch Arrow pag. 239.
Cymophorus, Cyphonocephalus siehe Arrow pag. 238, 237.
Dasyvalgus, Diceros, Dicranocephalus siehe Arrow pag. 239, 237, 236.
Epicometis siehe Arrow pag. 238.
Euchloropus siehe Arrow pag. 237.
Euselates Tonkinensis var. *Formosana* **n. var. Moser** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 298) Formosa.
Genuchinus Brasiliensis **n. sp. Moser** (Ann. Belg 54. p. 365) Brasilien, *G. Peruanus* **n. sp.** (p. 366) Peru.
Glycosia siehe Arrow pag. 238.
Glycyphana sericophora **n. sp. Seillière** (Bull. Fr. 1910 p. 327) Tonking. — Siehe auch Arrow pag. 237.
Gnorimidia, Goliathopsis siehe Arrow pag. 236, 239.
Gymnetis Bruchii **n. sp. Moser** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 294) Argentinien, *G. fulvohirta* **n. sp.** (p. 295) Brasilien, *G. atropurpurea* var. *nigroscutellaris* **n. var.** (p. 296).
Gymnophana siehe Arrow pag. 237.
Herculaisia **n. gen. Seillière** (Bull. Fr. 1910 p. 239), *H. Satanas* **n. sp.** (p. 240) hierher auch *Neophaedimus melaleucus* Fairm.
Heterorhina siehe Arrow pag. 237.
Idiovalgus, Ingrisma siehe Arrow pag. 239, 237.
Jumnos siehe Arrow pag. 237.
Liocola Formosana **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 356) Formosana.
Leucocelis siehe Leoni pag. 244.
Lomaptera Wahnesii var. *Torricelliana* **n. var. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 24) u. *L. Moseri* **n. sp.** (p. 25) Papua. — *L. fulgida* **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. 1910 p. 58) u. *L. vittata* **n. sp.** (p. 58) Neu-Mecklenburg, *L. imitatrix* **n. sp.** (p. 355) Darnleyinsel.
Macroma siehe Arrow pag. 239.
Macronota luctuosa var. *Pelawanica* **n. var. Moser** (Philipp. Journ. Sci. D. V p. 183) Philippinen. — Siehe auch Arrow pag. 236.
Microchalcothea **n. gen. Moser** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 296), *M. Borneënsis* **n. sp.** (p. 296) Borneo.
Mycteristes siehe Arrow pag. 236.
Narycius siehe Arrow pag. 237.
Netocia siehe *Potosia.*
Novapus siehe *Dynastini.*
Oreoderus, Oxycetonia, Oxythyrea siehe Arrow pag. 239, 238.
Pachnoda rubrocincta var. *rubriventris* **n. var. Moser** (Ann. Soc. ent. Belg. 54.

p. 358) Congostaat, *P. crassa* Schaum (*atra* Kr.) mit var. *Fairmairei* Raff. u. var. *discordalis* **n. var.** (p. 359), *P. interrupta* Ol. (p. 359). — *P. Helleri* **n. sp. Moser** (Deut. ent. Z. 1910 p. 298) Ost-Africa, *P. latetrabeata* Fairm. = *ephippiata* Gerst., *P. Petei* Csik. = *Petersii* Har. var. (p. 298, 320).

Pachnotosia siehe Leoni pag. 244.

Paragnorimus **n. gen. Becker** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 302), *P. aenescens* Bts. (*Coelocratus*), *P. velutinus* **n. sp.** (p. 303) Mexico mit var. *Flohrii* **n. var.** (p. 304).

Parapilinurgus siehe Arrow pag. 239.

Phonotaenia Schoutedenii **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 359) Westusambara, *Ph. nigriceps* Westw. (p. 361).

Platynocephalus, Platysodes, Podovalgus, Pogonopus siehe Arrow pag. 237, 238, 239.

Polystalactica velutina **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 361) Deutsch-Ostafrika.

Potosia (*Netocia*) *Jacobsonis* **n. sp. Kiseritzky** (Rev. Russ. d'Ent. X p. 281) Tschungarei. — *P. affinis* var. *cupreonigra* Reitt. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 100). — Siehe auch Leoni pag. 244.

Protaetia siehe Arrow pag. 238.

Pseudinca parvulus **n. sp. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 364) Kamerun.

Rhomborhina insularis **n. sp. Moser** (Deut. Ent. Z. 1910 p. 293) Formosa. — Siehe auch Arrow pag. 237.

Smaragdesthes Africana var. *Camerunica* **n. var. Kuhnt** (Deut. ent. Z. 1910 p. 293) Kamerungebirge.

Spilophorus siehe Arrow pag. 238.

Stalagmosoma siehe Arrow pag. 238.

Systellorhina baliola Jans. var. *ruficollis* **n. var. Moser** (Ann. Belg. 54. p. 359) Erythrea.

Thaumastopeus siehe Arrow pag. 238.

Theodosia Maindronis **n. sp. Bourgoin** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 101) Sumatra. — *Th. Sumatrana* **n. sp. Moser** (Int. Ent. Z. Guben IV. p. 4[1]) Sumatra.

Torynorhina siehe Arrow pag. 237.

Trichius fasciatus L. var. *Rangnowii* **n. var. Schulze** (Berl. ent. Z. 1910 p. 2, 4) u. var. *borealis* **n. var.** (p. 3, 7) Lappland, var. *scutellaris* Kr., var. *confluens* Ross., par. *Sahlbergii* **n. var.** (p. 5), var. *obliquus* Muls., var. *Noui* Pall., var. *Kuenii* Friese, var. *Beckeri* Gill., var. *prolongatus* Muls., var. *divisus* Muls., var. *Reitteri* Kr., var. *quadrimaculatus* Kr., dichot. Tab. über diese 13 varr. (p. 4—7), var. *pseudosibirica* **n. var.** (p. 8) Sibirien und Schlesien. — Siehe auch Arrow pag. 239.

Trigonophorus siehe Arrow pag. 237.

Tropinota siehe Leoni pag. 244.

Xenoreoderus siehe Arrow pag. 239.

---

[1]) Der Artikel fehlt im Inhaltsverzeichnisse und die Art im Sachregister als neuer Beweis, wie praktisch es ist, coleopterologische Arbeiten in lepidopterologischen Zeitschriften zu veröffentlichen.

Fam. Buprestidae.

(0. n. gen., 31 n. spp.)

Abeille de Perrin 2, Blatchley **1**, Champion & Lloyd 1, Csiki **1**, 3, Deville 3, Everts 1, Fall 3, Feytaud 1, Frost 4, Fuente 2, Helliesen 1, Innes 1, Jakovlev 1, Kendi 1, Kerremans **1**, Klebs 1, Kolbe 4, Köck 1, Leng 1, Muttkowski 1, Obenberger 1, 2, 3, Pangella 1, 2, 3, Poppius 2, Porta 1, Roettgen 1, Rothenburg 1, Saitzev 3, Sherman 1, Sterba 1, Tremoleras 1, Viturat, Fauconnet & Pic 1, Walker 3.

Biologie.

Köck (**1**) Biol. der Larve von *Capnodis tenebrionis*. — **Rothenburg** (**1**) Biol. Notiz über *Agrilus obtusus* Ab. (p. 148).

Geographisches.

Csiki (**3**) *Sphenoptera parvula* Cast., *Melanophila picta* Pall. neu für Ungarn. — **Deville** (**2**) *Bupr.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 7 *Bupr.* aus Holland angeführt. — **Fuente** (**1**) *Acmaeodera rufomarginata* Luc. in Spanien, bei Alicante. — **Helliesen** (**1**) 1 *Bupr.* in Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 18 *Bupr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kendi** (**1**) berichtet, daß *Buprestis aurulenta* L. in Bosnien gefunden wurde (p. 6, 16). — **Kolbe** (**1**) 3 *Bupr.* von den Seychellen (p. 26). — **Leng** (**1**) *Bupr.* aus Georgien. — **Obenberger** (**1**) 2 *Bupr.* aus Böhmen, (**2**, **3**) *Bupr.* neu für Böhmen. — **Pangella** (**1**) *Bupr.* aus Ecuador, (**2**) *Bupr.* aus Argentinien, (**3**) *Bupr.* aus Afrika und Madagascar. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Bupr.* im arctischen Gebiete. — **Roettgen** (**1**) 1 *Bupr.* vom Laacher See. — **Saitzev** (**3**) *Bupr.* aus Russland. — **Sherman** (**1**) 3 *Bupr.* von Labrador. — **Sterba** (**2**) *Bupr.* neu für Böhmen. — **Tremoleras** (**1**) *Bupr.* aus Uruguay. — **Walker** (**3**) *Bupr.* bei Oxford.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 2 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Buprestidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 776—807 fig. 294—312. — Nach Sharp (p. 231) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Csiki: (Die *Buprestiden* Ungarns). Forts. Rov. Lap. XVII p. 17—22, 31. — Die Fortsetzung bringt die dichot. Tab. über den Schluss der Gatt. *Buprestis* L. und die folgenden 4 Gatt.

Buprestis novemmaculata L. mit var. *maculata* Fbr.

Eurythyrea austriaca L., *Eu. scutellaris* Ol. (*Camistica* Hrbst., *similis* Sch.), *Eu. marginata* Ol. (*micans* Fbr.).

Phaenops Knotekii Reitt., *Ph. cyanea* Fbr., *Ph. aerea* Form.

Melanophila picta Pall. mit var. *decostigma* Fbr., *M. cuspidata* Kl., *M. acuminata* Kl., *M. Hungarica* Cs.

Kisanthobia Ariasii Rob.

Kerremans: Monographie des *Buprestides.* T. V. Lief. 1—8. 1910. p. 1—250.

VI. Trib. *Chalcophorini.* (Fortsetz.).

2. Gruppe. *Psilopterites* (7 Gatt. p. 1—2).

Psiloptera (4 subg. p. 10): *Ps.* (i. sp.) 16 Arten (p. 11—14): *Ps. bicarinata* Thunb., *P. rubromarginata* Chevr., *P. attenuata* Fbr., *P. Olivieri* Saund., *P. fulgida* Oliv., *P. Hoffmannii* Cast., *P. Reichei* Cast., *P. equestris* Oliv., *P. argyrophora* Pert., *P. pardalis* Castel., *P. Nattereri* Redtenb., *P. Theryi* **n. sp.** (p. 13, 28, tab. 27 fig. 1) Brasilien, *P. assimilis* Gor., *P. albopicta* Kerr., *P. Orbignyi* Luc., *P. Pertyi* Cast., — *P.* (*Lampetis* Spin.) 121 Arten (p. 35—54): *P. torquata* Dalm., *P. aurata* Saund., *P. aurifer* Oliv., *P. straba* Chevr., *P. cupreosparsa* L., *P. Devillei* L., *P. abbreviata* L. (p. 62 tab. 27 fig. 2), *P. impressicollis* L., *P. scabiosa* **n. sp.** (p. 65) Brasilien, *P. rudicollis* Gor., *P. pigra* Cast., *P. pilosomaculata* Mann., *P. plagiata* Gor., *P. cicatricosa* Kerr., *P. vulnerata* Kerr., *P. nigerrima* Kerr., *P. corynthia* Fairm. (p. 75, tab. 27 fig. 3), *P. cincta* Kerr., *P. morbillosa* Oliv., *P. Desmarestii* Thoms., *P. roseocarinata* Thoms., *P. dives* Germ., *P. cupreoaenea* Latr., *P. inedita* Cast., *P. coeruleitarsus* Saund., *P. Lesnei* **n. sp.** (p. 84) Costa-Rica, *P. derosa* Gor., *P. cyanipes* L., *P. cleta* Gor., *P. Doncheri* Gor., *P. dilecta* Thoms., *P. aeneopicea* Kerr., *P. obscurata* Saund., *P. aurolimbata* Cast., *P. cupreata* Cast., *P. novata* Thoms., *P. tibialis* Cast., *P. fugax* Kerr., *P. cupriventris* Kerr., *P. callimicra* Kerr. (tab. 27 fig. 6), *P. Gounellei* Kerr., *P. punctatostriata* Cast., *P. Solieri* L., *P. Platensis* Thoms., *P. seriata* Mann. (p. 103, tab. 27 fig. 7), *P. Bahiana* Kerr., *P. purpureomicans* Kerr. (p. 105, tab. 27 fig. 5), *P. dumetorum* Gorh., *P. sericella* Gor., *P. Baeri* **n. sp.** (p. 108) Argentinien, *P. principalis* Cast., *P. nigroviolacea* Thoms. (p. 111, tab. 27 fig. 8), *P. argenteosparsa*, *P. variolosa* Fabr., *P. apiata* Kerr., *P. frontalis* Kerr., *P. margaritacea* Thoms., *P. cacica* Chevr., *P. subcacica* **n. sp.** (p. 119) Brasilien, *P. instabilis* Cast., *P. Batesii* Saund., *P. Tucumana* Guer., *P. hirtomaculata* Hrbst., *P. dilaticollis* Wat., *P. ocularis* Cas., *P. Caseyi* **nov. nom.** (p. 126) für *P. convexa* Cas. nec ?, Texas, *P. valens* Lec. (p. 128 tab. 27 fig. 4), *P. Woodhuosei* Lec., *P. Drummondii* Cast., *P. infraviridis* Kerr., *P. Webbii* L., *P. Arizonica* Cas., *P. Thomsonis* Kerr., *P. albidopilosa* Nonfr., *P. geniculata* Wat. (p. 137 tab. 28 fig. 1), *P. insularis* Cas., *P. Cortesii* Cast., *P. cupreopunctata* Schaef., *P. elegans* Nonfr., *P. simplex* Wat., *P. Guildenii* Cast., *P. pulverea* Cast., *P. granulifera* Cast., *P. monilis* Chevr., *P. Baliana* Kerr., *P. Timoriensis* Cast., *P. famula* Chevr., *P. scintillans* Wat. (tab. 28 fig. 2), *P. curvipes* Chevr., *P. chalconota* Wat., *P. auropunctata* Kerr., (p. 156 tab. 28 fig. 3), *P. Comottonis* Lansb. (p. 157, tab. 28 fig. 4), *P. puncticollis* Saund., *P. psilopteroides* Saund., *P. viridicuprea* Saund., *P. affinis* Saund., *P. fastuosa* Fbr., *P. coerulea* Oliv., *P. orientalis* Cast., *P. crassicollis* Thoms., *P. cupreosplendens* Saund., *P. viridans* Kerr., *P. melancholica* Fbr., *P. Persica* **n. sp.** (p. 170 tab. 28 fig. 5), *P. Arabica* G., *P. catenulata* Kl., *P. nigritorum* Cast., *P. Senegalensis* Cast., *P. gemmifera* Cast., *P. Sergentii* Cast., *P. subparallela* Cast., *P. cylindrica* Har. (p. 179, tab. 28 fig. 6), *P. separata* Kerr., *P. rugosa* Pal., *P. grandiceps* Fairm., *P. confossipennis* Fairm. (p. 185 tab. 28 fig. 7), *P. funesta* Fbr., *P. rugulosa* Cast., *P. Taborana* **n. sp.** (p. 189) Tabora, *P. Sanghana* **n. sp.** (p. 190) Congo, *P. costicella* Thoms.,

P. Bottegonis **n. sp.** (p. 192 tab. 28 fig. 8 Abyssinien, — *P.* (*Damarsila* Thoms.) 86 Arten (p. 194—204): *P. Weddelii* Luc., *P. nigrita* Fairm., *P. thoracica* Wat., *P. campanae* **n. sp.** (p. 208 tab. 29 fig. 1) Angola, *P. monstruosa* Kerr., *P. Angolensis* **n. sp.** (p. 211) Angola, *P. subcatenulata* Thoms., *P. imitator* **n. sp.** (p. 214) Nyassa, *P. montana* **n. nom.** (p. 215) für *P. laeta* Wat. 1885 nec Cast., *P. limbalis* Cast., *P. albicincta* Reich., *P. lethalis* Thoms., *P. vana* Fahr. (p. 220, tab. 29 fig. 2), *P. amicta* Fahr. (p. 221, tab. 29 fig. 3), *P. suspecta* Fahr. (p. 222, tab. 29 fig. 4), *P. victor* Kerr., *P. oxyopia* Fairm. (p. 225, tab. 29 fig. 5), *P. gregaria* Fahr., *P. Peringueyi* **n. sp.** (p. 228) Mozambique, *P. erosa* Har. (p. 229, tab. 29 fig. 6), *P. Sungurana* Kerr., *P. punctatissima* Fbr., *P. Schenklingii* Kerr. (p. 233, tab. 29 fig. 7), *P. iridiventris* **n. sp.** (p. 234 tab. 29 fig. 8) Nyassa, *P. Beningsenii* Kerr., *P. pupillata* Kl., *P. Bouvieri* **n. sp.** (p. 238) Tabora, *P. stictica* Kerr. (p. 239, tab. 30 fig. 1), *P. viridimarginata* Fahr., *P. chrysogastrica* Thoms., *P. Lemarinelii* **n. sp.** (p. 243 tab. 30 fig. 2) Congo, *P. Kolbei* **n. sp.** (p. 244) Adamana, *P. quadriareolata* Fahr., *P. bella* Kerr., *P. caecior* **n. sp.** (p. 249) Ikuta, *P. ocelligera* Thoms., *P. umbrosa* Fbr., *P. Ritsemae* Landsb., *P. oculicollis* Cast., *P. Transvalensis* Thoms., *P. confluens* Har.

Einzelbeschreibungen.

Agrilus Knausii Schauf. beschrieb **Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 138). — *A. roscidioides* **Abeille** (Bull. Soc. Linn. Mars. I. p. 30) Uganda.

Anthaxia Salicis var. *Jacquetii* Pic 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 23).

Buprestis siehe Csiki pag. 256.

Chalcophora melanotum **n. sp. Muttkowski** (Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc. VIII p. 135) Wisconsin.

Chrysobothris verdigripennis **n. sp. Frost** (Journ. Ent. Soc. New York 18. p. 43) Maine. — *Chr. Californica* Lec. beschrieb **Fall** (ibid. p. 47, fig. a p. 48), *Chr. verdigripennis* Frost (p. 49, fig. b p. 48), *Chr. carinipennis* Lec. (p. 49, fig. c p. 48), *Chr. trinervia* Krby (p. 48 fig. d), *Chr. caurina* Horn (p. 50, fig. e p. 48), *Chr. sylvania* **n. sp.** (p. 47, 50, fig. d p. 48) Californien, *Chr. breviloba* **n. sp.** (p. 47, 51 fig. f p. 48) Colorado, *Chr. monticola* **n. sp.** (p. 47, 51, fig. g p. 48) Californien, dichot. Tab. über 8 Arten (p. 46—47).

Cylindromorphus Peyerimhoffii **n. sp. Abeille** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 222) Algier.

Damassila siehe Kerremans pag. 258.

Eurythyrea siehe Csiki pag. 256.

Kisanthobia siehe Csiki pag. 256.

Lampetis siehe Kerremans pag. 257.

Melanophila acuminata Deg. bildeten ab **Champion & Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 204 tab. IV fig. 6). Siehe auch Csiki pag. 256.

Phaenops siehe Csiki pag. 256.

Polycesta obtusa Lec. besprach **Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 138).

Psiloptera siehe Kerremans pag. 257.

Sphenoptera Jordanii **n. sp. Abeille** (Bull. Soc. Linn. Mars. I. p. 26), *Sph. Bedelii* **n. sp.** (p. 27), *Sph. notha* **n. sp.** (p. 28), *Sph. laesicollis* **n. sp.** (p. 29), *Sph. gonioxys* **n. sp.** (p. 29[1]).

---

[1]) Die Fundorte fehlen in Sharp's Record u. dem Ref. war die Arbeit nicht zugänglich.

*Fam. **Eucnemidae.***

(0 n. gen., 2 n. spp.).

Blatchley **1**, Broun 1, Buysson 1, Deville 2, Eichelbaum 2, Everts 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Swezey 1, Viturat, Fauconnet & Pic 1.

Biologie.

Buysson (**1**) Biol. über *Xylobius Alni* Bonv., *Cerophytum elateroides* Latr. (p. 126). — **Eichelbaum** (**2**) Larve und Puppe von *Microrhagus* sp. aus Ostafrika (p. 396 fig. 37—41). — **Swezey** (**1**) beschrieb die Larve und Puppe von *Dromaeolus arduus* (p. 94).

Geographisches.

Deville (**2**) *Eucn.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 1 *Eucn.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 1 *Eucn.* aus dem Gouv. Wjatka.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 14 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein stein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Eucnemidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 773—776 fig. 293. — Nach Sharp keine neue Art.

Einzelbeschreibungen.

Neocharis lobitarsis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 27) Neu-Seeland.
Talerax spinitarsis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 28) Neu-Seeland.

*Fam. **Elateridae.***

(2 n. gen., 62 n. spp.).

Bäbler 1, Bastien 1, Blatchley **1**, Broun 1, Bucknill 1, Buysson 1, 2, 3, 4, 5, De la Garde 1, Deville 2, Everts 1, 2, Fall 4, Fleischer 4, Fleutiaux 1, Gadeau de Kerville 1, Guercio 1, Haars 1, Heyrovsky 2, Innes 1, Jakovlev 1, Keys 2, Klebs 1, Kolbe 4, Korff 1, Krishenecky 1, 3, Lea **9**, Leng 1, Matsumura 1, Obenberger 1, Pic 8, 13, 20, Poppius 2, Porta 1, Reitter **12**, Rothenburg 1, Saitzev 3, J. Schulz 1, Sherman 1, Sterba 2, Szombathy 1, 2, 3, Tremoleras 1, Wuorentaus 1.

Morphologie.

Bastien (**1**) Mißbildung bei einem *Melanotus* Eschsch. — **Gadeau de Kerville** (**1**) Gewicht von 1 *El.* — **Keys** (**2**) Melanismus bei *Athous haemorrhoidalis.* — **Pic** (**20**) beschrieb eine Missbildung bei *Athous circumductus* Men. mit einem Zahn jederseits am Seitenrande des Halsschildes.

Biologie.

Buysson (**1**) Biol. Notiz über *Athous villosus* Fourcr., *Elater pomorum* Hrbst. (p. 125), (**3**) Biol. Notizen über *Cardiophorus ovipennis* Desbr.

u. *C. hoploderus* Cand. — **Guercio** (**1**) Biol. Versuche mit Larven von *Agriotes lineatus* u. *A. obscurus* L. — **Haars** (**1**) 1 *El.* in Maulwurfsnestern. — **Korff** (**1**) Biol. *El.* — **Lea** (**9**) 1 *Tetralobus* bei Termiten. — **Matsumura** (**1**) 3 *Agriotes* n. spp., *Aeolus* n. sp., 2 *Cardiophorus* n. sp., *Ludius* n. sp., *Lacon* n. sp. als Schädlinge des Zuckerrohres au Formosa genannt. — **Rothenburg** (**1**) Biol. Notiz über *Elater sanguineus* L. (p. 148).

Geographisches.

Bäbler (**1**) 1 *El.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Bucknill** (**1**) 1 *El.* in Devonshire, England. — **Buysson** (**2**) 11 *El.* aus Egypten besprochen. — **De la Garde** (**1**) *Corymbites cupreus* var. *aeruginosus* F. in England. — **Deville** (**2**) *El.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 6 *El.* aus Holland angeführt. — **Heyrovsky** (**2**) *El.* neu für Böhmen. — **Jakovlev** (**1**) 38 *El.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 8 *Elat.* von den Seychellen (p. 25—26). — **Krisheuecky** (**1**) 1 *El.* neu für Böhmen, (**3**) *El.* in Böhmen. — **Leng** (**1**) *El.* aus Georgien. — **Obenberger** (**1**) *El.* aus Böhmen. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *El.* im arktischen Gebiete. — **Saitzev** (**3**) *El.* aus Rußland. — **J. Schulz** (**1**) 8 *El.* neu für Böhmen. — **Sherman** (**1**) *El.* von Labrador. — **Sterba** (**2**) *El.* neu für Böhmen. — **Tremoleras** (**1**) *El.* aus Uruguay. — **Wuorentaus** (**1**) 7 *El.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 28 Gattungen aus dem ostpreußischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Elateridae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 699—773 fig. 272—292. — Nach Sharp (p. 232) 9 neue Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Melanotus longicornis **n. sp.** (p. 746), *M. cribriventris* (p. 747), *M. difficilis* **n. sp.**, *M. pilosus* **n. sp.** (p. 751), *M. carinus* **n. sp.**, *M. debilis* **n. sp.** (p. 754).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 218. — 1 Art bei Termiten.

Fam. *Elateridae.*

Tetralobus sp. bei Termiten.

1. Reitter: Beschreibung neuer *Coleopteren* aus der Familie *Elateridae* und Bemerkungen über bekannte Arten. — Über die mir bekannten mit *Selatosomus aeneus* Lin. zunächst verwandten Arten. Wien. ent. Z. 29. p. 165—171. — Eine dichotomische Auseinandersetzung.

Selatosomus aeneus L. mit var. *Bescidicus* **n. var.** (p. 166), var. *submontanus* **n. var.** (p. 166), var. *subpuberulus* **n. var.** (p. 166), var. *Caucasicus* Men., *S. puberulus* Caud., *S. albipubens* **n. sp.** (p. 166) Thibet, *S. Hispanicus*

n. sp. (p. 167) Asturien, *S. Songoricus* Kr., *S. Petschirkanus* **n. sp.** (p. 168[1]) Araxesthal, Talyschgebirge, *S. Paganetii* **n. sp.** (p. 168) Calabrien, *S. amplicollis* Germ. mit var. *Montenegrinus* **n. var.** (p. 168) Dalmatien und Montenegro, var. *Circassicus* **n. var.** (p. 169) Caucasus und var. *lugubricus* **n. var.** (p. 169) Griechenland, *S. violaceus* Caud., *S. punctipennis* **n. sp.** (p. 169) Kleinasien, *S. macropalpus* **n. sp.** (p. 170) Turkestan, *S. informis* Kr., *S. ampliformis* **n. sp.** (p. 171) Talyschgebirge, *S. latissimus* **n. sp.** (p. 171) Amasia, *S. punctatissimus* Mannh., *S. melancholicus* Fbr.

2. Reitter: Idem. — Übersicht der mir bekannten *Cryptohypnus*-Arten aus der palaearktischen Fauna. Wien. ent. Z. 29. p. 174—177. — Eine dichotomische Auseinandersetzung.

Cryptohypnus basalis Mot., *Cr. depressus* Gebl., *Cr. opacicollis* **n. sp.** (p. 174), *Cr. hyperboreus* Gyll., *Cr. auricomus* **n. sp.** (p. 175) Turkestan, *Cr. riparius* Fbr., *Cr. Koltzei* **n. sp.** (p. 176) Irkutsk, *Cr. haplonotus* **n. sp.** (p. 176) Turkestan, *Cr. frigidus* Kiesw., *Cr. rivularis* Gyll., *Cr. canaliculatus* Gebl.

Einzelbeschreibungen.

Actenicerus siehe *Corymbites.*

Adrastus limbatus var. *Sekerae* **n. var. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 173). — *A. pallens* Fbr. var. *Paykullii* **n. nom. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 582) für var. *limbatus* Payk. 1800 nec Fbr. 1777.

Aeolus crucifer Ross. besprach **Buysson** (Bull. Soc. ent. Egypt. III p. 136).

Agriotes pallidulus var. *Gabrillotii* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 49), *A. acuminatus* Steph. var. *pallidicolor* **n. var.** (p. 49) u. *A. Gallicus* var. *semibrunneus* **n. var.** (p. 49) Frankreich, *A. Adanensis* **n. sp.** (p. 65), *A. cribrithorax* **n. sp.** (p. 65) u. *A. Karsanthinus* **n. sp.** (p. 65) Kleinasien. — *A. obscurus* var. *radhosticola* **n. var. Fleischer** (Wien. ent. Z. 29 p. 329) Beskiden. — *A. sordidus* Ill. besprach **Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 580 fig. 3), *A. incognitus* Schw. (p. 580 fig. 4).

Agrypnus notodonta Latr. besprach **Buysson** (Bull. Soc. ent. Egypt. III p. 134).

Alaus Mahenus Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. V. p. 25).

Anathrotus siehe *Athous.*

Anostisus siehe *Corymbites.*

Athous herbigradus var. *Gabillotii* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 50) Frankreich, *A. puncticollis* Kiesw. var. *punctithorax* Reitt., var. *Ravouxii* Pic u. var. *testaceicolor* Pic, *A. haemorrhoidalis* var. *multiimpressus* **n. var.** (p. 50) Frankreich, *A. Zebei* var. *Balmei* **n. var.** (p. 89) Frankreich, *A. Godartii* var. *Xambeui* **n. var.** (p. 89) Spanien, var. *Hispanicus* **n. nom.** (p. 89) für *A. Godartii* var. Buyss. — *A.* (*Anathrotus*) *Pliginskii* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 177) Krim, *A. Tschukinii* **n. sp.** (p. 177) Caucasus. — *A.* (*Grypathous*) *discrepans* **n. sp. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 588) Velebit. — *A. aterrimus* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 130) Nordcalifornien, *A. ingens* **n. sp.** (p. 131) u. *A. imitans* **n. sp.** (p. 131) Californien.

Calambus siehe *Selatosomus.*

---

[1]) Da der Herr, dem diese Art gewidmet ist, auf Deutsch und auf Lateinisch Petschirka geschrieben werden muss, kann die Art nicht „*Pecirkanus*" geschrieben werden, wie der Autor es thut. Vergl. pag. 184 Anm. 2.

Cardiophorus Cyprius **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 33) Cypern, = *C. ovipennis* Desbr. (p. 49), *C. Eliasii* Pic von *C. ovipennis* Desbr. unterschieden (p. 49), *C. Ceylanicus* **n. nom.** (p. 49) für *C. holosericeus* Fleut. nec Cand., *C. Eleonorae* var. *Bickhardtii* **n. nom.** (p. 49) für var. *humeralis* Bickh. nec Mot., *C. subinsignis* **n. nom.** (p. 49) für *C. insignis* Cand. 1878 nec Desbr. 1875, *C. subnotatus* **n. nom.** (p. 49) für *C. submaculatus* Cand. 1878 nec Cast. 1835, *C. insignis* var. *Manueli* **n. var.** (p. 50) Syrien, *C.* (*Platynychus*) *Merklii* **n. sp.** (p. 50) Türkei. — *C. Cyprius* Pic besprach **Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 256). — *C. Herbstii* **n. sp. Fleutiaux** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 175) Conception. — *C. ovipennis* Desbr. u. *C. hoploderus* Cand. besprach **Buysson** (Bull. Fr. 1910 p. 196, 197). — *C. ovipennis* Desbr. var. *mimicus* **n. var. Buysson** (Rev. d'Ent. XXVIII p. 167) Klein-Asien, *C. hoploderus* Cand. var. *neosuturalis* Pic 1902 = var. *disgamus* Buyss. 1902. — *C. Pharaonum* **n. sp. Buysson** (Bull. Soc. ent. Egypt. III p. 140) Alexandrien, *C. Hedenborgii* Cand., *C. Abyssinus* Cand. (p. 143), *C. suturalis* Esch., *C. Beduinus* Buyss. var. *retrominiatus* **n. var.** (p. 145) Tunis. — *C. alienus* **n. nom. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 357).

Candezella **n. gen. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 354), *C. Bironis* **n. sp.** (p. 354), *C. nitidicollis* **n. sp.** (p. 355), *C. Horvathii* **n. sp.** (p. 356 fig. 1), *C. elongata* **n. sp.** (p. 356) und *C. longicornis* **n. sp.** (p. 445) Neu-Guinea.

Ceroplastus atricolor Reitt. von *C. angulosus* Germ. ♀ verschieden nach **Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 178).

Chalcolepidius unicus **n. sp. Fleutiaux** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 174) Pariacabo.

Compsosternus pulcher **n. sp. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hungar. VIII. 1910 p. 353).

Corymbites (*Anostirus* Thoms.) *Suworowii* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 173) Semiretschie. — *C.* (*Actenicerus*) *Aphrodite* **n. sp. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 358) Singapur, *C. virens* Schr. (p. 575), — *C.* (i. sp.) *cupreus* Fbr. (p. 576 fig. 1a, 2a) mit var. *humeralis* Duft., var. *Hilfii* Reitt., var. *aeruginosus* Fbr. (p. 576 fig. 1b, 2b), var. *Pyrenaeus* Charp., var. *Transsylvanicus* **n. var.** (p. 577 fig. 1c, 2c) Siebenbürgen, dichot. Tab. über 5 varr. (p. 576—577), — *C.* (*Anostirus*) *purpureus* Poda var. *parumcostatus* Buyss. (p. 577), — *C.* (*Actenicerus*) *Sjaelandicus* Müll. (p. 578). — *C. Philippii* **n. sp. Fleutiaux** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 175) Osorno. — *C. linearis* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 132), *C. macer* **n. sp.** (p. 133), *C. rufipennis* **n. sp.** (p. 134), *C. lutescens* **n. sp.** (p. 134), *C. nigricans* **n. sp.** (p. 135), *C. exclamationis* **n. sp.** (p. 135) u. *C. polygenus* **n. sp.** (p. 136) Californien.

Cryptohypnus riparius F. var. *Tournieri* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 50) Genf. — *Cr. tenuicornis* Germ. beschrieb **Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII p. 582 fig. 5), *Cr. sabulicola* Boh. von *Cr. pulchellus* spezifisch verschieden. — Siehe auch Reitter pag. 261.

Csikia **n. gen. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 359), *Cs. dimatoides* (p. 360 fig. 2, 3) Formosa.

Diploconus robustus **n. sp. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 357) Borneo, *D. elegans* **n. sp.** (p. 358).

Dracterius collaris Cand. besprach **Buysson** (Bull. Soc. ent. Egypt. III p. 138).

Elater satrapa Kiesw. (*forticornis* Schw.) besprach **Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII p. 587 fig. 7c), *El. ferrugatus* Lac. (p. 585, fig. 7a), *El. sanguineus* L. (fig. 7b), dichot. Tab. über 6 Gruppen der Gatt. (p. 584—585).

Grypathous siehe *Athous.*

Heterodereş mitigatus Cand. = *H. Cordofanus* Cand. nach **Buysson** (Bull. Soc. ent. Egypt. III. p. 137).

Idolus Mocsaryi **n. sp. Szombathy** (Rov. Lap. XVII p. 190) Croatien, Bosnien.

Ischiodontus Chilensis **n. sp. Fleutiaux** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 175) Chili.

Lamprotrichus Lemoultii **n. sp. Fleutiaux** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 174) Guyana.

Limonius vernalis **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 129) Südcalifornien.

Lomemus vittipennis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst 1. 1910. p. 29) Neu-Seeland.

Ludius (*Selatosomus*) *melancholicus* var. *Cenisius* Pic 1909 wiederholte **Porta** (Riv. Col. VIII p. 22).

Melanotus siehe Blatchley pag. 260.

Morostoma Caud. und *Phyllocerus* besprach **Fleutiaux** (Bull. Fr. 1910 p. 111—114).

Ovipalpus pubescens Sol. var. *ruficeps* **n. var. Fleutiaux** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 175) Puerto Varas, *O. piceus* **n. sp.** (p. 176) Chili.

Perrinellus Aegyptiacus Cand. ♂ beschrieb **Buysson** (Bull. Soc. ent. Egypt. III. p. 145).

Phyllocerus siehe *Morostoma.*

Plastocerus megalops **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 138) Californien.

Platynychus siehe *Cardiophorus.*

Prosternon tesselatus L. (*holosericeus* Ol.) besprach **Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 578).

Psellis Formosana **n. sp. Szombathy** (Ann. Mus. Nat, Hung. VIII p. 446 fig.) Formosa, *Ps. promiscua* Er. (p. 446).

Selatosomus (*Calambus* Mot.) *densatus* **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 172) Semiretschie, *S. Juldanus* **n. sp.** (p. 172) mit var. *diversipennis* **n. var.** (p. 172) Kultscha, dich. Tab. über diese Arten und *S. bipustulatus L.* — *S. impressus* Fbr. var. *alpicola* **n. var. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 578) Tatra, *S. amplicollis* Germ. (*Pyrenaeus* Cast.) var. *Buyssonis* **n. var.** (p. 579) Siebenbürgen, Italien. — *S. aeneus* var. *Vituratii* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 67). — Siehe auch *Ludius* u. Reitter pag. 260.

Sphenisocomus robustus **n. sp. Szombathy** (Ann. Mus. Nat. Hung. VIII 1910 p. 447) Borneo.

Fam. Cebrionidae.

Dalla Torre 2, Deville 2, Guercio 1.

Biologie.

Guercio (**1**) Biol. Versuche mit Larven von *Cebr. gigas* F. u. *C. dubius* Rossi.

Geographisches.

Deville (**2**) *Cebr.* in Corsica.

Systematik.

Dalla Torre (**2**) verzeichnete 223 Arten nebst Literatur (p. 3—18).

Fam. Rhipiceridae.

Blatchley **1**, Kolbe 4, Pic 15.

Geographisches.

Kolbe (**4**) 1 *Rhip.* von den Seychellen (p. 25).

Systematik.

Umfassende Arten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Rhipiceridae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 688—696, fig. 266—269. — Nach Sharp (p. 223) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Callirhipis Philibertii Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 25). *Rhipicera Dalmanii* var. *apicalis* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 29) Argentinien.

Fam. Dascillidae.

(0 n. gen., 9 n. spp.).

Blatchley **1**, Broun 1, Carpenter 1, Deville 2, Everts 1, Hubenthal 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Newbery 1a, Pic 15, Roettgen 1, Schaufuss **3**, Wuorentaus 1.

Biologie.

Carpenter (**1**) Larve von *Helodes* mit „maxillulae" (nach Sharp p. 233).

Schaufuss (**3**) Larven von *Helodes* (p. 572), *Cyphon* (p. 573), *Eucinetus* (p. 575).

Geographisches.

Deville (**1**) *Dasc.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 2 *Dasc.* aus Holland angeführt. — **Hubenthal** (**1**) *Dasc.* in Frankreich. — **Jakovlev** (**1**) 5 *Dasc.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Newbery** (**1a**) 1 *Dasc.* neu für die Insel Wight. — **Roettgen** (**1**) 2 *Dasc.* vom Laacher See. — **Wuorentaus** (**1**) 3 *Dasc.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 18 *Dasc.* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Dascillidae.* Bull. Ind. Dep. Col. I p. 688—696 fig. 266—269. — Nach Sharp (p. 233) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Helodidae* (p. 571—576).

Fam. *Helodidae.* (3 Gruppen p. 571).

1. Gruppe *Cyphorini.* (6 Gatt. p. 571).

Helodes Latr. 2 Arten. — *Microcara* C. G. Thoms. 1 Art.
Cyphon Payk. 3 Arten: *C. padi* L. (tab. 19 fig. 35).
Scirtes Ill. 1 Art: *Sc. hemisphaericus* L. (tab. 19 fig. 36).

2. Gruppe *Eubriini.*

Eubria Latr. 1 Art.

3. Gruppe *Eucinetini.*

Eucinetus Germ. 1 Art.

Einzelbeschreibungen.

Atopida Grahamii **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 31) Neu-Seeland, *A. suffusa* **n. sp.** (p. 31) Neu-Seeland.
Cinnabarium nigronotatum **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 28) China.
Cyphanus ocularis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 29) Neu-Seeland, *C. maculifer* **n. sp.** (p. 29) Neu-Seeland, *C. granulosus* **n. sp.** (p. 30) Neu-Seeland.
Haematoides atriceps **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 45) China.
Mesocyphon tristis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 33) Neu-Seeland.
Veronatus granicollis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 32) Neu-Seeland.

Fam. Malacodermata.

(3 Gatt., 155 n. spp.).

Bäbler 1, Blatchley **1,** Bourgeois 1, 2, 3, Broun 1, Champion & Lloyd 1, Cockerell 2, Csiki 3, Deville 2, Everts 1, 2, Fall 4, Fiori 1, Fleischer 1, Gadeau de Kerville 1, Guilleaume 1, Helliesen 1, Ives & Coblentz 1, Jacobson 6, Jakovlev 1, Kastle & Mc Dermott 1, Klebs 1, Kolbe 4, Krishenecky 3, Kuhnt **4,** Mc Dermott 1, Olivier 1—8, Pic 2, 10, **12,** 13, 14, 15, **16,** 18, 19, 20, **22,** 28, 30, 37, 37a, Pillich 1, Poppius 2, Porta 1, Prossen 1, Reitter **15,** Roetggen 1, Roubal 2, Sherman 1, Taylor 1, Tremoleras 1, Vorbringer 1, Wuorentaus 1.

Morphologie und Physiologie.

Gadeau de Kerville (**1**) Gewicht von 1 *Mal.* — **Ives & Coblentz** (**1**) Das Leuchten der *Lampyriden.* — **Kastle & Mc Dermott** (**1**) Leuchten von *Photinus pyralis.* — **Mc Dermott**(1) über das Leuchten der *Lampyriden.* — **Pic** (**20**) Missbildungen an *Cantharis cordicollis* Küst., *Malthinus axillaris* Ksw., *Dasytes puncticollis* Reitt., *Malachius abdominalis* var. *Mozabita* Pic.

Biologie.

Kastle & Mc Dermott (**1**) Leuchten von *Photinus pyralis.* — **Kuhnt** (**4**) Larven von *Malachius aeneus* L. (p. 71 fig. 1), *Cantharis* (p. 71 fig. 2), *Drilus* (p. 71 fig. 2a), *Dasytes* (p. 71 fig. 1b, 1c, 1d). — **Mc Dermott** (**1**) Leuchten der *Lampyriden.*

Geographisches.

Bäbler (**1**) 1 *Mal.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Csiki** (**3**) *Malthinus flaveolus* Payk., *M. maritimus* Pic, *Malthodes atramentarius* Ksw. neu für Ungarn. — **Everts** (**1**) 14 *Mal.* aus Holland angeführt. — **Guilleaume** (**1**) 5 *Mal.* in Belgien. — **Helliesen** (**1**) 4 *Mal.* in Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 24 *Mal.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 1 *Mal.* von den Seychellen. — **Krisheneeky** (**3**) *Mal.* in Böhmen. — **Pic** (**37a**) 2 *Mal.* aus Argentinien. — **Pillich** (**1**) *Mal.* aus Ungarn. — **Poppius** (**2**) Georg. Verbreitung der *Mal.* im arctischen Gebiete. — **Prossen** (**1**) 16 *Mal.* neu für Kärnthen. — **Roettgen** (**1**) 1 *Mal.* vom Laacher See. — **Roubal** (**2**) *Mal.* neu für Böhmen. — **Sherman** (**1**) 7 *Mal.* von Labrador. — **Taylor** (**1**) *Meloë brevicollis* Panz. in England. — **Tremoleras** (**1**) *Mal.* aus Uruguay. — **Vorbringer** (**1**) *Mal.*, Sammelbericht aus Ostpreussen. — **Wuorentaus** (**1**) 6 *Mal.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 32 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Olivier (**7**) verzeichnete 1109 Arten der *Lampyrini* (p. 3—68), (**8**) 3 Gatt. mit 9 Arten der *Rhagophthalmini* (p. 3) und 79 Arten der *Drilini* p. 4—9. Alle 3 werden als selbständige Fam. behandelt.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Malacodermata.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 807—846 fig. 327—329. — Nach Sharp (p. 233—234). 3 neue Arten u. 2 neue varr. Dem Ref. nicht zugänglich.

Blanchardia **n. gen.** *gracilis* **n. sp.** (p. 826 fig. 321).

Telophorus simpliunguis **n. sp.** (p. 836).

Ditemnus latilobus **n. sp.** (p. 837).

Attalus melanopterus var. *marginipennis* **n. var.** (p. 845), *A. scincetus* var. *confusus* **n. var.** (p. 846).

Kuhnt: Illustrierte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. Fam. XXIII. *Cantharidae* incl. *Dasytinae* und *Melyrinae.*

Drilus Ol. (p. 71 fig. 9, 9A).
Homalisus Geoffr. (p. 71 fig. 16, 17).
Lygistopterus Muls. (p. 71 fig. 18, 18a).
Platycis Thoms. (p. 71 fig. 20).
Dictyopterus Latr. (p. 71 fig. 19).
Pyropterus Muls. (p. 72 fig. 20a p. 71).
Luciola Lap. (p. 72 fig. 21, 22 p. 71).
Phosphaenus Lap. (p. 72 fig. 23).
Phausis Lec. (p. 81 fig. 24, 25, 29).
Lampyris Geof. (p. 81 fig. 26, 27, 28, 30).
Silis Latr. (p. 81 fig. 31).
Cantharis L. (p. 82 fig. 34a, 35b).
Absida Muls. (p. 82 fig. 35a).
Podabrus Westw. (p. 82 fig. 34, 36).
Rhynchota Esch. (p. 82 fig. 37a).
Pygidia Muls. (p. 82 fig. 37).
Malthinus Latr. (p. 82 fig. 40, 41).
Malthodes Kiesw. (p. 82 fig. 39, 42).
Paratinus Ab. (p. 82 fig. 43, 46).
Axinotarsus Mot. (p. 82 fig. 45).
Malachius Fbr. (p. 82 fig. 44, 44a, 44b, 44c, 49a, 49b).

Charopus Er. (p. 82 fig. 50).
Cerapheles Rey (p. 82 fig. 48).
Anthocomus Er. (p. 83 fig. 47, 52a p. 82).
Attalus Er. (p. 83 fig. 53, 53a, 59).
Ebaeus Er. (p. 83 fig. 55, 56, 60).
Troglops Er. (p. 83 fig. 54, 57, 61).
Colotes Er. (p. 83 fig. 58, 62).
Henicopus Steph. (p. 83 fig. 65, 66).
Danacaea Lap. (p. 83 fig. 70, 70a, 70b).
Trichoceble Thoms. (p. 83 fig. 72, 73,73a)
Divales Lap. (p. 83 fig. 74a, 74b).
Dasytes Fbr. (p. 83 fig. 74).
Dolichosoma Steph. (p. 83 fig. 75, 75a).
Haplocnemus Steph. (p. 83 fig. 76, 76a, 76b, 78).
Cerallus Duv. (p. 90 fig. 77, 80).
Melyris Fbr. (p. 90 fig. 81, 83).
Phloeophilus Steph. (p. 90 fig. 82, 84).

1. Pic: Contribution à l'étude des espèces testacées du genre *Idgia* Cast. Bull. Fr. 1910 p. 345—346. — Dichot. Tab. über 8 Arten.

Idgia inapicalis **n. sp.** (p. 345) Sumatra, *I. pallidicolor* Pic, *I. subcostulata* **n. sp.** (p. 346) Sumatra, *I. setifrons* Kirsch., *I. longipennis* **n. sp.** (p. 346) Sumatra, *I. longissima* Pic, *I. Bourgeoisii* Pic, *I. Fruhstorferi* Pic.

2. Pic: Contribution à l'étude des *Dasytides* de l'Amérique méridionale. Ech. Moul. 26. p. 1—4 (ausserhalb des Textes hinter pag. 24).

Dasytes F. 12 Arten (p. 1—3): *D. maculicollis* Sol. var. *ruficeps* **n. var.** (p. 1) Chile, *D. elegans* Sol., *D. limbatithorax* **n. sp.** (p. 2) Chili, *D. pygidialis* **n. sp.** (p. 2) u. *D. Bang-Haasii* **n. sp.** (p. 2) Peru, *D. Valparaisanus* **n. sp.** (p. 2) Chile, *D. marginipennis* Sol., *D. Gounellei* **n. sp.** (p. 2) u. *D. semilimbatus* **n. sp.** (p. 2) Brasilien, *D. Darbesii* Sol., *D. cibratocollis* **n. sp.** (p. 2) Peru, *D. Rollei* Pic, *D. Boliviensis* **n. sp.** (p. 3) u. *D. subcylindricollis* **n. sp.** (p. 3) Bolivien, *D. Peruvianus* **n. sp.** (p. 3) u. *D. Baeri* **n. sp.** (p. 3) Peru, *D. Argentinus* **n. sp.** (p. 3) Argentinien.

Setigerodasytes (*Glabrodasytes* **n. subg.** p. 3[1]) *nitidissimus* **n. sp.** (p. 3) Peru.

Sydates Cas. *discipennis* **n. sp.** (p. 4) mit var. *lateobscura* **n. var.** (p. 4) Peru, *S. apicalis* **n. sp.** (p. 4) u. *S. pallidicolor* **n. sp.** (p. 4) Argentinien.

3. Pic: Sur les *Laius* Guer. à quatre macules blanches élytrales. Ech. 26. p. 83—84.

Laius Guer. 9 Arten (p. 83—84): *L. quattuorguttatus* Er., *L. diversenotatus* **n. sp.** (p. 83) Insel Banguey, *L. Palawanus* **n. sp.** (p. 83) u. *L. Waterstradtii* **n. sp.** (p. 83) Palawan, *L. Borneënsis* **n. sp.** (p. 84) Borneo mit var. *obscuriceps* **n. var.** (p. 84) Insel Banguey, *L. Ribbei* **n. sp.** (p. 84) Celebes, *L. Ritsemae* Pic, *L. Dohertyi* **n. sp.** (p. 84) Perak, *L. carinaticeps* Pic, *L. Rouyeri* Pic.

Reitter: Über die Arten der *Lyciden*-Gattung *Lycostomus* Mot. Wien. ent. Z. 29. p. 204—205. — Eine dichotomische Auseinandersetzung von 5 Arten.

Lycostomus semiellipticus **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 204) Japan, *L. atricollis* Kr., *L. porphyropterus* Solsk., *L. Kraatzii* Bourg., *L. Bourgeoisii* **n. sp.** (p. 205) mit var. *rufofemoratus* **n. var.** Japan.

---

[1]) Diese neue Untergatt. ist nebst ihrer neuen Art so ausgezeichnet versteckt, dass man sie nur beim Durchlesen der ganzen Beschreibung entdeckt.

Einzelbeschreibungen.

Asilis collaris **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 33) Neu-Seeland, *A. brevicornis* **n. sp.** (p. 34) Neu-Seeland, *A. opaculus* **n. sp.** (p. 34) Neu-Seeland, *A. Egmontensis* **n. sp.** (p. 35) Neu-Seeland, *A. punctipennis* **n. sp.** (p. 35) Neu-Seeland, *A. parallelus* **n. sp.** (p. 36) Neeu-Seland.

Ancistronycha siehe *Cantharis*.

Astylosoma immaculata **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 14) Chile.

Astylus Wagneri **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 45) u. *A. bisbilineatus* **n. sp.** (p. 45) Argentinien.

Asydates explanatus var. *rufipennis* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 20) Californien.

Attalus bilineatithorax **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 291) Brasilien. — *A. Mexicanus* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 5) Mexico. — Siehe Blatchley pag. 266.

Blanchardia siehe Blatchley pag. 266.

Calochromus (*Micronychus*) *Heydenii* **n. sp. Bourgeois** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 265) Lombok.

Cantharis rustica var. *mimithorax* **Pic** (Ech. 26. p. 49) England, *C. Lombokiana* **n. sp.** (p. 77) Insel Lombok, *C. Medana* **n. sp.** (p. 77) Sumatra, *C. Fainana* **n. sp.** (p. 77) u. *C. subopacipennis* **n. sp.** (p. 77) Formosa, — *C. trimaculata* **n. sp. Pic** (Le Nat. 32 p. 19[1]) patria ?. — *C.* (*Ancistronycha*) *abdominalis* Fbr. besprach **Newbery** (Ent. Mag. 46 p. 230). — Siehe auch Blatchley pag. 266 (*Telophorus*).

Chauliognatus Papuanus **n. sp. Bourgeois** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 126) und *Ch. procerus* **n. sp.** (p. 128) Neu Guinea.

Collops Crusoë **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 140) Südcalifornien, *C. flavicinctus* **n. sp.** (p. 140) Arizona, *C. Georgianus* **n. sp.** (p. 141) Georgia.

Crastosilis siehe *Pygidia*.

Danacaea Syrensis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 33) Cycladen, *D. nigritarsis* var. *Zolotarewii* **n. var.** (p. 34) Caucasus, *D. Cypria* Schils. var. *Livadiensis* **n. var.** (p. 41), var. *lineatithorax* **n. var.** (p. 41) u. var. *maculaticeps* **n. var.** (p. 41).

Dasyrhadus **n. gen. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 144): *D. impressicollis* **n. sp.** (p. 144) u. *D. longior* **n. sp.** (p. 145) Californien.

Dasytes rubrocupreus **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. p. 53) Afrika, *D. costatipennis* **n. sp.** (p. 53) Afrika, *D. coriaceipennis* **n. sp.** (p. 53) Afrika, dichot. Tab. über diese 3 Arten und *D. opacus* Thunb. — *D. Rollei* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 13) Peru, *D. subopacus* **n. sp.** (p. 13) u. *D. dasytisciformis* **n. sp.** (p. 13) Port Elisabeth, *D. bifurcatus* **n. sp.** (p. 29) Argentinien, *D. Valesiacus* **n. sp.** (p. 89) Schweiz. — *D. plumbeus* var. *atripes* **n. var. Deville** (Cat. Cors. 1908 p. 216) Corsica. — Wiederholt von **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 247). — *D. Veronicae* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 36) Neu-Seeland. — Siehe auch **Pic** pag. 267.

Dasytiscus Donckieri **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 13) Port Elisabeth.

Diaphanes formosus **n. sp. Olivier** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 286) Formosa.

Discodon Gorh. *birubronotatum* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 3) Peru, *D. cinctithorax* **n. sp.** (p. 3) Brasilien, *D. severum* **n. sp.** (p. 3), *D. maximicorne* **n. sp.** (p. 3), *D. ruficeps* Blach. *Sicuanum* **n. var.** (p. 3), *D. Huellaganum* **n. sp.** (p. 4) mit var. *inscutellare* **n. var.** (p. 4) Peru, *D. rufohumerale* **n. sp.** u. *D. gracili-*

[1]) Fundort nicht zu ermitteln, weil die Arbeit dem Ref. nicht zugänglich war.

corne **n. sp.** (p. 6) Guyana, *D. Castronis* **n. sp.** (p. 6) mit var. *pulcherrimum* **n. var.** (p. 6) Südbrasilien, *D. Fruhstorferi* **n. sp.** (p. 77) Java, *D. Tucumanum* **n. sp.** (p. 78) Argentinien. — *D. Mertonis* **n. sp. Pic** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 315) Aroe-Inseln.

Ditemnus siehe B l a t c h l e y pag. 266.

Dodacles Noirelii **n. sp. Olivier** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 186) Ecuador.

Dromanthus inlateralis **n. sp. Pic** (Rev. Mus. La Plata XVII. p.108 Argentinien.

Glabrodasytes siehe *Setigerodasytes.*

Haplamaurus rufithorax **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 53) mit var. *ruficolor* **n. var.** (p. 54) u. *H. testaceimembris* **n. sp.** (p. 54) Peru, hierher gehört auch *Setigerodasytes Callanganus* Pic 1910.

Haplocnemus (*Ischnopalpus*) *curticornis* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 9) Marokko, *H.* (*Diplambe*) *Anatolicus* v. *subelongata* **n. var.** (p. 9) Kleinasien.

Hedybius formosus var. *biinterruptus* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 5) Harar.

Idgia (*Prionocerus*) *bicolor* var. *notaticollis* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 53) u. *I. Sumatrensis* Pic (p. 75 *metallescens* Fairm. var.) mit var. *Kanneqieteri* **n. var.** (p. 75) Sumatra, *I. bimaculata* **n. sp.** (p. 75) Formosa, *I. Ceylonica* **n. sp.** (p. 76) Ceylon, *I. humeralis* **n. sp.** (p. 76) u. *I. Fruhstorferi* **n. sp.** (p. 76) Java. — Siehe auch P i c pag. 267.

Ischnopalpus siehe *Haplocnemus.*

Laius carinatifrons **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 290) Java, *L. Lombokanus* **n. sp.** (p. 291) Lombok. — *L. Pelegrinii* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 62) Japan, *L. Dohertyii* **n. sp.** (p. 62) Sumbava, *L. inflatipennis* **n. sp.** (p. 63) Neu-Guinea, *L. Sinensis* **n. sp.** (p. 87) China. — Siehe auch P i c pag. 267.

Lampronetes siehe *Nyctophila.*

Lucidota heterocera **n. sp. Olivier** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 286) Peru. — *L. duplicata* **n. sp. Olivier** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 187) u. *L. emerita* **n. sp.** (p. 187) Ecuador.

Luciola gaudens **n. sp. Olivier** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 287) Ashanti, *L. Wolfii* **n. sp.** (p. 343) Insel Salomon, *L. aspera* **n. sp.** (p. 344) Neu Guinea. — *L. impressa* **n. sp. Olivier** (Trans. Ent. Soc. Lond. 1910 p. 532) Ceylon, *L. auritula* **n. sp.** (p. 533) Nilghiri Hills.

Lycostomus siehe *Lycus* u. R e i t t e r pag. 267.

Lycus (*Lycostomus*) *Borneënsis* **n. sp. Bourgeois** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 129) Borneo.

Macrolampis leucorrhoeus **n. sp. Olivier** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 189) u. *M. vacuus* **n. sp.** (p. 190) Ecuador.

Malachidius siehe *Progeutes.*

Malachius Phereclus Reitt. ♀ **Pic** (Ech. 26. p. 17), *M. subangustatus* **n. sp.** (p. 18) Transcaucasien. — *M. vulneratus* Ab. besprochen **Champion** & **Lloyd** (Ent. Month. Mag. XXI p. 1, tab. I fig. 2). — *M. uniformis* **n. nom. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 142) für *M. inornatus* Fall nec ?, *M. spinipennis* u. *M. acutipennis, M. contortus* **n. sp.** (p. 142) Montana, *M. viridulus* **n. sp.** (p. 143) Südcalifornien, *M. Bakeri* **n. sp.** (p. 143) Californien.

Malthinus sulcicollis Mars. var. *mutatus* **n. nom. Pic** (Ech. 26. p. 1) für var. *collaris* Sahlb. nec Steph., *M. seriepunctatus* var. *multinotatus* **n. var.** (p. 1) Seealpen, *M. Raffrayii* **n. sp.** (p. 1) u. *M. insignipes* var. *indisjunctus* **n. var.**

(p. 1) Italien, — *M.* (*Progeutes*) *Quedenfeldtii* **n. sp.** (p. 57) Marokko, *M. trigibber* var. *lateflavicans* **n. var.** (p. 57) Syrien, *M. luteolineatus* **n. sp.** (p. 5) u. *M. Schneideri* **n. sp.** (p. 5) Mexico, *M. Sinensis* **n. sp.** (p. 61) China, *M. facialis* Thoms. und *maritimus* Pic unterschieden (p. 58). — *M. sericellus* Mars. 1868 = *Malachidius* Mot. 1859 nach **Jacobson** (Bull. Fr. 1910 p. 264). — *M. Calaber* Pic 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 23).

Malthodes Escorialinus **n. nom. Pic** (Ech. 26. p. 1[1]) für *M. Escorialensis* Pic 1909, *M. forcipifer* Kiesw. var. *Ponferradanus* **n. var.** (p. 1) Spanien, *M.* (*Podistrina*) *Arvernicus* **n. sp.** (p. 67) Mont-Dore, *M. flavoguttatus* var. *inapicalis* **n. var.** (p. 67) Grande-Chartreuse.

Micronychus siehe *Calochromus.*

Nastonycha Anceyi **n. sp. Abeille** (Bull. Soc. Linn. Mars. I. p. 8) patria?

Nyctophila Ol. 1884 = *Lampronetes* Mot. nach **Jacobson** (Bull. Fr. 1910 p. 263).

Oontellus pallidipes **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 63) Brasilien, *O. bilineatus* **n. sp.** (p. 69) Brasilien.

Pelochrus atriceps **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 17) Turkmenien.

Photinus simulans **n. sp. Olivier** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 286) Brasilien. — *Ph. speciosus* **n. sp. Olivier** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 188) Ecuador.

Photuris perspicillata **n. sp. Olivier** (Bull. Mus. Paris 16. p. 190) Ecuador.

Phrixothrix Heydenii **n. sp. Olivier** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 238) Paraguay.

Planeteros siehe *Plateros.*

Plateros (*Planeteros*) *Elbertii* **n. sp. Bourgeois** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 264) Lombok. — *Pl. roseimargo* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 139) Arizona, *Pl. coccinicollis* **n. sp.** (p. 139) Neumexico.

Plectonotum semilimbatum **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 69) Bolivien.

Progeutes Ab. 1894 = *Malachidius* Mot. nach **Jacobson** (Bull. Fr. 1910 p. 264).

Pseudolycas uniformis var. *nigriceps* **n. var. Pic** (Le Nat. 32 p. 19).

Psilorhynchus nigrolineatus **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 53) Südamerika.

Psilothrix Senegalensis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 13) Senegalien.

Pygidia Muls. 1861 = *Crastosilis* Mot. nach **Jacobson** (Bull. Fr. 1910 p. 264).

Rhagonycha nigripes var. *saturipennis* Pic 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 24).

Setigerodasytes **n. gen. Pic** (Ech. 26. p. 12): *S. incisicollis* **n. sp.** (p. 12) Bolivien, *S. Callanganus* **n. sp.** (p. 12) Peru. — Siehe auch Pic pag. 267.

Silidius dilaticornis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 61) Kamerun.

Silis Borneënsis **n. sp. Pic** (Ann. Belg. 54. p. 413) Borneo, *S. Waterstradtii* **n. sp.** (p. 413) u. *S. specialithorax* **n. sp.** (p. 413) Insel Banguey, *S. pallidicolor* **n. sp.** (p. 414) Kina-Balu, *S. testacea* **n. sp.** (p. 414) Djampang, *S. parentalis* **n. sp.** (p. 414) Sumatra, *S. Samangana* **n. sp.** (p. 414) Celebes, dichot. Tabelle über diese 7 Arten (p. 413—414), *S. Pontianakana* **n. sp.** (p. 414) Pontianak. — *S. Jalapana* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 6) Mexico, *S. albicincta* var. *testaceipes* **n. var.** (p. 6) Panama, *S. robusticollis* var. *innotaticollis* **n. var.** (p. 29) u. *S. inaequalis* **n. sp.** (p. 29) Argentinien, *S. ruficollis* var. *Hungarica* **n. var.** (p. 33) Ungarn, S. *atrispina* **n. sp.** (p. 61) u. *S. Bang-Haasii* **n. sp.** (p. 61) Brasilien, *S. multicostata* **n. sp.** (p. 62), *S. violaceipennis* **n. sp.**

---

[1]) Diese Namensänderung wird in keiner Weise gerechtfertigt.

(p. 62), *S. limbaticollis* **n. sp.** (p. 62), *S. obscurithorax* **n. sp.** (p. 62) u. *S. Sikorae* **n. sp.** (p. 62) Madagascar, *S. pilifera* **n. sp.** (p. 69) Amazonien, *S. limbatipennis* **n. sp.** (p. 69) Bahia, *S. Pauli* **n. sp.** (p. 70) S. Paulo, *S. sulcata* var. *Bahiana* **n. var.** (p. 70) Bahia, *S. longipennis* **n. sp.** (p. 70) Java, *S. Kannegieteri* **n. sp.** (p. 70) Sumatra, *S. Nuguei* **n. sp.** (p. 70) Indien. — *S. Bruchii* **n. sp. Pic** (Rev. Mus. La Plata. XVII. p. 109) Argentinien.

Sydates siehe Pic pag. 267.

Telophorus siehe Blatchley pag. 266.

Troglops Reitteri **n. sp. Fleischer** (Wien. ent. Z. 29 p. 146) Turkestan.

Vesta discrepans **n. sp. Olivier** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 285) Tonkin.

Fam. Cleridae.

(10 n. gen., 36 n. spp.).

Blatchley **1**, Broun 1, Everts 1, 2, Fleischer 4, Froggatt 3, Gahan 1, Hardy 2, Hopkins 1, Houlbert 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Kuhnt **4**, Lea **7**, Leng 1, Lüderwaldt 3, Obenberger 1, Schenkling 3, Stebbing 1, Wolcott **1**, 2, 3, Wuorentaus 1.

Biologie.

Hardy (2) Larve von *Tarsostenus univittatus*. — **Hopkins** (1) Biol. von *Clerus formicarius* (p. 71 fig. B), Larve (fig. D), Puppe (fig. C). — **Houlbert** (1) Larven von *Neurobia ruficollis* oder *violacea* im menschlichen Auge. — **Lüderwaldt** (3) 2 *Cler.* an Cadavern. — **Kuhnt** (2) Larve von *Opilo mollis* L. (p. 91 fig. 1), *Denops albofasciatus* (p. 91 fig. 1a, 1b), *Trichodes alvearius* (p. 91 fig. 1c). — **Stebbing** (1) Biol. von *Thanasimus* sp. (p. 18).

Geographisches.

Everts (1) 5 *Cler.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (1) 4 *Cler.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 1 *Cler.* von den Seychellen. — **Leng** (1) *Cler.* aus Georgien. — **Obenberger** (1) *Cler.* in Böhmen. — **Wolcott** (3) *Cler.* aus Mittel- u. Nord-Amerika. — **Wuorentaus** (1) 1 *Cler.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 12 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Schenkling (3) verzeichnete 2285 Arten nebst Literatur (p. 3—174).

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* etc. in Indiana. Fam. *Cleridae*. Biol. Ind. Dep. Geol. I p. 846—862 fig. 330—342. — Nach Sharp (p. 235) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Kuhnt: Illustrierte Gattungstabellen der Käfer Deutschlands. Fam. XXIV *Cleridae*. Ent. Rund. 27 p. 90—91, 98. — Tab. über 13 Gattungen.

Denops Stev. (p. 91 fig. 8, 8a, 8b).
Tillus Ol. (p. 91 fig. 9, 9a).
Opilo Latr. (p. 91 fig. 7, 10, 11).
Tarsostenus Spin.
Trichodes Hrbst. (p. 91 fig. 2, 7a, 13, 13a, 13b).
Allonyx Duv. (p. 91 fig. 15a, 15b, 16).
Clerus Fbr. (p. 91, fig. 17, 17b, 17c).
Thanasimus Latr. (p. 98 fig. 18, 20, 20a, 20b).
Enoplium Latr. (p. 98 fig. 19, 21, 21a).
Orthopleura Spin. (p. 98 fig. 22, 22a,22b).
Opetiopolpus Spin. (p. 98 fig. 23, 24).
Corynetes Hrbst. (p. 98 fig. 28, 31).
Necrobia Latr. (p. 98 fig. 29, 30).

Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Descriptions of New Species. Part I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII. 1910. p. 131—133.

Fam. *Cleridae.*

Allelidea 4 Arten (p. 133): *All. brevipennis* Pasc., *All. curvifasciata* **n. sp.** (p. 132) Australien, *All. quadrinotata* **n. sp.** (p. 132) Tasmanien.

Wolcott: Synoptic table of the species of *Aulicus*. Canad. Entom. 1910. p. 245—246.

Aulicus basicollis Chevr., *Au. alboguttulatus* Chevr., *Au. bilineatus* Chevr., *Au. monticola* Gorh., *Au. Coffinii* White, *Au. Nero* Spin., *Au. thoracicus* Schklg., — *Au.* (*Minisca* **n. subg.** p. 246) *bitaeniata* Spin.

Einzelbeschreibungen.

Adelphoclerus **n. gen. Wolcott** (Field Mus. N. Hist. Zool. Ser. VII. p. 356), *A. nitidus* **n. sp.** (p. 357) Mexico.

Allelidea siehe Lea pag. 272.

Apolopha Spin. besprach **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910 5. p. 73).

Aulicus monticola Gorh. beschrieb **Wolcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 364), *Au. Nero* Sp. (p. 365). Siehe auch Wolcott pag. 272.

Chariessa Texana Woll. besprach **Wollcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 382), Unterschied von *Pelonium* (p. 383).

Clerosoma **n. gen. Wolcott** (Field Mus. Zool. Ser. VII p. 363) für *Poecilochroa gracilis* Gorh.

Clerus ichneumoneus Fbr. var. *Knabii* **n. var. Wolcott** (Ent. News 1910. p. 321) Florida. — *Cl. latefasciatus* **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 360) Mexico, *Cl. viduus* Kl., *Cl. Badenii* Gorh., *Cl. lunatus* Kl., *Cl. nigriventris* Lec., *Cl. bimaculatus* Sk., *Cl. bombycinus* Chvr., *Cl. decussatus* Kl., *Cl. Salvini* Gorh., *Cl. vulneratus* Kl., *Cl. quadrisignatus* Say, *Cl. thoracicus* Ol.

Cregya siehe *Pelonium.*

Cylidroctenus Sch. besprach **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 61).

Cymatodera cognata **n. sp. Wolcott** (Ent. News 21. 1910. p. 320) Nevada. — *C. soror* **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Nat. Hist. Zool. VII p. 342 tab. VI fig. 1, 2), *C. subsimilis* **n. sp.** (p. 343 tab. VI fig. 3, 4), *C. tuta* **n. sp.** (p. 344 tab. VI fig. 5, 6), *C. Isabellae* **n. sp.** (p. 345 tab. VI fig. 7), *C. peninsularis* Schaeff. (tab. V fig. 1), *C. usta* Lec., *C. torosa* **n. sp.** (p. 347 tab. VI fig. 8), *C. aemula* **n. sp.** (p. 348 tab. VI fig. 9), *C. Hornii* **n. sp.**, *C. Snowii* **n. sp.** (p. 349), *C. aethiops* **n. sp.** (p. 350 tab. VI fig. 10—13) u. *C. comans* **n. sp.** (p. 351 tab. VI fig. 14—16) Nordamerika, *C. duplicata* **n. sp.** (p. 353 tab. VI fig. 17—19 u. *C. Wickhamii* **n. sp.** (p. 354) Mexico, *C. discoidalis* Chvr. (tab. VI fig. 20), *C. grossa* Gorh.

Ellipotoma Spin. besprach **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 73).

Enoclerus **n. nom. Gahan** (Ann. Mag. N. Hist. 1910. 5. p. 65) für *Clerus* Schenkling nec Fbr.

Epiphloeus Schenklingii **n. sp. Gahan** (Ann. Nat. Hist. 1910. 5. p. 72) Rio Janeiro.

Galeruclerus **n. gen. Gahan** (Ann. Nat. Hist. 5. 1910. p. 75) für *Pelonium sexnotatum* Klug.

Gastrocentrum pauper Gorh. = *G. unicolor* White nach **Gahan** (Ann. Mag. N. Hist. 1910. 5. p. 61).

Hydnocera maritima **n. sp. Wolcott** (Ent. News 1910. p. 321) Massachusetts, *H. tibialis* **n. sp.** (p. 322) Nebraska, *H. Gerhardii* **n. sp.** (p. 323) Arizona. — *H. Gorhamii* **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 378 tab. V fig. 8) Mexico, *H. Gahanii* **n. sp.** (p. 379) Texas, *H. aspera* **n. sp.** (p. 379) u. *H. Spinolae* **n. sp.** (p. 380) Mexico, *H. niveifascia* Schaeff., *H. haematica* Gorh. (tab. V fig. 7).

Isolemidia cariniceps **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 376 tab. V fig. 6) Nicaragua.

Lasiodera **n. gen. Gahan** (Ann. Nat. Hist. 5. 1910. p. 74) für *Pelonium trifasciata* Cast., *P. rufipes* Klug u. *P. ruficollis* Gorh.

Lebasiella pallipes Kl. besprach **Wolcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 397), *L. marginella* Chvr.

Mnisca siehe Wolcott pag. 272.

Monophylla substriata **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 340) Utah, *M. cinctipennis* Chvr., *M. Californica* Fall, *M. terminata* Say, dich. Tab. über diese 4 Arten (p. 340).

Necrobioides **n. gen. Gahan** (Ann. Nat. Hist. 5. 1910. p. 76): *N. Mexicana* **n. sp.** (p. 76) Mexico.

Orthopleura quadraticollis Spin. beschrieb **Wolcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 393), *O. Texana* Bland (tab. VI fig. 32), *O. damicornis* Fbr. (tab. VI fig. 31), dich. Tab. der 2 letzten Arten (p. 396).

Pelonium Spin. theilte in 3 Gatt.: *Lasiodera*, *Pelonium* u. *Galeruclerus* **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 74). — *Pelonium* unterschied von *Chariessa* **Wolcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 383, *Cregya*[1]), *P. leucophaeum* Kl., *P. granulosum* Woll. (tab. V fig. 9), *P. fasciatum* Lec., *P. maculicolle* Schaeff., *P. oculatum* Say, *P. mixtum* Wolc., *P. quadrisignatum* Sp., dich. Tab. über diese 7 Arten (p. 384). — Siehe auch *Galeruclerus*.

Phyllobaenus Spin. besprach **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 73).

Phymatophaea abnormis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 37) Neu-Seeland.

Placopterus **n. gen. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 363) für *Poecilochroa plumbea* Gorh.

Plocamocera Spin. besprach **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 73).

Priocera Lecontei **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 356 tab. V fig. 2) Californien.

---

[1]) Wolcott's Argumente (p. 383), den Namen *Pelonium* Spinola 1844 durch *Cregya* Lec. 1861 zu verdrängen, stützen sich bloß auf die moderne, durch Crotch inaugurierte Irrlehre von der „typischen" Art, u. sind von Schenkling Cat. Col. mit Recht nicht acceptirt worden.

Prionodera **n. gen. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 396) für *Clerus tantillus* Lec.

Pyticera humeralis Horn beschrieb **Wolcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 381), *P. quadripunctata* Say.

Tarsostenus Spin., *Tarsostenodes* Blackb., *Thanasimorpha* Blackb. u. *Mathesis* Wat. unterschied **Gahan** (Ann. Mag. Nat. Hist. 1910. 5. p. 59—60).

Teneroides siehe *Tenerus*.

Tenerus (*Teneroides* **n. subgen.**[1]) **Gahan** (Ann. Nat. Hist. 1910. 5. p. 70): *T. Tavoyanus* **n. sp.** (p. 70) Tenasserim, hierher ferner *T. sulcipennis* Gah. u. *T. subsimilis* Sch.

Teneromimus **n. gen. Gahan** (Ann. Nat. Hist. 1910. 5. p. 70): *F. vitticollis* **n. sp.** (p. 71) Australien. *T. humeralis* **n. sp.** (p. 71) Salomons Inseln.

Thanasimus formicarius var. *ruficeps* **n. var. Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 330) Beskiden. — *Th. monticola* **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 357 tab. V fig. 3) Californien.

Thaneroclerus Girodii Chvr.

Trichodes oresterus **n. sp. Wolcott** (Field Mus. Zool. VII p. 367, 368 tab. V fig. 4, tab. VI fig. 21), *Tr. peninsularis* Horn (tab. VI fig. 22), *Tr. illustris* Horn (tab. VI fig. 23), *Tr. simulator* Horn (tab. VI fig. 24), *Tr. bibalteatus* Lec. (tab. VI fig. 25), *Tr. nexus* **n. sp.** (p. 367, 372 tab. V fig. 5, tab. VI fig. 26), *Tr. ornatus* Say (tab. VI fig. 27), mit var. *tenellus* Lec., *Tr. bimaculatus* Lec. (tab. VI fig. 28), *Tr. Nuttalli* Kirb. (tab. VI fig. 29), *Tr. apivorus* Germ. (tab. VI fig. 30) mit var. *interruptus* Lec., dich. Tab. über diese 10 Arten (p. 367).

Trogodendron fasciculatum besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI. p. 964) als Nützling.

Xenoclerus Edwardsii Horn beschrieb **Wolcott** (Field Mus. N. H. Zool. VII p. 366).

Zenodosus **n. gen. Wolcott** (Ent. News 21. 1910. p. 321) für *Thaneroclerus sanguineus* Say.

Fam. Lymexylidae.

(0 Gatt., 2 Arten).

Blatchley **1**, Deville 2, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Strohmeyer 7.

Geographisches.

Deville (**2**) *Lym.* in Corsica. — **Kolbe** (**4**) 1 *Lym.* von den Seychellen (p. 26). — **Jakovlev** (**1**) 1 *Lym.* aus dem Gouv. Wjatka.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 3 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Lymexylidae.* Bull. Ind. Dep.

[1]) Der Autor vergisst die Gattung zu nennen, zu der diese neue Untergattung gehört u. benennt die neue Art so, als ob *Teneroides* eine Gattung wäre. Es scheint aber in der That eine Untergattung von *Tenerus* zu sein.

Geol. I. p. 894—895 fig. 352. — Nach Sharp (p. 236) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Atractocerus niger **n. sp. Strohmeyer** (Ent. Rund. 27. 1910 p. 6) West-Indien, Anamalais, *A. bicolor* **n. sp.** (p. 6) Neu-Guinea.

Fam. Bostrychidae.

(0 n. gen., 2 n. spp.).

Blatchley **1**, Deville 2, Everts 1, Froggatt 5, Innes 1, Jakovlev 1, Kolbe 4, Lesne 1, 2, 3, Méquignon 1, Perkins & Sharp **1**, Stebbing 1.

Biologie.

Stebbing (**1**) Biol. von *Dinoderus minutus* (p. 18).

Geographisches.

Deville (**2**) *Bostr.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 2 *Bostr.* aus Holland angeführt. — **Froggatt** (**5**) 1 *Bostr.* von der Nauru Insel. — **Jakovlev** (**1**) 3 *Bostr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 4 *Bostr.* von den Seychellen (p. 27). — **Méquignon** (**1**) 1 *Bostr.* aus Frankreich. — **Perkins & Sharp** (**1**) 1 *Schistocerus*, 2 *Xylothrips*, 1 *Xylopsocus*, 1 *Sinoxylon*, 1 *Dinoderus*, 1 *Rhizophaga*, 2 *Lyctus* aus Hawaii (p. 642—644).

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Bostrychidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 886—892 fig. 349—351. Nach Sharp (p. 237) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Lyctus (*Xylotrogus*) *Malayanus* **n. sp. Lesne** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 254), *L. Africanus* Lesne, *L. hipposideros* Lesne, *L. brunneus* Steph., *L. spinifrons* **n. sp.** (p. 303 fig. 1, 2) Indien.

Schistoceros cornutus var. *Galapaganus* **n. var. Lesne** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 184) Galapagos Inseln, 3 Arten nach ♂♂ u. ♀♀ unterschieden (p. 185 u. 186.)

Xylotrogus siehe *Lyctus*.

Fam. Anobiidae.

(1 n. gen., 141 n. spp.).

E. F. Bishop 1, Blatchley **1**, Blattny 1, Casey 2, Deville 2, Dufour 1, Everts 1, Gahan 2, Guilleaume 1, Helliesen 1, Innes 1, Jakovlev 1, Jensen-Haarup 2, Klebs 1, Kolbe 4, Lea **9**, Mercier 1, Morley 1, Perkins, Scott & Sharp **1**, Pic 13, 15, **23**, 26, Poppius 2, Porta 1, Reitter 4, K. Schulz 1, Swinton 1, Taylor 2, Walker 10, Wuorentaus 1.

Morphologie und Physiologie.

Swinton (1) Der Stridulationsapparat an den Flügeldecken u. letzten Dorsalsegmenten bei *Anobium striatum* u. *An. tesselatum.*

Biologie.

E. F. Bishop (1) Über das Klopfen von *Anobium pertinax.* — **Gahan** (2) Biol. über *Anobium tesselatum.* — **Jensen-Haarup** (1) Biol. Notiz über *Anobium pertinax.* — **Lea** (9) 2 *Polyphocotes*, 5 *Diplocotes*, 3 *Ectrephes*, 1 *Enasiba*, 2 *Paussoptinus*, 1 *Ptinus*, 1 *Diphobia*, 1 *Hexaplocodes* bei Ameisen. — **K. Schulz** (1) Hefepilze im Darm von *Anobium* p. 31. — **Morley** (1) Töne des *Anobium striatum* (p. 31).

Geographisches.

Blattny (1) 6 *Anob.* aus Böhmen. — **Dufour** (1) *Niptus hololeucus* in Frankreich. — **Deville** (2) *Anob.* in Corsica. — **Everts** (1) 12 *Anob.* aus Holland angeführt. — **Guilleaume** (1) 4 *Anob.* in Belgien. — **Helliesen** (1) 2 *Anob.* in Norwegen. — **Jakovlev** (1) 9 *Anob.* im Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 1 *Anob.* von den Seychellen (p. 27). — **Mercier** (1) 1 *Anob.* in Frankreich. — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung der *Anob.* im arktischen Gebiete. — **Taylor** (2) *Philinus costatus* in England. — **Wuorentaus** (1) 6 *Anob.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 22 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Anobiidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 862—886 fig. 344—348. — Nach Sharp (p. 236) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 219—223. — 8 Gatt., nur die neuen Arten beschrieben.

Polyplocotes longicollis Westw., *P. nitidus* Westw.

Diplocotes 5 Arten (p. 221): *D. Howittanus* Westw., *D. foveicollis* Oll. (tab. XXVI fig. 24, tab. XXVII. fig. 55), *D. armicollis* **n. sp.** (p. 219 tab. XXVI. fig. 25, tab. XXVII fig. 56), *D. decemarticulatus* **n. sp.** (p. 220 tab. XXVII fig. 57) u. *D. strigicollis* **n. sp.** (p. 221) Australien.

Ectrephes formicarum Pasc., *E. Pascoëi* Westw., *E. Kingii* West.

Enasiba tristis Oll.

Paussoptinus laticornis Lea, *P. brevipennis* Pic.

Ptinus exulans Er.

Diphobia familianis Oll.

Hexaplocodes sulcifrons Lea.

Perkins: Fauna Hawaiiensis. III. 6. *Col.* IV: p. 581—642.

Fam. *Anobiidae*.

Holcobius Sharp 12 Arten (p. 582): *H. major* Sh., *H. simulans* **n. sp.** (p. 582) Maui, *H. insignis* **n. sp.** (p. 582) Kauai, *H. Haleakalae* **n. sp.** (p. 582) mit var. *chrysodytus* **n. var.** (p. 583) Maui, *H. Hawaiiensis* **n. sp.** (p. 583) Hawaii, *H. diversus* **n. sp.** (p. 583) Kauai, *H. affinis* **n. sp.** (p. 583) Hawaii, *H. granulatus* Sh., *H. glabricollis* Sh., *H.* (?) *simplex* **n. sp.** (p. 584) Kauai, *H.* (?) *minor* **n. sp.** (p. 384) u. *H. frater* **n. sp.** (p. 585) Oahu.

Xyletobius Sharp 52 Arten (p. 585—586): *X. Walsinghamii* **n. sp.** (p. 587) Oahu, *X. Durrantii* **n. sp.** (p. 587) Kauai, *X. Silvestrii* **n. sp.** (p. 588) Oahu, *X. Grimshawii* **n. sp.** (p. 588) Kauai, *X. Dollfusii* **n. sp.** (p. 589) Hawaii, *X. marmoratus* Sharp, *H. Meyrickii* **n. sp.** (p. 589) Hawaii, *X. proteus* **n. sp.** (p. 590) mit var. *simplex* **n. var.** (p. 590), var. *maurus* **n. var.** (p. 591), var. *apicalis* **n. var.** (p. 591), var. *dorsalis* **n. var.** (p. 591) u. var. *hastatus* **n. var.** (p. 591) Hawaii-Archipel, *X. mesochlorus* **n. sp.** (p. 592) Molokai, *X. nuptus* **n. sp.** (p. 592) mit var. *Kauaiensis* **n. var.** (p. 592) Lanai, *X. pele* **n. sp.** (p. 593) Hawaii, *X. euceras* **n. sp.** (p. 594) Oahu, *X. mimus* **n. sp.** (p. 594) u. *X. submimus* **n. sp.** (p. 594) Hawaii, *X. affinis* Sharp., *X. aleuritis* **n. sp.** (p. 595) Oahu, *X. oculatus* Sharp, *X. suboculatus* **n. sp.** (p. 596) Kauai, *X. Carpenteri* **n. sp.** (p. 596) Lanai, *X. Brunneri* **n. sp.** (p. 597) Kauai, *X. Ashmeadii* **n. sp.** (p. 598) Oahu, *X. Blackburnii* **n. sp.** (p. 598) mit var. *scutellaris* **n. var.** (p. 599), var. *suturalis* **n. var.** (p. 599) u. var. *simplex* **n. var.** (p. 599) Oahu, *X. Beddardii* **n. sp.** (p. 599) u. *X. Forelii* **n. sp.** (p. 600) Oahu, *X. Kirkaldyi* **n. sp.** (p. 600) Maui, *X. megalops* **n. sp.** (p. 601) Lanai, *X. euops* **n. sp.** (p. 601) Oahu, *X. insignis* Blackb., *X. euphorbiae* **n. sp.** (p. 602) u. *X. cyphus* **n. sp.** (p. 603) Oahu, *X. monas* **n. sp.** (p. 603) Maui, *X. nigrinus* Sh., *X. nudus* **n. sp.** (p. 604) u. *X. Speiseri* **n. sp.** (p. 604) Kauai, *X. Collingei* **n. sp.** (p. 604) Hawaii, *X. Sharpii* **n. sp.** (p. 605), *X. Simonis* **n. sp.** (p. 605), *X. fraternus* **n. sp.** (p. 606) mit var. *lactior* **n. var.** (p. 606), *X. roridus* **n. sp.** (p. 606) u. *X. Sykesii* **n. sp.** (p. 607) mit var. *Molokaiensis* **n. var.** (p. 607) Oahu, *X. praeceps* **n. sp.** (p. 608) Molokai, *X. mundus* **n. sp.** (p. 608) Oahu, *X. aurifer* **n. sp.** (p. 609) Hawaii, *X. chryseis* **n. sp.** (p. 609) Oahu, *X. Scottii* **n. sp.** (p. 609) Molokai, *X. flosculus* **n. sp.** (p. 610) Hawaii, *X. Stebbingii* **n. sp.** (p. 610) var. *notatus* **n. var.** (p. 610) Molokai, *X. lineatus* Sharp var. *holomelas* **n. var.** (p. 611), var. *apicalis* **n. var.** (p. 611) u. var. *humeralis* **n. var.** (p. 612) Kauai, *X. serricornis* Blackb., *X. lasiodes* **n. sp.** (p. 612) Oahu, *X. sulcatus* **n. sp.** (p. 613) mit var. *apicalis* **n. var.** (p. 613) Kauai, *X. Hawaiiensis* **n. sp.** (p. 613) Hawaii.

Anobium paniceum L., *Lasioderma serricorne* Fbr. und *Catosoma Mexicana* Chvr., *C. pusilla* Sh. nur genannt.

Mirosternus Sharp 70 Arten (p. 615): *M. oculatus* **n. sp.** (p. 616) u. *M. testaceus* **n. sp.** (p. 617) Kauai, *M. punctatissimus* **n. sp.** (p. 617) Oahu, *M. excelsior* **n. sp.** (p. 617) Lanai, *M. pyrophilus* **n. sp.** (p. 618) Hawaii, *M. basalis* **n. sp.** (p. 618) Maui, *M. sordidus* **n. sp.** (p. 618) Kauai, *M. Hawaiiensis* **n. sp.** (p. 619) u. *M. frigidus* **n. sp.** (p. 619) Hawaii, *M. epichrysus* **n. sp.** (p. 619) Oahu, *M. duplex* **n. sp.** (p. 620) Hawaii, *M. euceras* **n. sp.** (p. 620) Molokai, *M. Lanaiensis* **n. sp.** (p. 620) Lanai, *M. Blackburnii* **n. sp.** (p. 621) u. *M. blackburnioides* **n. sp.** (p. 621) Oahu, *M. affinis* **n. sp.** (p. 621) mit var. *sutu-*

ralis **n. var.** (p. 622) Kauai, *M. sculptus* **n. sp.** (p. 622) Oahu, *M. varicolor* **n. sp.** (p. 622) Molokai, *M. montanus* **n. sp.** (p. 623) Kauai, *M. rugipennis* **n. sp.** (p. 623) u. *M. simplex* **n. sp.** (p. 623) Hawaii, *M. denudatus* **n. sp.** (p. 624) Molokai, *M. latifrons* **n. sp.** (p. 624) Oahu, *M. pusillus* **n. sp.** (p. 624) Oahu, *M. irregularis* **n. sp.** (p. 624) Maui, *M. laevis* **n. sp.** (p. 625) Kauai, *M. fractus* **n. sp.** (p. 625) Lanai, *M. Molokaiensis* **n. sp.** (p. 626) Molokai, *M. Kauaiensis* **n. sp.** (p. 626) Kauai, *M. ignotus* **n. sp.** (p. 626) Hawaii-Archipel, *M. lugubris* **n. sp.** (p. 627) Hawaii, *M. maurus* **n. sp.** (p. 627) Kauai, *M. parvulus* **n. sp.** (p. 628) u. *M. eutheorus* **n. sp.** (p. 628) Oahu, *M. nigrocastaneus* **n. sp.** (p. 629) Kauai, *M. xanthostictus* **n. sp.** (p. 629) Oahu, *M. bicolor* Sharp, *M. glabripennis* Sharp, *M. pallidicornis* **n. sp.** (p. 630) Kauai, *M. peles* **n. sp.** (p. 630) Hawaii, *M. angulatus* **n. sp.** (p. 631) Maui, *M. Konanus* **n. sp.** (p. 631) Hawaii, *M. cognatus* **n. sp.** (p. 632) Maui, *M. amatus* **n. sp.** (p. 632), *M. parcus* **n. sp.** (p. 632) u. *M. subparcus* **n. sp.** (p. 633) Oahu, *M. hypocoelus* **n. sp.** (p. 633) Molokai, *M. muticus* Sh., *M. discolor* **n. sp.** (p. 634) Hawaii, *M. marginatus* **n. sp.** (p. 634) Kauai, *M. eximius* **n. sp.** (p. 635), *M. punctatus* Sh. u. *M. solitarius* **n. sp.** (p. 635) Oahu, *M. amaurodes* **n. sp.** (p. 636) u. *M. plebeius* **n. sp.** (p. 636) Hawaii, *M. elongatulus* **n. sp.** (p. 636) Maui, *M. tetragonus* **n. sp.** (p. 637) Kauai, *M. rufescens* **n. sp.** (p. 637) Maui, *M. dubiosus* **n. sp.** (p. 637) Oahu, *M. carinatus* Sharp, *M. acutus* Sh., *M. tristis* **n. sp.** (p. 639) Hawaii, *M. vestitus* **n. sp.** (p. 639) Oahu, *M. debilis* Sharp, *M. varius* **n. sp.** (p. 640) Kauai, *M. hirsutulus* **n. sp.** (p. 640), *M. stenarthrus* **n. sp.** (p. 641) u. *M. dimidiatus* **n. sp.** (p. 641) Oahu, *M. obscurus* Sharp, *M. solidus* **n. sp.** (p. 642) Kauai.

Pic: Etude de divers „*Ptinus*" du groupe des *subviolaceus* Pic et *niger* Pic. Ech. 26. p. 92—94.

Ptinus 14 Arten (p. 92—94): *Pt. apicicornis* **n. sp.** (p. 92), *Pt. bisbinotatus* **n. sp.** (p. 92) u. *Pt. externemaculatus* **n. sp.** (p. 92) Oceanien, *Pt. Neoguineensis* **n. sp.** (p. 92) Neuguinea, *Pt. subviolaceus* Pic, *Pt. Dohertyii* **n. sp.** (p. 93) mit var. *Ceylonicus* **n. var.** (p. 93) Ceylon, *Pt. lineatopunctatus* **n. sp.** (p. 93) u. *Pt. Martapuranus* **n. sp.** (p. 93) Borneo, *Pt. niger* Pic var. *Borneënsis* **n. var.** (p. 93) Borneo, *Pt. annulipes* **n. sp.** (p. 93) Oceanien, *Pt. rugosicollis* Pic, *Pt. breviceps* **n. sp.** (p. 93) Borneo, *Pt. Ludovici* **n. sp.** (p. 93) Insel Poula Ponang, *Pt. Malaccanus* **n. sp.** (p. 94) Perak.

Einzelbeschreibungen.

Coenocara occidens u. *Californica* Lec. besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 112).

Anobium siehe Perkins pag. 277.

Cylindroptinus **n. gen. Pic** (Ech. 26. p. 46): *C. angustissimus* **n. sp.** (p. 46) Buru-Insel, *C. sulcatithorax* **n. sp.** (p. 46) Insel Banguey.

Dasytanobium monstrosum **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 60) Brasilien.

Diplocotes siehe Lea pag. 276.

Episernus Hispanus Kiesw. besprach **Pic** (Ech. 26. p. 10).

Eupactus (*Thaptor*) *nigronotatus* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 46) Argentinien.

Holcobius siehe Perkins pag. 277.

Mesothes granulatus Reitt. 1909 = *M. ferrugineus* var. *granulatus* Pic u. von *M. ferrugineus* specifisch verschieden nach **Reitter** (Wien. ent. Z. 29 p. 100).

Mirosternus siehe Perkins pag. 277.

Ochina Leveillei Dev. 1910 wiederholte **Porta** (Riv. Col. ital. VIII p. 248).

Ptilinus flavipennis Cas. von *Pt. basalis* Lec. verschieden nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 112).

Ptinus Rivetii **n. sp. Pic** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 154) u. *Pt. paulopictus* **n. sp.** (p. 155) Ecuador. — *Pt.* (*Bruchoptinus*) *Eduardi* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 57) Türkei. — *Pt. testaceipes* **n. sp. Pic** (Le Nat. 32 p. 105), *Pt. Wagnesi* **n. sp.** (p. 105[1]). — Siehe auch Pic pag. 278.

Thaptor siehe *Eupactus.*

Theca pilula var. *rufonotata* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 9) Macedonien, *Th. rufescens* Pic, *Th. elongata* Muls., *Th. xyletina* Reitt., *Ph. implicata* **n. sp.** (p. 10) Algier, dich. Tab. über 4 Arten (p. 10).

Xyletobius siehe Perkins pag. 277.

Fam. Cioidae.

(0 n. gen., 4 n. spp.).

Blatchley **1,** Broun 1, Champion 2, Everts 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kuhnt **4,** Prossen 1, Schaufuss **3,** Wuorentaus 1.

Biologie.

Kuhnt (**4**) Larve von *Ennearthron cornutum* Gyll. (p. 155 fig. 1a). — **Schaufuss** (**3**) Larven der *Cio.* (p. 503).

Geographisches.

Champion (**2**) *Cis bilamellatus* Fowl. aus Australien. — **Everts** (**1**) 6 *Cio.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 2 *Cio.* im Gouv. Wjatka. — **Prossen** (**1**) 4 *Cio.* neu für Kärnthen. — **Wuorentaus** (**1**) 3 *Cio.*, neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Cis* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Cioidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 895—901 fig. 353. Nach Sharp (p. 237) 3 neue Arten beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Ennearthron oblongus **n. sp.** (p. 900).

Cis Fallii **n. sp.**, *C. cornutus* **n. sp.** (p. 898 fig. 353). *C. confusus* **n. sp.** (p. 899).

Kuhnt: Illustrirte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXVII. Fam. *Cioidae.* Ent. Rund. 27. p. 154—155. — Dich. Tab. über 6 Arten.

---

[1]) Die Art heißt vielleicht *Wagneri*; die Fundorte sind in Sharp's Record p. 237 nicht angegeben. Die Arbeit war dem Ref. nicht zugänglich.

Hendecatomus Muls.
Octotemnus Mell. (p. 155 fig. 4, 5).
Cis Latr. (p. 155 fig. 2).
Rhopalodontus Mell. (p. 155 fig. 2).
Diphyllocis Reitt. (p. 155 fig. 7).
Enneanthron Mell. (p. 155 fig. 3).

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910 Fam. *Cisidae.* p. 503—505.

Fam. *Cioidae* (8 Gatt. p. 503).

Cis Latr. 3 subg. (p. 503): *C. boleti* F. (tab. 21 fig. 1).

Ennaerthron Mell. 1 Art: *Enn. cornutum* Gyll. (tab. 21 fig. 2).

Octotemnus Mell. 2 subg. (p. 505): *Oct.* (Subg. *Orophius* Redtenb.) *mandibularis* Gyll. (tab. 21 fig. 3).

Einzelbeschreibungen.

Cis Zeelandicus Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. Wellington 1. 1910. p. 41) Neu-Seeland. — Siehe auch Blatchley pag. 279.

Enneathron Boettgeri Reitt. beschrieb **Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 41), *E. obsoletum* Reitt. (p. 41) Neu-Seeland. — Siehe auch Blatchley pag. 279.

Fam. Sphindidae.

(0 n. gen., 1 n. sp.?).

Blatchley **1**, Kuhnt **2**, Schaufuss **3**.

Biologie.

Schaufuss (3) Larve von *Sphindus* (p. 502).

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Sphindidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 901. — Nach Sharp 1 Art beschrieben, von der leider nicht gesagt wird, ob sie neu ist. Dem Ref. nicht zugänglich.

Sphindus Americanus (p. 901 n. sp.?).

Kuhnt: Illustrirte Gattungs-Tabellen der Käfer Deutschlands. XXXVI. Fam. *Sphindidae.* Ent. Rund. 27. p. 147.

Sphindus Chvr. (p. 147 fig. 3).

Aspidiphorus Latr. (p. 147 fig. 4).

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Aufl. 1910. Fam. *Sphindidae.* p. 502.

Fam. *Sphindidae* (2 Gatt. p. 502).

Sphindus Chevr. 1 Art. — *Aspidiphorus* Latr. 1 Art.

Fam. Tenebrionidae.

(4 n. gen., 124 n. sp.).

Bau 1, Beffa 1, Blaisdell 1, Blatchley **1**, Broun 1, Carter **1**, Casey 2, Champion & Lloyd 1, Chittenden 2, Escalera 1, Everts 1, 2, 5, Feytaud 1, Gadeau de Kerville 1, Gebien 1, 2, 3, Gozis **2**, Innes 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Krausse 3, 5, Kuhns 1, Lea **9**,

Leoni **1**, Méquignon 1, Pic 13, 15, 20, Poppius 2, Reis 1, Reitter 13, 23, Rimsky-Korssakow 1, Roettgen 1, Ssemënow **1**, 2, Szenthe 1, Tremoleras 1, Wasmann 5, Weber 1, Wickham 1, Wuorentaus 1.

Morphologie und Physiologie.

Beffa (**1**) *Blaps lethifera* Marsh. mit verkrüppeltem Bein (p. 142 tab. IIa fig. 7, 8), mit deformirten Flügeldecken (p. 144, 145 tab. IIa fig. 11, 12). — **Gadeau de Kerville** (**1**) Gewicht von 2 *Ten.* — **Pic** (**20**) beschrieb eine Missbildung bei *Scaurus atratus* Fbr. — **Szenthe** (**1**) Histol. von *Tenebrio.* — **Weber** (**1**) über geflügelte *Opatrum.*

Biologie.

Bau (**1**) über *Tribolium ferrugineum* Fbr. als Beschädiger der Korke in Bierflaschen. — **Chittenden** (**2**) biol. Notiz über *Latheticus oryzae* u. *grosopis.* — **Krausse** (**5**) Biol. *Ten.* — **Kuhns** (**1**) Biol. von *Epitragus diremptus.* — **Lea** (**9**) *Tribolium myrmecophilum, Amarygmus termitophilus* bei Ameisen u. bei Termiten. — **Rimsky-Korssakow** (**1**) über *Stenosis angustata,* die mit *Embia* zusammen vorkommt. — **Wasmann** (**5**) *Derosphaerus impressus* Walk. in Termiten-Bauten.

Geographisches.

Blaisdell (**1**) 71 *Eleodes* u. 7 *Embaphion* aus N. Amerika aufgezählt u. z. Th. besprochen. — **Everts** (**1**) 7 *Ten.* aus Holland angeführt, (**5**) *Pentaphyllus testaceus* Hellw. neu für Holland (p. 114). — **Jakovlev** (**1**) 14 *Ten.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 12 *Ten.* von den Seychellen (p. 29—33). — **Lea** (**9**) 1 *Amarygmus* in Australien. — **Méquignon** (**1**) 1 *Ten.* aus Frankreich. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbretiung der *Ten.* im arctischen Gebiete. — **Roettgen** (**1**) *Ten.* vom Laacher See. — **Tremoleras** (**1**) *Ten.* aus Uruguay. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Ten.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 6 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf. — **Reis** (**1**) beschrieb 1 Gatt. (?) mit 1 sp. (?) ohne Namen aus dem Fischschiefer von Transbaikalien (p. 23—24 tab. II fig. 19). — **Wickham** (**1**) beschrieb 1 *Ologlyptus* aus Florissant.

Systematik.

Gebien (**3**) verzeichnete den Anfang der *Ten.* (p. 3—354) der Schluss folgte 1911.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Tenebrionidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 1243—1270. — Nach Sharp (p. 237) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Carter: Revision of *Sympetes* and *Helaeus* with descriptions of new species of *Tenebrionidae.* Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 77—134.

Sympetes 16 Arten (p. 87—88): *S. contractus* Hope, (*gagates* Br., *tricostellus* Br.), *S. bicolor* **n. sp.** (p. 83, 87), *S. tricostellus* Wh. (*Macleayi* Pasc.), *S. rotundatus* Br., *S. orbicularis* Br., *S. quadratus* **n. sp.** (p. 84, 88) u. *S. excisifrons* **n. sp.** (p. 86, 88) West-Australien, *S. testudineus* Hope (*undulatus* Lea), *S. unicarinatus* Boisd., *S. subrugosus* Br., *S. patelliformis* Pasc., *S. Bremei* Hop. (*Duboulaii* Pasc.).

Helaeus Latr. 5 Sectionen (p. 88): Sect. I: *H. princeps* Hop. (*aridus* Blackb.), *H. subseriatus* Bl., *H. elongatus* Bl., *H. Brownii* Krb., — Sect. II: *H. perforatus* Latr., *H. Kirbyi* Br., *H. Spencei* Br., *H. Spinolae* Hop., *H. fulvohirtus* Lea, — Sect. III: *H. consularis* Pasc., *H. spinifer* **n. sp.** (p. 93, 98), *H. moniliferus* Pasc., *H. ellipticus* Lea, *H. approximatus* **n. sp.** (p. 93, 100), *H. comatus* **n. sp.** (p. 93, 101), *H. squamosus* Pasc., *H. Derbyensis* Macl., *H. castor* Pasc., *H. Georgei* **n. sp.** (p. 94, 103), *H. Mastersii* Pasc., *H. Gilesii* **n. sp.** (p. 94, 104), *H. occidentalis* **n. sp.** (p. 94, 106), *H. Perronis* Boisd. (*falcatus* Pasc.), *H. rugosipennis* **n. sp.** (p. 94, 107), *H. opacicollis* **n. sp.** (p. 94, 109), *H. Macleayi* Br., *H. sparsus* **n. sp.** (p. 94, 110) u. *H. Frenchii* **n. sp.** (p. 94, 112), *H. granulatus* Lea, *H. Haagii* Dohrn, *H. Hopei* Dohrn, — Sect. IV: *H. crenatipennis* **n. sp.** (p. 94, 114) Australien, — Sect. V: *H. tuberculatus* Br., *H. ovatus* Br. mit var. *echinatus* Hop., var. *horridus* Blackb.

Encara latum **n. sp.** (p. 115, fig. 1).

Pterohelaeus 29 Arten (p. 124—126[1]): *Pt. Walkeri* Br., *Pt. rivesinae* Macl., *Pt. cornutus* Macl., *Pt. Bremei* Macl., *Pt. costatus* Macl., *Pt. spinicollis* Macl., *Pt. acuticollis* Macl., *Pt. solidus* **n. sp.** (p. 117, 124), *Pt. piceus* Kirb., *Pt. Pascoëi* Macl., *Pt. abdominalis* Lea, *Pt. raucus* Blackb., *Pt. arcanus* Pasc., *Pt. insularis* Br., *Pt. undulatus* **n. sp.** (p. 118, 125), *Pt. dispar* Pasc., *Pt. sinuaticollis* Macl., *Pt. laticollis* Macl., *Pt. hepaticus* Pasc., *Pt. hirtus* Macl., *Pt. Reichei* Br., *Pt. elongatus* Macl., *Pt. depressiusculus* Macl., *Pt. alternatus* Pasc., *Pt. Darwiniensis* Macl., *Pt. crenulatus* Macl., *Pt. septemcostatus* **n. sp.** (p. 120, 126), *Pt. puncticollis* **n. sp.** (p. 121, 126), *Pt. nodulosus* **n. sp.** (p. 123, 126).

Saragus Mastersii **n. sp.** (p. 126), *S. montanus* **n. sp.** (p. 127), *S. Frenchii* **n. sp.** (p. 128).

Agasthenes 6 Arten (p. 132): *A. Westwoodii* Bat., *A. Goudiei* Cast., *A. Euclensis* **n. sp.** (p. 129, fig. 2), *A. Championis* **n. sp.** (p. 131 fig. 3), *A. Frenchii* Cart., *A. Stephenii* Cart.

Adelium Fergusonis **n. sp.** (p. 132, fig. 4), *A. porcatum* Fbr. var. *fulgens* Cart. (p. 848).

Stigmodera pallidipennis Blackb.

Espites basalis Pasc.

Cardiothorax pygmaeus Cart.

Gozis: Tableaux pour la détermination des *Coléoptères* de France. *Helopidae.* Rev. Bourb. 23. p. 82—118. — Dem Ref. nicht zugänglich, wird 1911 referirt.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 219—223. — Nur die neue Art beschrieben.

[1]) Die Tabelle sieht aus wie eine dichotomische, ist es aber nicht.

Fam. *Tenebrionidae.*

Tribolium myrmecophilum Lea.

Amarygmus termitophilus **n. sp.** (p. 223) Australien, bei Termiten.

Leoni: Le *Asida* italiane. Riv. Col. it. VIII 1910. p. 9—16, 40—55, 69—95. — Schluss von 1909.

Asida australis Baudi, *A. Goryi* Sol. mit var. *angustata* **n. var.** und var. *cribricollis* **n. var.** (p. 15) Messina, *A. Luigionii* **n. sp.** (p. 40) Toscana, *A. Doriae* **n. sp.** (p. 43) Isola del Giglio, *A. Gestronis* **n. sp.** (p. 45) mit var. *Tyrrhena* **n. var.** und var. *obliterata* **n. var.** (p. 46), *A. longicollis* Sol., *A. Doderonis* **n. sp.** (p. 49) Sardinien, *A. carinata* Sol. mit var. *lepidoptera* All. und var. *Devillei* **n. var.** (p. 54) Corsica, *A. Genei* Sol., *A. Corsica* Lap., *A. Solieri* Gené, *A. Combae* Gené mit var. *proxima* **n. var.** (p. 74) Sardinien, *A. Lostiae* All., *A. glacialis* Gen. mit var. *Solarii* **n. var.** (p. 77), *A. rustica* Gen. mit var. *undulata* **n. var.** (p. 81), var. *Piriensis* **n. var.** (p. 79) und var. *exculpta* Baud., *A. Sardoa* **n. sp.** (p. 82) Sardinien, *A. Sicula* Sol., *A. Syriaca* All., *A. Tournieri* All., *A. opatroides* All.

1. Appendice.

Asida sabulosa v. *catenulata* Muls., *A. incerta* **n. sp.** (p. 87) Italien (?), *A. squamulata* **n. sp.** (p. 89) Corsica.

2. Appendice.

Asida sabulosa Goez., *A. Dejeanii* Sol., *A. australis* Baud., *A. carinata* Sol., *A. Melitana* Reitt., *A. Luigionii* var. *insularis* **n. var.** (p. 94) Pianosa.

Ssemënow: Symbolae ad faunam desertorum mesasiaticorum. I. Synopsis specierum generis *Argyrophana* Sem. 1889. Rev. russ. d'Ent. X. p. 42—44.

Argyrophana Sem. 4 Arten: *A. deserti* Sem., *A. Caspia* **n. sp.** (p. 43), *A. vicaria* **n. sp.** (p. 43) u. *A. diaphana* **n. sp.** (p. 44) Mittelasien.

Einzelbeschreibungen.

Adelium femorale **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 48), *A. Titahiense* **n. sp.** (p. 48) Neu-Seeland. — Siehe auch Carter pag. 282.

Agasthenes siehe Carter pag. 282.

Alphitobius siehe *Cataphronetis.*

Amarygmus siehe Lea pag. 283.

Apasis sinuaticollis **n. sp. Carter** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. 1910. p. 846, fig. 3) N. S. Wales.

Argyrophana siehe Ssemënow pag. 283.

Artystona Philpottii **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 45), *A. tinctella* **n. sp.** (p. 46), *A. vicina* **n. sp.** p. 46) Neu-Seeland.

Asida siehe Leoni pag. 283.

Bothrotes pertinax Csy. besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110).

Camarothelops **n. gen. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 30, *C. Braueri* **n. sp.** (p. 31) Seychellen.

Cardiothorax Dorrigoënsis **n. sp. Carter** (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. 35. p. 844 fig. 1) u. *C. iridipes* **n. sp.** (p. 845, fig. 2) N. S. Wales, *C. femoratus* Bates var. *subdentatus* Cart. (p. 848). — Siehe auch Carter pag. 282.

Cataphronetis luctuosa Fairm. = *Alphitobius crenatus* Kl. nach **Kolbe** (Mitt. Zool. Mus. Berlin V. p. 29).

Distretus variabilis **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 152) u. *D. gracilis* **n. sp.** (p. 152) Deutsch-Ostafrika.

Eleodes besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 112—114) und kritisierte Blaisdell.

Eleodini. **Blaisdell** (Ent. News 21. p. 60—67).

Encara siehe Carter pag. 282.

Endostomus tuberculipennis **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 168) u. *E. planatus* **n. sp.** p. 169) Amani.

Espites siehe Carter pag. 282.

Ethmus incostatus **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 150) Kambove, *E. analis* **n. sp.** (p. 150) Uhehe, *E. cinereosparsus* **n. sp.** (p. 151) Wemberesteppe.

Eupezus punctipennis **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 181) Amani.

Gonocephalum micantipenne Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 29).

Helaeus siehe Carter pag. 282.

Helops siehe Gozis pag. 282.

Hoplocephala longula **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 166) Deutsch-Ostafrika.

Hoplonyx Casatii Gestr. beschrieb **Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 173, 180) Deutsch-Ostafrika, *H. Ertlii* **n. sp.** (p. 174, 181) Ukerewe, *H. laticollis* **n. sp.** (p. 175, 181) Tanganyika-See, *H. frontalis* **n. sp.** (p. 176, 181) Deutsch-Ostafrika, *H. collaris* **n. sp.** (p. 177, 180) Usambara, *H. Usambarensis* **n. sp.** (p. 178, 181) Amani, *H. parvicollis* **n. sp.** (p. 179, 181) Viktoria-See, dichot. Tab. über 12 Arten (p. 180—181).

Hypophloeus linearis Fbr. bildeten ab **Champion** & **Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 205 tab. IV fig. 9).

Klewaria **n. gen.** *Tenebrionidarum* **Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 20), *K. colydiiformis* **n. sp.** (p. 21) Transkaspien.

Latheticus oryzae Wet. 1880 (*striolatus* Fairm. 1892) beschrieb **Chittenden** (Proc. Ent. Soc. Wash. XII. p. 135 fig. 2) aus N. Amerika, von *L. Prosopis* Chitt. dichot. unterschieden (p. 137).

Lorelus latulus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 43), *L. tarsalis* **n. sp.** (p. 43), *L. marginalis* **n. sp.** (p. 43), *L. sternalis* **n. sp.** (p. 44), *L. nigrescens* **n. sp.** (p. 45) Neu-Seeland.

Lystronychus trimaculatus **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 114) Brasilien, *L. rubronotatus* **n. sp.** (p. 115) Brasilien.

Machlasida Telueti **n. sp. Escalera** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 283) u. *M. Hach-Tamii* **n. sp.** (p. 283) Marokko.

Machlopsis (*Stira*) *subfusca* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 44) Algier.

Menimus humeralis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 41), *M. aemulator* **n. sp.** (p. 42) Neu-Seeland.

Metallonotus pusio **n. sp. Gebien** (Ann. Soc. ent. Belg. 54. 1910. p. 171) u. *M. seriatoporus* **n. sp.** (p. 172) Deutsch-Ostafrika.

Metopoloba contaminans Csy. = *M. sublaeviceps* Csy. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110).

Metoponium laticolle u. *faustum* Csy. = *M. abnorme* Lec. varr. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110), *M. congruens* u. *anceps* Csy. = *M. perforatum* Csy. varr. (p. 110), *M. subsimile* Csy. = *M. socium* Csy. var. (p. 110).

Nephodes infoveicollis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 10) Spanien.

Nesostes robustus Lec. besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110).

†*Ologlyptus* Lac. *primus* **n. sp. Wickham** (Ann. Journ. Sci. (4) 29) fossil in Florissant.

Oncosoma fasciolatum **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 144), *O. angulicolle* **n. sp.** (p. 144), *O. alternicostis* **n. sp.** (p. 144), *O. collare* **n. sp.** (p. 145), *O. suturale* **n. sp.** (p. 146), *O. planipenne* **n. sp.** (p. 147) u. *O. Ertlii* **n. sp.** (p. 148) Deutsch-Ostafrika mit dichot. Tab. über 8 Arten (p. 149).

Opatrum sabulosum L. beschrieb **Weber** (Ent. Bl. VI p. 173) mit ausgebildeten Flügeln.

Pedinopsis **n. gen. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 157): *P. pilipes* **n. sp.** (p. 157) Madona.

Peltoides Eichelbaumii **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 167) Amani.

Pentaphyllus capricornis **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 165) Usambara, *P. seriepilosus* **n. sp.** (p. 166) u. *P. fronticornis* **n. sp.** (p. 166) Ostusambara.

Phaleria planata **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 158) Deutsch-Ostafrika. — *Ph. attenuata* Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 30).

Phlaodes latipennis Csy. = *Ph. pustulosus* Lec. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110).

Phrenapates Bennettii Kirby beschrieb **Gebien** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 503), *Phr. Ohausii* **n. sp.** (p. 503) West-Ecuador, *Phr. educator* **n. sp.** (p. 504) West-Ecuador, *Phr. Latreillei* **n. sp.** (p. 504) Neu-Granada, *Phr. mandibularis* **n. sp.** (p. 504) Südamerica, *Phr. dux* **n. sp.** (p. 504) Peru.

Phrynocolus spinipennis **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 154) Deutsch-Ostafrika, *Phr. auriculatus* **n. sp.** (p. 155) Ukerewe, *Phr. tenuecostatus* **n. sp.** (p. 155) Kilimandscharo, *Phr. decemcostatus* **n. sp.** (p. 157) Delagoa.

Platydema Eichelbaumii **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 159, 165), *Pl. breviceps* **n. sp.** (p. 159, 165), *Pl. foveiceps* **n. sp.** (p. 160, 165), *Pl. latitarse* **n. sp.** (p. 161, 164), *Pl. apicatum* **n. sp.** (p. 162, 165) u. *Pl. unguiculare* **n. sp.** (p. 163, 165) Deutsch-Ostafrika mit dich. Tab. über 10 Arten (p. 164—165). — *Pl. maculosum* C. & B. = *affine* nach **Brethes** (An. Soc. Argent. 89 p. 205).

Pogonobasis seriepilosus **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 144) Deutsch-Ostafrika.

Prostenus Goyasensis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 36) u. *Pr. latissimus* **n. sp.** (p. 36) Brasilien.

Psammodes bisbicostatus **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 153) Madona, *Ps. Neavei* **n. sp.** (p. 153), *Ps. prosodoides* **n. sp.** (p. 153) u. *Ps. dorsocostatus* **n. sp.** (p. 153) Mpika.

Pseudhadrus **n. gen. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 31), *Ps. seriatus* **n. sp.** (p. 32), *Ps. Braueri* **n. sp.** (p. 33) Seychellen.

Pseudhelops substriatus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 47), *P. nodosus* **n. sp.** (p. 41) Neu-Seeland.

Psilachnopus Aharonis **n. sp. Reitter** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 197) Jerusalem.

Pterocoma aucta **n. sp. Ssemënow** (Rev. russ. d'Ent. 10. p. 150) Turgaica, *Pt. Dubianskii* **n. sp.** (p. 150) Ural, *Pt. Baeckmannii* **n. sp.** (p. 151) Syr-darja, *Pt. Nikolskyi* **n. sp.** (p. 151) Semipalatinsk, *Pt. Pallasii* **n. sp.** (p. 152) Akmol. — *Pterocoma* Sol. 1836 nec Agass. 1834 ist vergebener Name nach **Gebien** (Deut. ent. Z. 1910 p. 327), contra Maehrenthal.

Pterohelaeus siehe Carter pag. 282.

Pycnocerus annulipes **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 170) Deutsch-Ostafrika.

Saragus siehe Carter pag. 282.

Steriphanus alutaceus u. *peropacus* Csy. = *St. subopus* Horn varr. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110), *St. unicolor* Csy. = *St. convexus* Lec. var. (p. 110).

Stigmodera, Sympetes siehe Carter pag. 282.

Vieta speculifera **n. sp. Gebien** (Ann. Belg. 54. p. 158) Nyassa.

Zopherus Haldemanii Csy. = *Z. nodulosus* Horn nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 110).

Fam. Alleculidae.

(1 n. gen., 19 n. spp.).

Blatchley **1**, Brèthes 1, Broun 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Lea **9**, Leng 1, Lüderwaldt 3, Pic 15, 29, Roettgen 1, Veth 1.

Biologie.

Lea (**9**) *Iophon myrmecophilus* bei Ameisen. — **Lüderwaldt** (**3**) 2 *Allec.* an Cadavern.

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 7 *All.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Lea** (**9**) 1 *Iophon* in Australien. — **Leng** (**1**) *Allec.* aus Georgien. — **Roettgen** (**1**) 1 *Allec.* vom Laacher See.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 8 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Alleculidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1270—1283 fig. 566—569. — Nach Sharp 1 neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Isomira similis **n. sp.** (p. 1278).

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 224.

Fam. *Alleculidae.*

Iophon myrmecophilus Champ. bei Ameisen.

Einzelbeschreibungen.

Allecula Formosana **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 94) Formosa, *All. Kuluënsis* **n. sp.** (p. 94) Himalaya, *All. maxima* **n. sp.** (p. 94) Südchina. — *A. cinctipennis* **n. sp. Pic** (Le Nat. 32 p. 17) patria ?.

Amarosoma violacea **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 190. p. 49) Neu-Seeland.

Cistelomorpha Renardii Fairm. besprach **Veth** (Tijd. Ent. 53. 1910 p. 310).

Hymenalia minuta **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 14) China.

Isomira Martinii **n. sp. Pic** (Ann. Belg. 54. p. 197) Natal. — Siehe auch Blatchley pag. 286.

Lobopoda Breyeri **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Argent. 69 p. 206) u. *L. subtestacea* **n. sp.** (p. 206) Bolivien.

Mycetocharina Simonis **n. sp. Pic** (Ann. Belg. 54. p. 198) Südafrika.

Priotoma multistriata **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 45) Argentinen.

Pseudocistela biimpressa **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 14) Abyssinien, *Ps. semirubra* **n. sp.** (p. 75) Formosa.

Scotobiopsis **n. gen. Brèthes** (An. Soc. Argent. 69. p. 207), *Sc. Breyeri* **n. sp.** (p. 207) Bolivien.

Synallecula apicicornis **n. sp. Pic** (Ann. Soc. ent. Belg. 54. 1910. p. 196), *S. Caroli* **n. sp.** (p. 196) mit var. *Durbana* u. *S. obscuricolor* **n. sp.** (p. 196) Dahomey, S. *Benitoënsis* **n. sp.** (p. 197) Congo, *S. major* **n. sp.** (p. 197) Dahomey, *S. sorocula* Kolbe, dich. Tab. (p. 196—197).

Fam. Melandryidae.

(0 n. gen., 3 n. spp.).

Blatchley **1**, Broun 1, Champion & Lloyd 1, Helliesen 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Méquignon 1, Pic 15, Poppius 2, Roettgen 1, Sherman 1, Walker 3.

Biologie.

Jakovlev (**1**) *Stenotrachelus aeneus* an den Schmetterlingsköder geflogen.

Geographisches.

Helliesen (**1**) 1 *Conopalpus* aus Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 8 *Melan.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Méquignon** (**1**) 1 *Melandr.* aus Frankreich. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Melandr.* im arctischen Gebiete. — **Roettgen** (**1**) 1 *Melan.* vom Laacher-See. — **Sherman** (**1**) 1 *Melandr.* von Labrador. — **Walker** (**3**) *Melandr.* bei Oxford.

Paläontologie.

Klebs (**1**) führte 15 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* .... in Indiana. Fam. *Melandryidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1286—1302. — Nach Sharp (p. 240) keine neue Art beschrieben. — Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Allopterus simulans **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. Wellington 1. 1910 p. 52) Neu-Seeland.

Carida affinis Payk. bildeten ab **Champion** & **Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 204 tab. IV fig. 8).

Eustrophus Rollei **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 75) Formosa.

Osphya trilineata **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 75) Formosa.

Fam. Lagriidae.

(0 n. gen., 7 n. spp.).

Blatchley **1**, Buysson 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Lea **9**, Pic 15.

Biologie.

Buysson (**1**) Biol. von *Agnathus decoratus* Germ. p. 105—115. — **Lea** (**9**) *Lagria formicicola* u. *L. grandis* bei Ameisen.

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 1 *Lagr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Lea** (**9**) 2 *Lagria* in Australien.

Paläontologie.

Klebs (**1**) führte 2 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Lagriidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1284—1286 fig. 570. — Nach Sharp (p. 240) 1 neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Arthromacra glabricollis **n. sp.** (p. 1285 fig. 570).

Lea: Australian und Tasmanian Coleoptera inhabiting nests of Ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 224—225.

Fam. *Lagriidae.*

Lagria formicicola Lea, *L. grandis* Gyll.

Einzelbeschreibungen.

Arthromacra siehe Blatchley pag. 288.

Chlorophila subopaca **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 86) u. *Chl. Donckieri* **n. sp.** (p. 86) China.

Heterogria Maindronis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 74) Indien, *H.* (*Wallardilagria* **n. subg.** p. 74) für *H. pallidicolor* **n. sp.** (p. 74) Südindien.

Lagriocera Sumatrensis **n. sp. Pic** (Ech. Moul. 26. p. 74) u. *L. Rouyeri* **n. sp.** (p. 74) Sumatra, *L. nigrovittata* **n. sp.** (p. 75) China.

Wallardilagria siehe *Heterogria.*

Fam. Oedemeridae.

(0 n. gen., 8 n. spp.).

Blatchley **1**, Broun 1, Deville 2, Everts 1, Fowler 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Pic 13, 15, Poppius 2, Wuorentaus 1.

Geographisches.

Deville (**2**) *Oed.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 1 *Oed.* aus Holland angeführt. — **Fowler** (**1**) *Ischnomera sanguinicollis* Fbr. u. andere *Oed.* in England. — **Jakovlev** (**1**) 7 *Oed.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Oed.* im arctischen Gebiete. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Oed.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Oedemera* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Oedemeridae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. S. 1304—1307. — Nach Sharp (p. 242) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Asclera (*Ischnomera*) *fenestrata* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 94) Brasilien, *A. Formosana* **n. sp.** (p. 95), *A. rugosipennis* **n. sp.** (p. 95), *A. Japonica* **n. sp.** (p. 95) u. *A. Rollei* **n. sp.** (p. 95) Asien, dich. Tab. über 4 Arten.

Exocalopus nitidiceps **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 53) Neu-Seeland.

Ischnomera siehe *Asclera.*

Oedemera inapicalis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 65) Cypern.

Techmessa rugicollis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 52) Neu-Seeland.

Techmessodes cephalotes **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 53) Neu-Seeland.

Fam. Aegialitidae.

Heyden 1.

Aegialites Mann. 1853 (nec Boie 1822) = *Elosoma* Mot. nach **Heyden** (D. ent. Z. 1910 p. 14).

Fam. Pythidae.

(0 n. gen., 7 n. spp.).

Blatchley **1**, Broun 1, Champion & Lloyd 1, Deville 2, Everts 1, Guilleaume 1, Jakovlev 1, Keller 1, Klebs 1, Pic 15, Poppius 2, Roubal 13, Sherman 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Keller (**1**) *Pytho depressus* L. in der Schweiz an Arve und Lärche häufig.

Geographisches.

Deville (**2**) *Pyth.* in Corsica. — **Everts** (**1**) 4 *Pyth.* aus Holland angeführt. — **Guilleaume** (**1**) 1 *Pyth.* in Belgien. — **Jakovlev** (**1**) 5 *Pyth.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Pyth.* im arktischen Gebiete. — **Roubal** (**13**) *Salpingus mutilatus* Beck aus Litthauen, neu für Russland, (aber wahrscheinlich falsch bestimmt). — **Sherman** (**1**) 1 *Pyth.* von Labrador. — **Wuorentaus** (**1**) 3 *Pyth.* für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 3 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive catalogue of the *Coleoptera* .... in Indiana. Fam. *Pythidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 1302—1304. — Nach Sharp (p. 243) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Physcius Peruvianus **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 54) Peru, *Ph. maximus* **n. sp.** (p. 54) Chili. — *Ph. longipennis* **n. sp. Pic** (Bull. Soc. zool. de Fr. 35. 1910 p. 60) Bolivien, dich. Tab. über *Ph. subdepressus* Pic, *Ph. Brasiliensis* Pic u. *Ph. longipennis*.

Rabocerus siehe *Salpingus*.

Salpingus (*Rabocerus*) *Bishopii* Sh. bildeten ab **Champion & Lloyd** (Ent. Mag. 46 p. 203 tab. IV fig. 1). — *S. cognatus* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 49), *S. rugulosus* **n. sp.** (p. 50), *S. tarsalis* **n. sp.** (p. 51), *S. simplex* **n. sp.** (p. 51) Neu-Seeland.

Fam. Euglenidae.

(0 n. gen., 10 n. spp.).

Broun 1, Klebs 1, Pic 3, 15, 25, 44.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 3 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Einzelbeschreibungen.

Pic (44) verzeichnete 336 Arten nebst Literatur (p. 3—25).

Euglenes Grouvellei **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 75 „*Hylophilus*") Japan. — *Eu. Rogeri* **n. sp. Pic** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 21) Abessinien, *H. flabellicornis* **n. sp.** (p. 22), *H. singularicornis* **n. sp.** (p. 22), *H.* (*Olotelus*) *Harmandii* **n. sp.** (p. 23) u. *H.* (*Olotelus*) *Galloisii* **n. sp.** (p. 23) Japan. — *Eu. Callanganus* **n. sp. Pic** (Bull. Soc. zool. Fr. 35 p. 61 *Hylophilus*) Bolivien, *Eu.* (*Olotelus*) *brevissimus* **n. sp.** (p. 61) Usambara. — *Eu.* (*Olotelus*) *ruficollis* var. *subobscurus* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 1) Macedonien, *Eu. Robertii* **n. sp.** (p. 71) Cochinchina. — *Eu. xenarthrus* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 54 „*Xylophilus*") Neu-Seeland.

Hylophilus siehe *Euglenes*.

Olotelus siehe *Euglenes*.

Xylophilus siehe *Euglenes*.

Fam. Mordellidae.

(0 n. gen., 10 n. spp.).

Blatchley **1**, Crawford 1, Everts 1, Fleischer 3, Jakovlev 1, Klebs 1, Kolbe 4, Oberberger 3, Pic 1, 13, Porta 1, Roettgen 1, Roubal 1, 2, 11, Schilsky 3, Sherman 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Crawford (1) *Merisus Mordellistenae, Hym.*, als Parasit von *Mordellistena ustulata* in N. Amerika.

Geographisches.

Everts (1) 8 *Mord.* aus Holland angeführt. — **Fleischer** (3) fand *Tolida Tournieri* Em. in Mähren. — **Jakovlev** (1) 6 *Mord.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 2 *Mord.* von den Seychellen (p. 27—28). — **Obenberger** (3) *Mord.* neu für Böhmen. — **Roubal** (2) *Mord.* neu für Böhmen. — **Schilsky** (4) *Mordellistena Engelhardtii* aus Dänemark. — **Sherman** (1) 1 *Mord.* von Labrador. — **Wuorentaus** (1) 2 *Mord.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 9 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Mordellidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1308—1326 fig. 574—580. — Nach Sharp 3 neue Arten beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Mordellistena confusa **n. sp.** (p. 1316), *M. testacea* **n. sp.** (p. 1321), *M. Hoosieri* **n. sp.** (p. 1325).

Einzelbeschreibungen.

Anaspis Geoffroyi var. *Sicula* **n. nom. Pic** (Ech. p. 1) für var. *bipunctata* Rag. nec Bon. u. var. *bisbimaculata* **n. nom.** (p. 1) für var. *quadrimaculata* Costa nec Gyll., *An. quadrimaculata* Gyll. var. *fulvithorax* **n. nom.** (p. 1) für var. *fulvicollis* Schils. nec Schilsk., *An. flava* var. *Schilskyi* **n. nom.** (p. 1) für var. *thoracica* Em. nec L. — *A. Kiesenwetterii* Em. var. *tristis* **n. var. Roubal** (Ent. Bl. 1910 p. 154), — *A.* (*Larisia*) *steppensis* Motsch. var. *Schilskyi* **n. var.** (p. 154), *A. Mariae* **n. sp.** (p. 154) Bulgarien, mit var. *obscuricollis* **n. var.** (p. 155), *A. Rambousekii* **n. sp.** (p. 155) Bulgarien, — *A.* (*Silaria*) *varians* Muls. var. *longicornis* **n. var.** (p. 156), *A. Bernhaueri* **n. sp.** (p. 156) Bulgarien.

Mordella Braueri **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 27) Seychellen.

Mordellistena Mahena **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 28) Mahé (Seychellen). — *M. Engelhartii* **n. sp. Schilsky** (Ent. Meddel. 1910. III. 5. p. 255) Dänemark. — *M. lateralis* Ol. var. Klitschkae **n. var. Roubal** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 18) Böhmen. — Übersetzung ins Italienische von **Porta** (Riv. Col. ital. VIII p. 216). — Siehe auch Blatchley pag. 291.

Tolida Tournieri Em. besprach **Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 327).

Trotomma longipenne **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 36) Algier.

Fam. ***Pedilidae.***

(0 n. gen., 2 n. spp.).

Blatchley **1,** Klebs 1, Pic 24, Wickham 1.

Geographisches.

Pic (**24**) *Pedil.* in Japan.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Pedilus* aus dem ostpreussischen Bernstein auf. — **Wickham** (**1**) 1 *Macratria* fossil in Florissant.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Pedilidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p.? unter den *Anthiciden.* — Sharp 1 neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Corphyra brunnea **n. sp.** (p. 1331).

Einzelbeschreibungen.

Corphyra siehe Blatchley pag. 292.

†*Macratria gigantea* **n. sp. Wickham** (Ann. Journ. Sci. (4) 29 p. 21) fossil in Florissant.

Fam. ***Pyrochroidae.***

Blatchley **1,** Jakovlev 1.

Geographisches.

Jakovlev (**1**) 1 *Pyr.* aus dem Gouv. Wjatka.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Pyrochroidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1346—1350 fig. 587. — Nach Sharp (p. 243) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Fam. ***Anthicidae.***

(0 n. gen., 14 n. spp.).

Blatchley **1**, Blattny 1, Buysson 1, Everts 1, Halbert 1, Innes 1, Jakovlev 1, Klebs 1, Lea **9,** Pic 13, **17,** 24, 28, 36, 37 a, Wuorentaus 1.

Biologie.

Buysson (**1**) Biol. Notiz über *Anthicus quadrioculatus* Laf., *A. longicollis* Schn., *Ochthenomus punctatus* Laf., *Notoxus trifasciatus* Rossi (p. 124).

Lea (**9**) *Anthicus australis* u. *A. glaber* bei Ameisen.

Geographisches.

Blattny (1) 2 *Anth.* aus Böhmen. — **Everts** (1) 1 *Anth.* aus Holland angeführt. — **Halbert** (1) *Anth.* in England. — **Jakovlev** (1) 4 *Anth.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Pic** (24) *Anth.* in Japan, (37a) 1 *Anth.* aus Argentinien. — **Wuorentaus** (1) 3 *Anth.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 12 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Anthicidae* incl. *Pedilidae* u. *Euglenidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1326—1346. — Nach Sharp (p. 240) keine neue Art, enthält aber einen neuen *Pedil.* Dem Ref. nicht zugänglich.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nets of ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 225.

Fam. *Anthicidae*.

Anthicus australis King, *A. glaber* King.

Pic: Etude sur le genre „*Macrotomoderus*" Pic. Ech. 26. p. 51—52. — Dich. Tab.

Macrostomoderus Pic: *M. latipennis* Pic, *M. ruficolor* **n. sp.** (p. 52) Insel Banguey, *M. Weijersii* **n. sp.** (p. 52) Sumatra.

Einzelbeschreibungen.

Anthicomorphus Mertonis **n. sp. Pic** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 316) Insel Kobror. — *A. Dohertyi* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 46), — *A.* (*Walesiomorphus* **n. subg.** (p. 47[1]) *subelongatus* **n. sp.** (p. 47) Neu-Guinea.

Anthicus Galloisii **n. sp. Pic** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 20) Japan. — *A. Transcaspicus* var. *subnotatus* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 10) Caucasus, *A. Mouzafferi* **n. sp.** (p. 42) Persien, *A. fuscicornis* Laf. var. *Grenieri* **n. var.** (p. 58) Corsica. — *A.* (*Lappus*) *anticefasciatus* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 46) Argentinien, *A. perminutus* **n. sp.** (p. 71) u. *P. plectilis* **n. sp.** (p. 71) Cochinchina. — *A. parvus* **n. sp. Pic** (Rev. Mus. La Plata XVII. p. 109) Argentinien.

Lappus siehe *Anthicus*.

Macrotomoderus siehe Pic pag. 222.

Mecynotarsus Ferrantei **n. sp. Pic** (Bull. Soc. ent. Egypt. III p. 26) Cairo.

Notoxus pallidipes **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 70) Fidschi-Inseln.

Walesius Borneënsis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 47) Borneo.

---

[1]) Diese neue Untergattung ist so ausgezeichnet versteckt, dass man sich nicht wundern darf, dass sie (z. B. von Sharp) übersehen wird.

Fam. Trictenotomidae.

(0 n. gen., 1 n. spp.).

Vuillet 4.

Systematik.

Einzelbeschreibung.

Autocrates Oberthürii **n. sp. Vuillet** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 347 fig. 1, 2, 4) Yunnan, *Au. aeneus* Westw. (fig. 3).

Fam. Meloidae.

(4 n. gen., 44 n. spp.).

Andres 1, Bedel 2, Blatchley **1**, Brèthes 1, Chatanay 3, Cockerell 1, Escalera 1, Frost 2, Graenicher 1, Innes 1, Jakovlev 1, Malkow 1, Méquignon 1, Pic 4, 9, **12a**, 13, 15, 20, 27, Pliginski 2, Roettgen 1, Sajó 2, 3, Tremoleras 1, Wellman 1, 2, 3.

Morphologie und Physiologie.

Chatanay (**3**) *Mylabris variabilis* var. *Sturmii* unsymmetrisch gefärbt. — **Graenicher** (**1**) gab die Länge der „Zunge" von 14 Arten der Gatt. *Nemognatha* (1,5—10 mm) an (p. 74). — **Pic** (**20**) beschrieb eine Missbildung bei *Mylabris quadripunctata* L.

Biologie.

Andres (**1**) Biologische Notiz über *Sitarobrachys brevipennis*. — **Graenicher** (**1**) Notiz über die Lebensweise von *Nemognatha vittigera* Lec. und *N. nemorensis* Hentz. — **Sajó** (**2, 3**) Biol. *Melo.*

Geographisches.

Frost (**2**) *Tricrania sanguinipennis* in N. Amerika. — **Jakovlev** (**1**) 6 *Melo.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Méquignon** (**1**) 1 *Melo.* aus Frankreich. — **Roettgen** (**1**) *Melo.* vom Laacher See. — **Tremoleras** (**1**) *Melo.* aus Uruguay.

Systematik.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *Meloidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1350—1364 fig. 588—590. — Nach Sharp (p. 242) 2 neue Arten. Dem Ref. nicht zugänglich.

Zonitis sulcicollis **n. sp.** (p. 1357).

Macrobasis flavocinereus **n. sp.** (p. 1359).

Pic: Nouvelle contribution a l'étude du genre *Zonitomorpha* Pering. (Ann. Fr. 71. p. 390—394. — Dich. Tab. und Verz. über 12 Arten.

Zonitomorpha Perrieri Fairm. mit var. *binotata* **n. var.** (p. 391), *Z. melanoptera* Fairm., *Z. Dollei* Fairm., *Z. Natalensis* Pic, *Z. cribripennis* Fairm., *Z. Davidis* Fairm., *Z. transgressor* Pering., *Z. Le Moultii* Pic, *Z. arcuatipes* Pic, *Z. Pouillonis* Pic mit var. *bimaculata* Pic, *Z. sellata* Fähr. mit var. *brunneonotata* **n. var.** (p. 693) Afrika, *Z. seminigra* Pic mit var. *obscuricolor* Pic.

Einzelbeschreibungen.

Allendesalazaria **n. gen. Escalera** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 379): *A. nymphoides* **n. sp.** (p. 380) Marokko.

Actenodia siehe *Mylabris*.

Coryna siehe *Mylabris*.

Epicauta Convolvuli Melsh. = *E. trichusa* Pall. nach **Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 24), *E. melanochroa* **n. nom.** (p. 24) für *E. nigra* Dug. 1869 nec Woodhouse 1800, *E. probifica* Wellm. var. *elunda* **n. nom.** (p. 24)[1]) für *E. canescens* Kl. var. *elunda* Wellm. 1908.

Gnathium bicolor besprach **Brèthes** (Am. Soc. Argent. 69 p. 208).

Gynaecomeloë **n. gen. Wellman** (Ent. News 1910. p. 217) für *Colospasta* Lec.

Lydus testaceicornis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 34) Turkestan. — *L. humeralis* Gyll. und *L. tarsalis* Ab. ♂♂ besprach **Bedel** (Bull. Fr. 1910 p. 83). — *L. quadrinotatus* **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 25) für *L. quadrisignatus* Fald. 1835 nec Fisch. 1828.

Lytta abdominalis Kl. und *L. aurita* Kl. gehören zu *Spastica* Lac. nach **Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 23), *L. albovittata* Gestr. = *L. Hildebrandtii* Haag, *L. brevipennis* Haag var. *brachycera* **n. nom.** (p. 23) für var. *mutillata* Haag 1880 nec Horn 1874, *L. caustica* Roj. = *L. capitata* Cast., *L. depressa* Kl. u. *L. nigricornis* Kl. gehören zu *Tetraonyx* (p. 24), *L. Derbensis* Esch. = *L. rufula* Fairm., *L. femoralis* Kl., *L. Klugii* Fisch., *L. limbata* Kl., *L. maculicollis* Kl. und *L. suturalis* Germ. gehören zu *Spastica* (p. 24), *L. flipes* Muls. = *L. dives* Brull. var., *L. frontosa* **n. nom.** (p. 24) für *L. frontalis* Kolb. 1883 nec Reed 1873, *L. Kukunoorensis* **n. nom.** (p. 24) für *L. Tibetana* Escher. 1904 nec Olivier 1888, *L. luteovittata* Kr. var. *melancholica* **n. nom.** für var. *tristis* Escher. 1894 nec Mäkl. 1875, *L. obscureovittata* **n. nom.** (p. 24) für *L. subvittata* Fairm. 1896 nec Er. 1848, *L. plumipes* Cast. = *L. ruficeps* Ill., *S. seminitida* **n. nom.** (p. 24) für *L. seminitens* Fairm. 1893 nec Friv. 1877, *L. suavissima* **n. nom.** (p. 24) für *L. gentilis* Horn 1882 nec Friv. 1877, *L. angusticollis* Haag var. *varicolor* **n. nom.** (p. 24) für var. *suturella* Haag 1880 nec Motch. 1860.

Macrobasis siehe Blatchley pag. 294.

Meloë Heptapotamica **n. sp. Pliginski** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 170, 172) Alexandergebirge, *M. Glasunowii* **n. sp.** (p. 171, 172) Krim mit var. *rufotarsalis* **n. var.** (p. 171) Persien, dichot. Tab. über 4 Arten (p. 172). — *M. autumnalis* Ol. var. *impunctatus* **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 22) für var. *laevis* Gredl. 1866 nec Leach 1815, *M. marginalis* **n. nom.** (p. 22) für *M. marginatus* Fisch. 1843 nec Tausch. 1812, *M. pusio* **n. nom.** (p. 22) für *M. pygmaeus* Kr. 1882 nec Brandt 1832.

Mylabris brevis Wellm. 1910 ist überflüssig nach **Pic** (Deut. ent. Z. 1910 p. 194, 195), weil *curta* Pic = *curta* Chvr., *M. Mauricei* Wellm. 1910 ist überflüssig, da *M. Wagneri* Pic = *Wagneri* Chvr. (p. 194, 195), *M. Dokhtouroffii* var. *integra* Wellm. = var. *coalescens* Voigts 1902, *M. parablops* Wellm. = *Caffrarius* Pic 1908 (p. 194, 195), *M. Westmannii* var. *abrupta* Wellm. 1910 ist

---

[1]) Hier liegt entweder irgend ein Druckfehler vor, oder es handelt sich gar nicht um ein „n. nom.", sondern um Überführung der var. *elunda* zu einer anderen Art.

überflüssig, da es keine *M. Wartmannii* var. *interrupta* Pic giebt. (p. 195). — *M. Escherichii* Voigts var. *semireducta* **n. var. Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 257) u. var. *internefasciata* **n. var.** (p. 257), *M.* (*Decatoma*) *bissexnotata* **n. sp.** (p. 258) Ost-Afrika. — *M.* (*Actenodia*) *annulipes* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 7 *Zonabris*) Deutsch Südafrika, *M.* (*Coryna*) *pulchripennis* **n. sp.** (p. 7) San Thomé, *M. fulvicornis* Voigts (= *flavicornis* Faehr.) v. *Dumisensis* **n. var.** (p. 63) u. v. *semilutea* **n. var.** (p. 63), *M. subelongata* **n. sp.** (p. 63) Deutsch Ostafrika. — *M. diversithorax* **n. sp.** (p. 18) Ägypten. — *M. Mohtari* **n. sp. Escalera** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 284 „*Zonabris*") Marokko. — *Wartmannii* Pic var. *abrupta* **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 22) für var. *interrupta* Pic 1896 nec Olivier 1825, *M. amphectens* Gerst. = *M. bihumerosa* Mars. (p. 22), *M. brevis* **n. nom.** (p. 22) für *M. curta* Pic 1905 nec Chevr. 1838, *M. diminuta* **n. nom.** (p. 23) für *M. minuta* Cast. 1840 nec Fbr. 1794, *M. formosa* Wellm. (p. 23) für *M. decora* Friv. 1835 nec Oliv. 1791, *M. Dokhtouroffii* Esch. var. *integra* **n. nom.** (p. 23) für var. *confluens* Escher. 1899 nec Fischer 1828, *M. Mauricei* **n. nom.** (p. 23) für *M. Wagneri* Pic 1905 nec Chevr. 1838, *M. monozona* **n. nom.** (p. 23) für *M. unifasciata* Ball. 1878 Oliv. 1791, *M. omocrates* **n. nom.** (p. 23) für *M. axillaris* Mot. 1873 nec Billb. 1813, *M. parablops* **n. nom.** (p. 23) für *M. myops* Fåhr. 1870 nec Chevr. 1843, *M. brunnipes* Kl. var. *subrupta* **n. nom.** (p. 23) für var. *interrupta* Pic 1896 nec Oliv. 1825, *M. quadripunctata* L. var. *tetraspilota* **n. nom.** (p. 23) für var. *quadripunctata* Bill. 1813 nec L. 1766, *M. ustulata* Reiche = *M. Bertrandii* Cast. (p. 23).

Nemognatha Rouyeri **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 36) Java, *N. Beauregardii* **n. nom.** (p. 7) für *N. atra* Beaur. 1890 nec Dugés 1889. — *N. rufoscutellaris* **n. sp. Pic** (Le Nat. 32 p. 115), *N. Gounellei* **n. sp.** (p. 115) patria? — *N. scutellaroides* **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 26) für *N. nigripes* Champ. 1893 nec Suffrian 1853.

Oenas ♂♂ besprach **Bedel** (Bull. Fr. 1910 p. 83).

Sitaris Ferdinandi **n. sp. Escalera** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 382) Marokko.

Sitarobrachys brevipennis Reitt. ♂ beschrieb **Andres** (Bull. Soc. Ent. Egypt. III. p. 14) aus Egypten.

Spastica indeterminata **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 24) für *Sp. inconstans* Fairm. 1872 nec Fairm. u. Germ. 1863. Siehe auch *Lytta*.

Tetraonyx atricornis **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 23) für *T. nigricornis* Haag 1879 nec Klug 1825, *T. bimaculatus* Kl. — *T. quadrimaculatus* Fbr. var., *T. trinotatus* Kl. = *T. bipunctatus* Serv. var. (p. 23), siehe auch *Lytta*.

Tricraniodes **n. gen. Wellman** (Ent. News 1910. p. 219) für *Tricrania Stausburii* Hald.

Zonabris siehe *Mylabris*.

Zonitis Japonica **n. sp. Pic** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 90) Indien, *Z. Sikkimensis* **n. sp.** (p. 91) Sikkim. — *Z. atripes* **n. nom. Wellman** (Deut. ent. Z. 1910 p. 25) für *Z. nigripes* Wat. 1875 nec Motsch. 1872, *Z. quadripunctata* Fbr. var. *concolor* **n. nom.** (p. 25) für var. *immaculata* Escher. 1891 nec Oliv. 1825, *Z. sexmaculata* Oliv. var. *distigma* **n. nom.** (p. 25) für var. *bipunctata* Rag. 1881 nec Chevr. 1843, *Z. dolichera* **n. nom.** (p. 25) für *Z. longicornis* Motsch. 1872 nec Horn 1870, *Z. erythrothorax* **n. nom.** (p. 25) für *Z. ruficollis* Fairm.

1870 nec Friv. 1877, *Z. genicularis* **n. nom.** (p. 25) für *Z. geniculata* Fairm. 1888 nec Fairm. 1886, *Z. sexmaculata* Oliv. var. *lunaris* **n. nom.** (p. 25) für var. *lunata* Motsch. 1872 nec Tausch. 1812, *Z. melanoptera* **n. nom.** (p. 25) für *Z. nigripennis* Fauv. 1905 nec Fabr. 1794, *Z. praeusta* Fbr. var. *melanopus* **n. nom.** für var. *nigripes* Müll. 1902 nec Motsch. 1872, *Z. pallidula* **n. nom.** (p. 25) für *Z. pallida* Macl. 1872 nec Fbr. 1794, *Z. ploribunda* **n. nom.** (p. 25) für *Z. atra* Dug. 1870 nec Schwartz 1808, *Z. mutica* Scr. var. *scutellifera* **n. nom.** (p. 25) für var. *scutellaris* Escher. 1897 nec Fairm. 1892, *Z. strigata* **n. nom.** (p. 25) für *Z. lineata* Champ. 1896 nec Melsh. 1808, *Z. xanthochroa* **n. nom.** (p. 25) für *Z. fulva* Dug. 1889 nec Rossi 1794.

Zonitomorpha Lemoultii **n. sp. Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 91) Ost-Afrika. — *Z. seminigra* Pic 1909 (*sellata* var.) *obscuricolor* **n. var.** Pic (Ech. 26. p. 36) Deutsch-Ostafrika. — Siehe auch P i c pag. 111.

Z o n i t o p s i s **n. nom. Wellman** (Can. Ent. 42 p. 395) für *Zonitoides* Fairm. nec ?

Fam. Rhipiphoridae.

(1 n. gen., 12 n. spp.).

Blatchley **1**, Escalera 2, Kirkaldy 1, Klebs, Pic 15, Reineck 1, Reitter 6.

Biologie.

Escalera (**2**) Biol. u. Puppe von *Myodites subdipterus*. — **Reineck** (**1**) Biol. von *Rhipiphorus paradoxus* L.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 1 *Pelecotoma* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* . . . in Indiana. Fam. *R h i p i p h o r i d a e.* Bull. Ind. Dep. Geol. I p. 1364—1367. — Nach S h a r p keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Geoscopus Gerst. (*I n d i o g e o s c o p u s* **n. subg. Pic** (Ech. 26. p. 21) *G. multilineata* **n. sp.** (p. 21) Südindien.

Indiogeoscopus siehe *Geoscopus.*

Macrosiagon (*S i a g o n a d i a* **n. subg.**) **Reitter** (Wien. ent. Z. 29 p. 131) für *M. pallidipennis* Reitt. 1898. — *M.* (*Emenadia*) *Medana* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 86) Sumatra, *M. nigronotata* **n. sp.** (p. 86) Argentinien.

Pelecotomoides Lemoultii **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 20) Guyana, *P. brevicornis* **n. sp.** (p. 20) Argentinien, — *P.* (*M i c r o p e l e c o t o i d e s* **n. subg.** p. 21) *Sumatrensis* **n. sp.** (p. 21) mit var. *pallidicolor* **n. var.** (p. 21), var. *rubrithorax* **n. var.** (p. 21) u. var. *obscuricolor* **n. var.** (p. 21) Sumatra, *P. Rouyeri* **n. sp.** (p. 21) Java, *P. Japonicus* **n. sp.** (p. 21) Japan, — *P. luteopubens* **n. sp.** (p. 29) u. *P. sulcata* **n. sp.** (p. 29) Brasilien, *P. impressithorax* **n. sp.** (p. 29) Java, *P. Gounellei* **n. sp.** (p. 30) Brasilien.

Rhipidius thoracicus Wat. beschrieb **Pic** (Ech. 26. p. 63) aus Java.
Sharpides **n. nom. Kirkaldy** (Canad. Entom. 1910 p. 8) für *Sharpia* Broun nec?
Siagonadia siehe *Macrosiagon.*

Fam. Strepsiptera.

(3 n. gen., 4 n. spp.).

Hofeneder 1, 2, 3, Lea 1, Nassonow 1, Perkins 1, Robertson 1, Rühl 1, Schmitz 2, Strohm 1, Wheeler 1.

Morphologie und Physiologie.

Nassonow (**1**) Morph. der *Streps.* — **Strohm** (**1**) Die Augen von *Xenos Rossii* keine Facettaugen, sondern „ocelläre" Complexaugen.

Biologie.

Hofeneder (**2**) Untersuchungen zur Naturgeschichte der *Streps.* — **Nassonow** (**1**) Biol. der *Streps.* — **Robertson** (**1**) *Streps.* u. ihre Wirte. — **Rühl** (**1**) 54 *Streps.* ohne Literaturangaben als Parasiten von *Hym.* aufgeführt. — **Wheeler** (**1**) *Streps.* als Parasiten in *Hym.*

Geographisches.

Hofeneder (**3**) 1 *Streps.* in einem *Orth.* von den Südseeinseln.

Einzelbeschreibungen.

Austrostylops **n. gen. Lea** (Trans. Ent. Soc. Lond. 1910 p. 514), *Au. gracilipes* **n. sp.** (p. 515 tab. LXVI) Australien.

Elenchus melanias **n. sp. Perkins** (Fauna Hawaiiensis. vol. III. pt. VI. 1910. p. 667) mit var. *silvestris* **n. var.** (p. 667) Hawai.

Mengenilla **n. gen. Hofeneder** (Ber. Naturw. Ver. Innsbr. XXXII 1910 p. 34 fig.), *M. Chaubautii* **n. sp.** (p. 36, tab. fig. 1—9) Algier.

Mengea verglich **Hofeneder** (Ber. Naturw. Ver. Innsbr. XXXII p. 46 tab. fig. 10—15.

Strichotrema **n. gen. Hofeneder** (Zool. Anz. 36 p. 47), *Str. Dallatorreanum* **n. sp.** (p. 47) Admiralitäts-Inseln.

Fam. Curculionidae.

(31 n. gen., 360 n. spp.)

Abeille de Perrin 1, Ainslie 1, Armstrong 1, Bäbler 1, Bedel 3, Béguin-Billecoq 1, Bickhardt 6, Blattny 1, Bourgeois 4, Bragina 1, Brèthes 1, Britten 1, Broun 1, Bucknill 1, Butler 1, Buysson 1, Casey 3, Champion 5, 6, 10, 11, **12**, Champion & Lloyd 1, Csiki 3, Desbrochers des Loges 1, Dickerson 1, Dietz 1, Docters van Leeuwen1, Donisthorpe 2, Dunlop 1, Edwards **1**, 2, Everts 1, 2, Fall 4, Felt 1, Formánek 1, 2, 3, Froggatt 2, 5, Fuente 2, Gadeau de Kerville 1, Haars 1, Halbert 1, Hardy 1, Heller 1, 2, **3**, Helliesen 1, Heyrovsky 2, Hubenthal 1, 2, Hunter 1, Hustache 1, 2, 3, Jachontoff 1, Jakovflev 1, Junack 1, Kaufmann 1, Keller 1, Kiefer & Jörgensen 1, Klebs 1, Kleine 1, Kolbe 4, Korff 2, 3, Krausse 3, Krishenecky 3,

Lea 2, **9, 10,** Löden 1, Lokay 1, Malkow 1, Matsumura 1, Maxwell-Lefroy 1, Meyer 1, Méquignon 1, Mokrshetzki 1, Obenberger 2, Pape 2, Penecke 1, Perkins **2,** Petri **1,** Pic 6, 13, 15, Picard 1, Pierce 1, 2, Poppius 2, Porta 1, Pospelow 1, Rabaud 1, 2, Rambousek 1, Reitter 7, 14, 24, 27, Roettgen 1, Rothe 1, Roubal 2, Schilsky **1,** 2, H. Schmidt 1, Selous 1, D. Sharp 3b, 3d, W. E. Sharp 1, Sherman 1, Ssmirnow 1, Ssuworow **2,** Sterba 2, Titus 1, Trägårdh 1, Tremoleras 1, Tucker 1, Tyl 1, Wagner 1, Walker 3, 6, 7, 8, 11, 14, Wassiljew & Trshebinski 1, Wildermuth 1, Wuorentaus 1, Yothers 1, Zeman 1.

Morphologie und Physiologie.

Gadeau de Kerville (**1**) Gewicht von 5 *Curc.*

Biologie.

Ainslie (**1**) Biol. von *Chalcodermus aeneus* Sch., Larve (p. 136 fig. 67b, c, 68), Puppe (fig. d), Parasiten p. 140. — **Bickhardt** (**6**) Notiz über *Lixus subtilis* St. (p. 210). — **Bragina** (**1**) Biologische Beobachtungen an *Sitona lineatus* L. — **Britten** (**1**) Die Futterpflanze von *Ceutorhynchus atomus* Sch. (= *setosus* Sch.). — **Buysson** (**1**) Biol. Notiz über *Anthonomus undulatus* Gyll., *Polydrosus undatus* Fbr., *P. sparsus* Gyll. — **Dickerson** (**1**) Biol. Notiz über *Rhynchites bicolor* Fabr. — **Docters van Leeuwen** (**1**) Biol. von *Alcides Leeuwenii* Hell. p. 570—572 fig. 1, 5—10, Puppe (fig. 2, 3), (fig. 4). — **Dunlop** (**1**) 1 *Curc.* in einem Dachsbau. — **Haars** (**1**) 8 *Curc.* in Maulwurfsnestern. — **Jachontoff** (**1**) Larve von *Anthonomus pomorum.* — **Kaufmann** (**3**) *Peritelus familiaris* und *Mylacus seminulum* auf Flugsand angewiesen (p. 69, 127). — **Keller** (**1**) *Pissodes Pini* L. als Schädling der Arve in der Schweiz. — **Kiefer** & **Jörgensen** (1) Galle von *Apion Prosopidis.* — **Kleine** (**1**) Biol. u. Futterpflanzen von *Otiorhynchus perdix* Ol., *O. fuscipes* Ol., *O. Salicis* Ström, *O. irritans* Hrbst., *O. sensitivus* Scop., *O. porcatus* Hrbst., *O. ovatus* L., *O. ater* Hrbst., *O. pupillatus* Gyll., *O. singularis* L., *O. scaber* L., *O. niger* Fbr., *O. laevigatus* Fbr., *O. multipunctatus* Fbr., *O. raucus* Fbr., *O. rugifrons* Gyll., *O. Ligustici* L., *O. arcticus* Fbr., *O. dubius* Str., *O. tristis* Scop., *O. populeti* Sch., *O. sulcatus* Fbr., *O. morio* Fbr. (p. 49—52), — *Peritelus griseus* Ol., *P. hirticornis* Hrbst., *P. familiaris* Sch., *P. leucogrammus* Germ. (p. 53), — *Mylacus rotundatus* Fbr., — *Phyllobius glaucus* Scop., *Ph. Urticae* Deg., *Ph. Betulae* Fbr., *Ph. incanus* Gyll., *Ph. maculicornis* Germ., *Ph. psittacinus* Germ., *Ph. sinuatus* Fbr., *Ph. argentatus* L., *Ph. piri* L., *Ph. viridicollis* Fbr., *Ph. cinerascens* Fbr., *Ph. pomonae* Ol., *Ph. oblongus* L., *Ph. viridiaeris* Laich., *Ph. alpinus* St., — *Polydrosus mollis* Str., *P. atomarius* Ol., *P. impar* Goz., *P. tereticollis* Deg., *P. impressifrons* Gyll., *P. flavipes* Deg., *P. rubi* Stierl., *O. confluens* St., *P. pilosus* Gred., *P. sparsus* Gyll., *P. coruscus* Germ., *P. cervinus* L., *P. marginatus* St., *P. pterygomalis* Sch., *P. picus* Fbr., *P. chrysomela* Ol., *P. sericeus* Sch., *P. fasciatus* Müll., *P. amoenus* Germ. (p. 102—104), — *Scythropus mustela* Hrbst. (p. 106), — *Platytarsus* Sch. *echinatus* Bonsd. (p. 106), — *Foucartia squamulota* Hrbst.

(p. 106), — *Barypeithes araneiformis* Schr., *Bar. mollicomus* Ahr., *Bar. violatus* Seidl., *Bar. tener* Sch. (p. 107), — *Strophosomus coryli* Fbr., *Str. faber* Hrbst., *Str. lateralis* Payk., *Str. obesus* Marsh., *Str. albolineatus* Seidl., *Str. rufipes* Steph. (p. 137—138), — *Eusomus ovulum* Herm. (p. 139), — *Brachyderes incanus* L. (p. 139), — *Sitona griseus* Fbr., *S. lineatus* L., *S. flavescens* Marsh., *S. sulcifrons* Thun., *S. tibialis* Hrbst., *S. lineellus* Bonsd., *S. Regensteinensis* Hrbst., *S. cylindricollis* Sch., *S. crinitus* Hrbst., *S. hispidulus* Fbr., *S. humeralis* St., *S. intermedius* Küst. (p. 140), — *Trachyphloeus bifoveolatus* Beck (p. 166), — *Cneorhinus plagiatus* Schall. (p. 166), — *Borynotus moerens* Fbr., *B. obscurus* Fbr. (p. 167), — *Thylacites pilosus* Fbr. (p. 167), — *Chlorophanus graminicola* Gyll., *Chl. viridis* L., *Chl. gibbosus* Payk. (p. 167), — *Tanymecus palliatus* Fbr. (p. 168), — *Lepyrus capucinus* Schall., *L. palustris* Scop. (p. 168), — *Pleurocleonus* Mot. *quadrivittatus* Zubk., *Coniocleonus glaucus* Fbr., *Pachycerus madidus* Ol., *P. mixtus* Fbr., *Bothynoderes punctiventris* Germ., *P. mendicus* Sch., *P. brevirostris* Sch., *Plagiographus* Goez., *Pl. tabidus* Ol., *Mecaspis alternans* Hrbst., *Pseudocleonus cinereus* Schr., *Chromoderus fasciatus* Müll., *Chr. declivis* Ol., *Leucosomus pedestris* Pod., *Cyphocleonus trisulcatus* Hrbst., *C. morbillosus* Fbr., *C. piger* Scop. (p. 168—171), — *Lixus iridis* Ol., *L. mucronatus* Ol., *L. umbellatorum* Fbr., *L. inops* Sch. (p. 171—172), *L. Bardanae* Fbr., *L. cylindricus* L., *L. cribricollis* Sch., *L. Cardui* Ol., *L. elongatus* Goez., *L. anguinus* L., *L. cinnabarinus* Wall., *L. scolopax* Sch., *L. linearis* Ol., *L. punctiventris* Sch., *L. Ascanii* L., *L. Junci* Sch., *L. flavescens* Sch., *L. scabricollis* Sch., *L. algirus* L., *L. myagri* Ol., *L. paraplecticus* L., *L. subtilis* Strm., *L. Spartii* Ol. (p. 189), — *Microlarinus rhinocylloides* Hochh. (p. 190), — *Larinus sturnus* Schall., *L. parvus* Hrbst., *L. jaceae* Fbr., *L. nitificans* Gub., *L. planus* Fbr., *L. turbinatus* Sch., *L. maurus* Ol., *L. obtusus* Gyll., *L. rusticans* Sch., *L. Scolymi* Ol., *L. canescens* Sch., *L. latus* Hrbst., *L. crinitus* Sch., *L. Cynarae* Fbr., *L. Etruscus* Baudi, *L. ferrugatus* Gyll., *L. flavescens* Germ., *L. Genei* Sch., *L. longirostris* Gyll., *L. maculatus* Sch., *L. vulpes* Ol., *L. vittatus* Fbr. (p. 192), — *Rhinocyllus conicus* Frocl., *Rh. provincialis* Fairm. (p. 193), — *Tropiphorus carinatus* Müll. (p. 193), — *Alophus triguttatus* Fbr. (p. 194), — *Hylobius pinastri* Gyll., *H. Abietis* L., *H. piceus* Deg., *H. fatuus* Ross. (p. 194), — *Liparus germanus* L., *L. coronatus* Goez. (p. 195), — *Plinthus Megerlei* Pz. (p. 195), — *Liosoma deflexum* Pz. (p. 195), — *Trachodes hispidus* L. (p. 195), — *Hypera Viennensis* Hrbst., *H. palumbaria* Germ., *H. Oxalidis* Hrbst., *H. comata* Sch., *H. tessellata* Hrbst., *H. Barnevillei* Cap., *H. Bruckii* Cap., *H. crinita* Sch., *H. intermedia* Sch., *H. Salviae* Schr. (p. 196), — *Phytonomus Arundinis* Payk., *Ph. ononidis* Chvr., *Ph. ovatus* L., *Ph. fasciculatus* Hrbst., *Ph. Rogenhoferi* Ferr., *Ph. Rumicis* L., *Ph. adspersus* Fbr., *Ph. plantaginis* Deg., *Ph. marinus* Fbr., *Ph. variabilis* Hrbst., *Ph. nigrirostris* Fbr., *Ph. punctatus* Fbr., *Ph. pedestris* Payk., *Ph. meles* Fbr., *Ph. trilineatus* Marsh., *Ph. viciae* Gyll., *Ph. scolymi* Cap., *Ph. pastinacae* Ross., *Ph. elongatus* Payk. (p. 199), —

Limobius mixtus Sch., *L. borealis* Payk. (p. 200), — *Coniatus Damryi* Tourn., *C. laetus* Müll., *C. repandus* Fbr., *C. suavis* Sch., *C. Tamarisci* Fbr., *Acentrus histrio* Sch. (p. 201), — *Pissodes notatus* Fbr., *P. Pini* L., *P. piniphilus* Hrbst., *P. validirostris* Gyll., *P. Harzyniae* Hrbst., *P. scabricollis* Mill., *P. piceae* Ill. (p. 201), — *Grypidius equiseti* Fbr., *Pachytychius sparsutus* Al., *Erirhinus festucae* Hrbst., *E. scirrhosus* Gyll., *E. Nereis* Payk., *E. Scirpi* Fbr., *E. bimaculatus* Fbr., *E. acridulus* L., *Icaris sparganii* Gyll., *Dorytomus taeniatus* Fbr., *D. affinis* Payk., *D. filirostris* Gyll., *D. occalescens* Gyll., *D. longimanus* Forst., *D. affinis* Payk., *D. melanophthalmus* Payk., *D. dorsalis* L., *D. Dejeanii* Faust., *D. tremulae* Payk., *D. tortrix* L., *D. salicinus* Gyll., *D. minutus* Gyll., *D. Salicis* Walt., *D. rufulus* Bed., *D. validirostris* Gyll. (p. 205), — *Smicronyx Jungermanniae* Reich., *Sm. cyaneus* Gyll., *Sm. Lallemantii* Faust, *Sm. Revelierei* Tourn. (p. 232), — *Brachonyx pineti* Payk. (p. 232), — *Anoplus plantaris* Naez., *A. roboris* Suffr. (p. 232), — *Tanysphyrus Lemnae* Payk., — *Bagous cylindrus* Payk., *B. glabrirostris* Hrbst., *B. biimpressus* Ich., — *Hydronomus alismatis* Marsh., *Pseudostyphlus pilumnus* Gyll., — *Orthochaetes setiger* Beck, — *Alaocyba carinulata* Perr. (p. 233), — *Dryophthorus corticalis* Payk., — *Chaerorhinus squalidus* Fairm., — *Amaurorhinus Bewickianus* Woll. — *Cossonus parallelepipedus* Hrbst., *C. linearis* Fbr., *C. cylindricus* Sahlb., — *Mesites aquitanus* Fairm., *M. curvipes* Sch., *M. Tardyi* Curt., — *Eremotes ater* L., *E. strangulatus* Perr., *E. punctulatus* Sch., *E. reflexus* Sch., — *Brachystemnus porcatus* Germ., — *Rhyncolus truncorum* Germ., *Rh. lignarius* Marsh., *Rh. culinaris* Germ. (p. 235—236), — *Camptorhinus statua* Ross., *C. simplex* Seidl. (p. 237), — *Gasterocercus depressirostris* Fbr., — *Cryptorhynchus Lapathi* L. (p. 237), — *Acalles ptinoides* Gyll., *A. lemur* Germ., *A. camelus* Fbr., *A. roboris* Curt., *A. hypocrita* Boh., *A. Bellieri* Reich., *A. denticollis* Germ., *A. Pyrenaeus* Sch., *A. variegatus* Sch., — *Torneuma Raymondii* Perr. (p. 238), — *Mononychus punctum-album* Hrbst., — *Coeliodes erythroleucus* Gmel., *C. rubicundus* Hrbst., *C. ruber* Marsh., *C. dryados* Gmel. (p. 239), — *Stenocarus cardui* Hrbst., — *Croponius Epilobii* Payk., — *Cidnorhinus quadrimaculatus* L., — *Coeliastes Lamii*, — *Allodactylus exiguus* Ol., *A. affinis* Payk., — *Rhytidosoma globulus* Hrbst., — *Amalus haemorrhous* Hrbst., — *Rhinoncus bruchoides* Hrbst., — *Rh. castor* Fbr., *Ph. pericarpius* L., *Rh. perpendicularis* Reich, *Rh. inconspectus* Hrbst., *Rh. topiarius* Germ., — *Phytobius quadrituberculatus* Fbr., *Ph. comari* Hrbst., *Ph. velatus* Beck, *Ph. leucogaster* Marsh., — *Marmaropus Besseri* Gyll., — *Ceutorhynchidius floralis* Payk., *C. hystrix* Perr., *C. melanarius* Steph., *C. nigrinus* Marsh., *C. pyrrhorhynchus* Marsh., *C. horridus* Pz., *C. terminatus* Hrbst., *C. apicalis* Gyll., *C. troglodytes* Fbr., *C. Hampei* Bris., — *Micrelus Ericae* Gyll., — *Ceutorhynchus abbreviatulus* Fbr., *C. macula-alba* Hrbst., *C. albovittatus* Germ., *C. verrucatus* Gyll. (p. 244), *C. geographicus* Goez., *C. Korbii* Sch., *C. crucifer* Ol., *C. trisignatus* Gyll., *C. asperifoliarum* Gyll., *C. raphani* Fbr., *C. dimidiatus* Friv., *C. sym-*

phyti Bed., *C. floralis* Payk.[1]), *C. pleurostigma* Marsh., *C. rapae* Gyll., *C. Napi* Gyll., *C. borraginis* Fbr., *C. assimilis* Payk., *C. cochleariae* Gyll., *C. vanus* Gyll., *C. albosignatus* Gyll., *C. Alliariae*, *C. Barbareae* Suffr., *C. chalyboeus* Germ., *C. chlorophanus* Rong., *C. scapularis* Gyll., *C. laetus* Rosh., *C. Resedae* Marsh., *C. Roberti* Gyll., *C. constrictus* Marsh., *C. sulcicollis* Payk., *C. picitarsis* Gyll., *C. Pandellei* Bris., *C. ignitus* Germ., *C. Gerhardtii* Sch., *C. Nasturtii*, *C. quadridens* Panz., *C. Mogunthiacus* Sch., *C. inaffectatus* Gyll., *C. parvulus* Bris., *C. atomus* Boh., *C. Erysimi* Fbr., *C. hirtulus* Germ., *C. aeneicollis* Germ., *C. contractus* Marsh., *C. pyrrhorhynchus* Marsh.[2]), *C. pulvinatus* Gyll.[2]), *C. ornatus*, *C. litura* Fbr., *C. trimaculatus*, *C. Chrysanthemi* Germ., *C. variegatus* Ol., *C. molitor* Gyll., *C. marginatus* Payk., *P. rugulosus* Hrbst., *C. campestris* Gyll., *C. triangulum* Sch., *C. Ericae* Gyll.[3]), *C. ferrugatus* Perr., *C. posthumus* Germ., *C. quercicola* Payk., *C. suturalis* Fbr., *C. Sahlbergii* Sch. (p. 265), *C. arquatus* Hrbst., *C. virgatus* Gyll., *C. melanostictus* Marsh., *C. nigrinus* Marsh., *C. acalloides* Fairm., *C. syrites* Germ., *C. viduatus* Gyll., *C. mirabilis* Villa, *C. pollinarius* Forst. (p. 275), — *Poophagus Sisymbrii* Fbr., — *Tapinotus sellatus* Fbr., — *Orobites cyaneus* L., — *Corynomerus capuzinus* Beck (p. 277), — *Baris chlorizans* Germ., *B. cuprirostris* Fbr., *B. laticollis* Germ., *B. coerulescens* Scop., *B. picturata* Men., *B. quadricollis* Sch., *B. morio* Sch., *B. picicornis* Marsh., *B. scolopacea* Germ., *B. Artemisiae*, *B. spoliata* Hrbst., *B. analis* Ol., *B. Dalmatina* Bris., *B. timida* Ross., *B. Villae* Com. (p. 279), — *Limnocharis T-album* L. (p. 280), — *Sphenophorus striatopunctatus* Goeze, *Calandra granaria* L., *C. oryzae* L. (p. 281), — *Balaninus elephas*, *B. glandium* Marsh., *B. nucum* L., *B. villosus* Fbr., *B. rubidus* Gyll., *B. cerasorum* Hrbst., *B. Ilicis* Baud., *B. venosus* Grav., *B. pellitus* Sch., — *Balanobius salicivorus* Payk., *B. crux* Fbr., *B. pyrrhoceras* Marsh., *B. ochraceus* Sch., — *Anthonomus varians* Payk., *A. pubescens* Payk., *A. pedicularius* L., *A. cinctus* Koll., *A. pomorum* L., *A. Chevrolatii* Desbr., *A. humeralis* Panz., *A. rectirostris* L., *A. Sorbi* Germ., *A. spilotus* Redtb., *A. Rubi* Hrbst., *A. rufus* Gyll., — *Bradybatus Kellneri* Bach, *B. elongatus* Sch., *B. Creutzeri* Germ., — *Brachonyx pineti* Payk., — *Acalyptus carpini* Hrbst., *A. alpinus* Vill., — *Elleschus scanicus* Payk., *E. bipunctatus* L., *E. infirmus* Hrbst., — *Lignyodes enucleator* Pz., — *Tychius Meliloti* St., *T. crassirostris* Kirsch, *T. junceus* Reich., *T. picirostris* Fbr., *T. polylineatus* Germ., *T. tomentosus* Hrbst., *T. Schneideri* Hrbst., *T. quinquepunctatus* L., *T. argentatus* Chvr., *T. bivittatus* Perr., *T. capucinus* Sch., *T. cinnamomeus* Ksw., *T. flavicollis* St., *T. haematopus* Gyll., *T. deliciosus* Perr., *T. suturatus* Perr., *T. cuprifer* Panz., *T. venustus* Fbr., — *Sibinia fugax* Germ., *S. cana* Hrbst., *S. Viscariae* L., *S. femoralis* Germ., *S. attalica* Sch., *S. meridionalis*

---

[1]) Diese Art steht bereits unter *Ceutorhynchidius* p. 243.

[2]) Diese beiden Arten stehen bereits (als Synonyme innig vereint) unter *Ceutorhynchidius* p. 243.

[3]) Diese Art steht bereits unter *Micrelus* p. 244.

Bris., *S. Potentillae* Germ., *S. signata* Sch., — *Anoplus plantaris* Naez., *A. roboris* Saffr., — *Orchestes avellanae* Don., *O. stigma* Germ., *O. testaceus* Müll., *O. Jota* Fbr., *O. Salicis* L., *O. rufitarsis* Germ., *O. foliorum* Müll., *O. rusci* Hrbst., *O. decoratus* Germ., *O. populi* Fbr., *O. erythropus*, *O. fagi* L., *O. quercus* L., *O. cinereus* Sch., *O. Quedenfeldtii* Gerh., *O. sparsus* Sch., *O. pilosus* Fbr., *O. rufus* Schr., *O. Alni* L., *O. Lonicerae* Hrbst., *O. pratensis* Germ., — *Rhamphus pulicarius* Hrbst. (p. 293), — *Mecinus janthinus* Germ., *M. collaris* Germ., *M. Heydenii* Wenk., — *Gymnetron villosulum* Sch., *G. Beckabungae* L., *G. melanarium* Germ., *G. Antirrhini* Payk., *G. tetrum* Fbr. (p. 294), *G. hispidum* Br., *G. lanigerum* Bris., *G. littoreum* Bris., *G. collinum* Gyll., *G. herbarum* Bris., *G. melas* Sch., *G. thapsicola*, *G. vestitum* Germ., *G. netum* Germ., *G. asellus* Grav., *G. linariae* Pz., *G. rostellum* Hrbst., *G. bipustulatum* Ross., *G. ictericum* Gyll., *G. labile* Hrbst., *G. latiusculum* Duv., *G. pascuorum* Gyll., *G. simum* Muls., *G. Pirazzolii* St., *G. Alyssi* Haim. (p. 306), — *Miarus Campanulae* L., *M. graminis* Gyll., *M. distinctus* Sch., *M. micros* Germ., *M. plantarum* Germ., *M. meridionalis* Bris. (p. 307), — *Cionus hortulanus* Geoff., *C. thapsi* Fbr., *C. olens* Fbr., *C. tuberculosus* Scop., *C. alauda* Hrbst., *C. ungulatus* Germ., *C. Scrophulariae* L., *C. Solani* Fbr., *C. pulchellus* Hrbst., *C. longicollis* Bris., *C. Olivieri* Ros., *C. Schönherri* Bris., *C. distinctus* Desbr., *C. Telonensis* Gren., *C. Fraxini* Deg. (p. 309), — *Nanophyes globulus* Germ., *N. niger* Walt., *N. flavidus* Aub., *N. gracilis* Redtb., *N. marmoratus* Goez., *N. hemisphaericus* Ol., *N. rubicus* Rosh., *N. annulatus* Arrag., *N. brevis* Sch., *N. Tamaricis* Sch., *N. transversus* Aub., *N. centromaculatus* Costa, *N. nitidulus* Gyll., *N. minutissimus* Tourn., *N. pallidus* Ol., *N. pallidulus* Grav., *N. posticus* Sch., *N. quadrivirgatus* Cost., *N. tetrastigma* Aub., *N. Sahlbergii* Sahlb. (p. 311), — *Magdalis rufa* Germ., *M. phlegmatica* Hrbst., *M. mennonia* Gyll., *M. duplicata* Germ., *M. violacea* L., *M. carbonaria* L., *M. flavicornis* Gyll., *M. armigera* Geoffr., *M. nitidipennis* Sch., *M. cerasi* L., *M. barbicornis* Latr., *M. linearis* Gyll., *M. frontalis* Gyll. (p. 313), — 126 *Apion* (p. 314—326), — *Rhynchites auratus* Sc., *Rh. pauxillus* Germ., *Rh. coeruleus* Deg., *Rh. cupreus* L., *Rh. aequatus* L., *Rh. Bacchus* L., *Rh. Germanicus*, *Rh. tristis* Fbr., *Rh. pubescens* Fbr., *Rh. aeneovirens* Marsh., *Rh. sericeus* Hrbst., *Rh. nanus* Payk., *Rh. Abeillei* Dsbr., *Rh. praeustus* Sch., *Rh. Mannerheimii* Humm., *Rh. coeruleocephalus* Schall., *Rh. tomentosus* Gyll., *Rh. olivaceus* Gyll., *Rh. cavifrons* Gyll., *Rh. versicolor* Costa, — *Byctiscus Populi* L., *B. Betulae* L. — *Attelabus nitens* Sc., — *Apoderus Coryli* L., *A. erythropterus* Zsch. (p. 334), — *Nemonyx lepturoides* Fbr., *Rhinomacer attelaboides* Fbr., *Diodyrhynchus Austriacus* Ol. — **Matsumura** (**1**) *Echinocnemus squameus* Billb., 2 *Myllocerus* n. spp., *Episomus* n. sp., *Cneorhinus* n. sp., *Pyytoscapus* n. sp., *Hypomeces rusticus* Fbr., *Lipus vetulae*, *Bovis* n. sp. als Schädlinge des Zuckerrohrs auf Formosa genannt. — **Lea** (**9**) *Tasmania myrmecophila* bei Ameisen in Australien. — **Maxwell-Lefroy** (**1**) Biol. über *Alcides collaris* (p. 1007). — **Mokrshetzki** (**1**) *Rhynchites pauxillus* als Schädling in der Krimm (p. 9). — **Meyer** (**1**) über das Vorkommen

mehrerer *Acalles*-Arten. — **Picard** (1) Biol. über *Larinus vittatus* F. — **Pospelow** (1) Biol. von *Hylobius Abietis* (p. 528). — **Rabaud** (1) Biol. von *Larinus Leuzeae* Fbr. u. *L. Leuzeae* var. *Staehelinae* Bed. — **Rothe** (1) Bekämpfung von *Hylobius abietis*. — **H. Schmidt** (1) Galle von *Chromoderus fasciatus* Müll. (p. 111), *Ceutorhynchus pleurostigma* Marsh., *Baris laticollis* Marsh. — **W. E. Sharp** (1) Die Distel *Carduus arvensis* als Futterpflanze von *Otiorhynchus auropunctatus* Sch. — **Titus** (1) Biol. 1 *Curc.* — **Trägårdh** (1) Über die Larven von *Orchestes populi*, *O. fagi* u. *O. quercus*. — **Tucker** (1) *Hym.* als Parasiten von *Calandra oryzae*. — **Walker** (11) Biol. *Curc.* — **Wassiljew & Trshebinski** (1) *Conorhynchus nigrivittis* var. *Kindermannii* an Zuckerrüben (p. 11). — **Wildermuth** (1) Biol. von *Sitona hispidulus* Fbr., Larve (p. 35 fig. 17), Eier (fig. 16), Puppe (fig. 18), Schaden (fig. 19). — **Yothers** (1) über Larve u. Puppe von *Lixus marginatus* Say. (tab. III fig. 1—4).

Geographisches.

Armstrong (1) *Rhopalomesites Tardyi* in Lancashire. — **Bäbler** (1) 1 *Curc.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Béguin - Billecoq** (1) 46 *Apionen* aus Südafrika. — **Blattny** (1) 10 *Curc.* aus Böhmen. — **Bourgeois** (4) Catalog der *Curc.* (Ende) aus den Vogesen. — **Bucknill** (1) 1 *Curc.* in Devonshire, England. — **Butler** (1) *Ceutorhynchidius mixtus* Muls. in England. — **Champion** (5) *Gonipterus lepidotus* Sch. aus Tasmanien mit Äpfeln nach England eingeführt. — **Csiki** (3) *Cleonus excoriatus* Gyll., *Liosomus Bosnicus* Dan. neu für Ungarn. — **Dietz** (1) bezweifelt das Vorkommen von *Dryophthorus bituberculatus* F. in Nordamerika. — **Donisthorpe** (2) *Tychius haematopus* Sch. in England. — **Everts** (1) 57 *Curc.* aus Holland angeführt. — **Felt** (1) *Pissodes notatus* in Nord-Amerika. — **Froggatt** (5) 1 *Curc.* von der Nauru-Insel. — **Fuente** (2) *Smicronyx Kiesenwetteri* Tourn. und *Acalles carinicollis* Tourn. in Mallorca. — **Halbert** (1) *Curc.* in England. — **Hardy** (1) *Curc.* in England. — **Helliesen** (1) 9 *Curc.* in Norwegen (p. 12). — **Heyrovsky** (2) *Curc.* neu für Böhmen. — **Hubenthal** (1) 4 *Curc.* aus Thüringen, (2) *Dichotrachelus Rudenii* Stierl. im Schwarzwald; 1 europäischer *Otiorhynchus*. — **Hustache** (1) *Ceutorhynchus angustifauces* bei Dôle in Frankreich. (3) *Curc.* bei Dôle in Frankreich. — **Jakovlev** (1) 148 *Curc.* aus dem Gouv. Wjatka, von denen *Orthochaetes setiger* bemerkenswerth. — **Kaufmann** (1) *Peritelus familiaris* u. *Mylacus seminulum* in Ungarn. — **Kolbe** (4) 17 *Curc.* von den Seychellen (p. 41—47). — **Krishenecky** (3) *Curc.* in Böhmen. — **Lokay** (1) 1 *Curc.* neu für Böhmen. — **Méquignon** (1) 8 *Curc.* aus Frankreich. — **Obenberger** (2) *Curc.* neu für Böhmen. — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung der *Curc.* im arktischen Gebiete. — **Rambousek** (1) *Curc.* neu für Böhmen. — **Roettgen** (1) 6 *Curc.* vom Laacher See. — **Roubal** (2) *Curc.* neu für Böhmen. — **Selous** (1) 1 *Curc.* aus England. — **Sherman** (1) 6 *Curc.* von Labrador. — **Sterba** (2) *Curc.* neu für Böhmen. — **Tremoleras** (1) *Curc.* aus Uruguay. — **Tyl** (1) *Curc.* neu für Böhmen. — **Wagner** (1) 62 *Apion* aus Rumänien. — **Walker** (3, 11, 14) *Curc.* bei Oxford, (6) *Ceutorhynchidius mixtus* Muls. bei Oxford. — **Wuorentaus** (1)

42 *Curc.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (**1**) *Curc.* neu für Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 29 *Curc.* aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Pape (**2**) verzeichnete 415 Arten mit Literatur (p. 3—36).

Umfassende Arbeiten.

Champion: *Coleoptera.* Biol. Centr. Amer. 1910. vol. IV. part 7. p. 151—221.

Rhodobaenus (Schluss von 1909): *Rh. rubicundus* **n. sp.** (p. 151 tab. VII fig. 31, 31a) Costa Rica.

Scyphophorus Sch. 1 Art: *Sc. acupunctatus* Sch. (p. 152 tab. VII fig. 32, 32 a).

Sphenophorus Sch. 20 Arten (p. 153—155): *Sph. aterrimus* **n. sp.** (p. 156), *Sph. mundus* **n. sp.** (p. 156) u. *Sph. octocostatus* **n. sp.** (p. 157 tab. VII fig. 33, 33a) Mexiko, *Sph. ochreus* Lec. (tab. VIII fig. 1, 1a, b), *Sph. multipunctatus* **n. sp.** (p. 158 tab. VII fig. 34, 34a) Mexico, *Sph. cariosus* Oliv. (tab. VIII fig. 2, 2a), *Sph. cicatristriatus* Schönh. (p. 159 tab. VIII fig. 3, 3a, b), *Sph. reticulaticollis* Schönh. (p. 160 tab. VIII fig. 4), *Sph. Hoegbergii* Schönh., *Sph. terricola* **n. sp.** (p. 161) Mexico, *Sph. caesifrons* Schönh., *Sph. lutulentus* **n. sp.** (p. 162) Nordmexico, *Sph. sulicifrons* Chevr., *Sph. memnonius* Schönh., *Sph. vomerinus* Lec., *Sph. incurrens* Schönh. (p. 164 tab. VIII fig. 5, 5a), *Sph. quadrivittatus* Schönh. (p. 165 tab. VIII fig. 6, 6a), *Sph. lineatus* **n. sp.** (p. 166 tab. VIII fig. 7) Mexico, *Sph. imus* Schönh., *Sph. angustus* Schönh. (p. 167 tab. VIII fig. 8, 8a).

Gruppe *Calandrina.*

Phrynoides Chevr. 1 Art: *Phr. luteus* Chevr. (p. 168 tab. VIII fig. 9, 9a).

Calandra Clairv. 5 Arten: *C. granaria* L., *C. linearis* Herbst, *C. oryzae* L., *C. setulosa* Schönh. (p. 169 tab. VIII fig. 10, 10a), *C. Mexicana* **n. sp.** (p. 170 tab. VIII fig. 11, 11a, b) Mexico.

Gruppe *Litosomina.*

Toxorhinus Lac. 1 Art: *T. Banonis* Guér.

Gruppe *Sipalina.*

Orthognathus Sch. 1 Art: *O. subparallelus* Chevr. (p. 171 tab. VIII fig. 12, 12a, b).

Mesocordylus Lac. 6 Arten (p. 172): *M. striatus* Sch. (p. 172 tab. VIII fig. 13, 13a), *M. gracilis* **n. sp.** (p. 173 tab. VIII fig. 14, 14a) Panama, *M. subulatus* Germ. (tab. VIII fig. 15, 15a), *M. pustulosus* **n. sp.** (tab. VIII fig. 16, 16a) Nicaragua, *M. bracteolatus* Schönh. (p. 174 tab. VIII fig. 17, 17a), *M. dispersus* **n. sp.** (p. 174 tab. VIII fig. 18, 18a) Britisch Honduras.

Yuccaborus Lec. *lentiginosus* Cas. (p. 175 tab. VIII fig. 19, 19a), *Y. Sharpii* Cas.

Rhina Latr. *barbirostris* Oliv. (p. 176 tab. VIII fig. 20, 21).

Nachtrag:

Dynamis Borassi Fabr.

Cactophagus rufocinctus.

Metamasius cinnamominus Perty (p. 177 tab. IX fig. 1, 1a).

Appendix.

Gruppe *Hilipina.*

Hilipus cruciatus (p. 178 tab. IX fig. 2), *H. trifurcatus* **n. sp.** (p. 179 tab. VIII fig. 22) Panama, *H. collectus* (p. 179 tab. IX fig. 3), *H. patens* **n. sp.** (p. 179 tab. VIII fig. 23, 23a) Nicaragua.

Hilipinus biannulatus **n. sp.** (p. 180 tab. VIII fig. 24, 24a) Panama.

Telys bisinuatus ♂ (p. 180).

Ischiomastus marginatus Faust (p. 181).

Gruppe *Cleonina.*

Lixus breviculus **n. sp.** (p. 181) Mexico.

Ileomus extensus **n. sp.** (p. 182 tab. VIII fig. 25, 25a) Mexico.

Gruppe *Ceratopina.*

Ceratopus maculicollis **n. sp.** (p. 182 tab. IX fig. 4, 4a) Nicaragua.

Smicronyx latisquamis **n. sp.** (p. 183 tab. IX fig. 5, 5a, b) Nicaragua.

Terires plurisetosus **n. sp.** (p. 183 tab. IX fig. 6, 6a) Guatemala.

Pseudoderelomus **n. gen.** (p. 184) 1 Art: *Pr. baridiiformis* **n. sp.** (p. 184 tab. VIII fig. 27, 27a, b) Mexico.

Miarus erebus Cas.

Gruppe *Anthonomina.*

Anthonomus ciliaticollis **n. sp.** (p. 186 tab. IX fig. 7, 7a) Panama, *A. Eugenii* Cano 1894 (*aeneotinctus* Champ. 1903), *A. melanostictus* (p. 186 tab. IX fig. 8, 8a), *A. filirostris* **n. sp.** (p. 187) Mexico, *A. triangularis* **n. sp.** (p. 187) Panama, *A. Managuensis* **n. sp.** (p. 188) Nicaragua, *A. uniseriatus* **n. sp.** (p. 188), *A. Solarii* **n. sp.** (p. 188 tab. IX fig. 9, 9a) Nicaragua, *A. dealbatus* **n. sp.** (p. 189) Guatemala.

Pseudanthonomus nanus Lec., *Ps. crinitus* **n. sp.** (p. 189 tab. IX fig. 10, 10a) Salvador.

Macrorhoptus Sphaeralciae Pierce 1908 (*estriatus* Champ. 1903 nec Lec.).

Gruppe *Tychiina.*

Thysanocnemis exclamationis **n. sp.** (p. 190 tab. VIII fig. 26, 26a) Panama, *Th. minor* **n. sp.** (p. 191 tab. IX fig. 11, 11a) Nicaragua.

Sibinia pulcherrima **n. sp.** (p. 191 tab. IX fig. 12, 12a), *S. Solariella* **n. sp.** (p. 192), *S. albidula* **n. sp.** (p. 192) u. *S. dissipata* **n. sp.** (p. 192 tab. IX fig. 13, 13a) Nicaragua, *S. aspersa* (p. 193).

Microtychius (p. 193).

Gruppe *Laemosaccina.*

Laemosaccus sulcifrons **n. sp.** (p. 194 tab. IX. fig. 14, 14a) Mexico.

Cholus longipennis **n. sp.** (p. 194 tab. VIII fig. 28, 28a) Panama, *Ch. albovittatus* **n. sp.** (p. 195 tab. VIII fig. 29, 29a) Costa Rica, *Ch. tessellatus* **n. sp.** (p. 196 tab. VIII fig. 30, 30a) Panama.

Erethistes ochriventris Pasc. (p. 196 tab. VIII fig. 33, 33a), *E. fasciculosus* **n. sp.** (p. 197 tab. VIII fig. 31) Panama), *E. subviolaceus* **n. sp.** (p. 197 tab. VIII fig. 32) Mexico, *E. truncatus* **n. sp.** (p. 197 tab. IX fig. 15, 15a) Honduras.

Gruppe *Cryptorhynchina.*

Rhyssomatus sexcostatus **n. sp.** (p. 198) Nicaragua.

Gerstaeckeria Tolucana **n. sp.** (p. 199 tab. IX fig. 16, 16a), *G. curvilineata* **n. sp.** (p. 199 tab. IX fig. 17, 17a) und *G. lineatocollis* **n. sp.** (p. 200 tab. IX fig. 18, 18a) Mexico.

Acalles triseriatus **n. sp.** (p. 200 tab. IX fig. 19, 19a), *A. Truquii* **n. sp.** (p. 201 tab. IX fig. 20, 20a), *A. anchonoides* **n. sp.** (p. 201 tab. IX fig. 21, 21a) u. *A. binodulus* **n. sp.** (p. 201 tab. IX fig. 22, 22a) Mexiko.

Pseudomopsis gibbus **n. sp.** (p. 202 tab. IX fig. 23, 23a) Mexico.

Oxypterus Faust 1896 nec ? = *Oxytenopterus* Berg 1898 Com. Mus. Buen. Air. I p. 18.

Euxenus Faust 1896 = *Euxenodes* Bovie 1907 Ann. Belg. p. 67.

Macracalles **n. gen.** (p. 203) 1 Art: *M. parallelus* **n. sp.** (p. 203 tab. IX fig. 24, 24a, b) Mexico.

Hilipomimus **n. nom.** (p. 204) für *Hilipomorphus* Champ. 1905 nec Desbr. 1891.

Tyloderma 1 Art. — *Maemactes* 1 Art.

Eubulus 2 Arten: *Eu. cristula* **n. sp.** (p. 204 tab. IX fig. 25, 25a, b) Guatemala.

Metriophiloides **n. gen.** (p. 205) *M. barbicornis* **n. sp.** (p. 205 tab. IX fig. 26, 26a, b) Mexico.

Tyrannion 1 Art.

Phace quadriguttata **n. sp.** (p. 206 tab. IX fig. 27, 27a) Mexico.

Cryptorhynchus 1 Art.

Gruppe *Zygopina.*

Cratosomus augustus (p. 207), *Cr. pulverulentus* (p. 207), *Cr. insolitus* **n. sp.** p. 207 tab. IX fig. 28, 28a) Panama, *Cr. interruptus* **n. sp.** (p. 208 tab. IX fig. 29, 29a) Mexico, *Cr. inaequalis* **n. sp.** (p. 208 tab. IX fig. 30, 30a) Costa Rica.

Peltophorus (p. 209). — *Zygops* (p. 209).

Hoplocopturus 1 Art: *H. niveiventris* **n. sp.** (p. 209 tab. IX fig. 31, 31a) Nicaragua.

Gruppe *Tachygonina.*

Tachygonus quadrisignatus **n. sp.** (p. 210 tab. IX fig. 32, 32a) Mexico.

Gruppe *Barina.*

Pantoteles carinicollis **n. sp.** (p. 210 tab. IX fig. 33, 33a) Panama.

Geraeus euryonyx **n. sp.** (p. 211) Mexico.

Gruppe *Cossonina.*

Pseudopentarthrum caudatum **n. sp.** (p. 211 tab. IX fig. 34) Mexico.

Edwards: On the British species of *Tychius*, Germar. Ent. Month. Mag. 46. p. 80—83. — Dich. Tabelle über 12 Arten.

Tychius Germ. 12 Arten (p. 81—82): *T. quinquepunctatus* L., *T. venustus* F., *T. Schneideri* Herbst, *T. polylineatus* Germ., *T. lineatulus* Steph., *T. squamulatus* Gyll., *T. meliloti* Steph., *T. tomentosus* Herbst, *T. haematopus* Gyll., *T. junceus* Reiche, *T. tibialis* Boh., *T. pusillus* Germ.

1. Lea: Descriptions of Australian *Curculionidae*, with Notes on previously described Species. Part VIII. Trans. Roy. Soc. South-Austr. 34. 1910. p. 13—58.

Subfam. *Otiorhynchides.*

Merimnetes fagi **n. sp.** (p. 13), *M. simplicipennis* **n. sp.** (p. 14) u. *M. montanus* **n. sp.** (p. 14) Tasmanien, *M. viridis* **n. sp.** (p. 15) u. *M. Celmisiae* **n. sp.** (p. 15) Australien, *M. decipiens* **n. sp.** (p. 16) Tasmanien, *M. uniformis* Boh., *M. aequalifrons* Blackb.

Neomerimnetes **n. gen.** (p. 16), *N. inflatus* **n. sp.** (p. 16) Australien.

Subfam. *Amycterides.*

Acantholophus eximius Macl.

Cubicorhynchus sterilis Pasc., *C. piceosetosus* Macl., *C. Mussonis* Blackb., *C. dilaticeps* Blackb.

Bubaris Hardcastlei **n. sp.** (p. 20) Australien.

Mythites frater **n. sp.** (p. 21), *M. poropteroides* **n. sp.** (p. 22) u. *M. foveipennis* **n. sp.** (p. 23) Australien, *M. basalis* Boi.

Dialeptopus echinatus Lea., *D. sepidioides* Pasc., *D. longipes* Lea, *D. pyriferus* **n. sp.** (p. 25) Australien.

Subfam. *Hyperides.*

Eurychirus Allenii **n. sp.** (p. 26) Australien.

Subfam. *Apionides.*

Apion agonis Lea, *A. amabile* Lea, *A. aemulum* Lea, *A. inornatum* **n. sp.** (p. 28), *A. tenuistriatum* **n. sp.** (p. 28), *A. longicolle* n. **n. sp.** (p. 29), *A. convexipenne* **n. sp.** (p. 30), *A. niveodispersum* **n. sp.** (p. 30), *A. subopacum* **n. sp.** (p. 31), *A. stilbum* **n. sp.** (p. 32), *A. pilistriatum* **n. sp.** (p. 32), *A. congestum* **n. sp.** (p. 33) u. *A. vertebrale* **n. sp.** (p. 34) Australien, *A. microscopicum* **n. sp.** (p. 35) u. *A. Tasmanicum* **n. sp.** (p. 35) Tasmanien, *A. nigrosuturale* **n. sp.** (p. 36) Australien.

Subfam. *Rhinomacerides.*

Auletes melanocephalus Er., *A. filirostris* Pasc., *A. nigritarsis* Pasc., *A. minor* Lea *A. melaleucae* Lea, *A. punctipennis* **n. sp.** (p. 38) Tasmanien, *A. puncticollis* **n. sp.** (p. 39) Australien, *A. bryophagus* **n. sp.** (p. 39) Tasmanien, *A. sobrinus* **n. sp.** (p. 40) u. *A. aterrimus* **n. sp.** (p. 40) Australien, *A. imitator* **n. sp.** (p. 41), *A. inconstans* **n. sp.** (p. 41), *A. subcalceatus* **n. sp.** (p. 42), *A. variicollis* **n. sp.** (p. 43) u. *A. decipiens* **n. sp.** (p. 43) Tasmanien.

Subfam. *Haplonycides.*

Haplonyx scolopax Pasc., *H. ustipennis* Pasc., *H. modicus* **n. sp.** (p. 44), *H. latus* **n. sp.** (p. 45), *H. mucidus* **n. sp.** (p. 46), — *H.* (*Aolles*) *variegatus* **n. sp.** (p. 47), *H. moestus* **n. sp.** (p. 48), *H. puncticollis* **n. sp.** (p. 49) u. *H. minimus* **n. sp.** (p. 49) Australien.

Subfam. *Zygopides.*

Metialma Australiae **n. sp.** (p. 50) Australien.

Mecopus tipularis Pasc., *M. Macleayi* **n. sp.** (p. 51) u. *M. pictus* **n. sp.** (p. 52) Australien.

Temialma **n. gen.** (p. 53), *T. suturalis* **n. sp.** (p. 54) Australien.

Lamitema **n. gen.** (p. 55), *L. decipiens* **n. sp.** p. 55) Australien.

Agametis bifasciata **n. sp.** (p. 56) Australien.

Phaunaeus **n. gen.** (p. 57), *Ph. longirostris* **n. sp.** (p. 58) Australien.

2. Lea: Australian and Tasmanian Coleoptera inhabiting nests of ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 225.

Fam. *Curculionidae.*

Tasmanica myrmecophila Lea.

Perkins: Fauna Hawaiiensis Col. IV. Fam. *Curculionidae* p. 650—656.

Rhyncogonus Sharpii **n. sp.** (p. 650) u. *Rh. simplex* **n. sp.** (p. 651) Molokai, *Rh. extraneus* **n. sp.** (p. 651), *Rh. oleae* **n. sp.** (p. 652) u. *Rh. fuscus* **n. sp.** (p. 652) Oahu.

Pantomorus Fulleri Horn (*Aramigus*).
Acalles pusillissimus **n. sp.** (p. 653) Oahu.
Nesotocus Giffardii **n. sp.** (p. 654) Oahu.
Oodemas parallelum Perk., *Oo. halticoides* Bl., *Oo. robustum* Bl., *Oo. solidum* **n. sp.** (p. 654) Maui, *Oo Hawaiiense* **n. sp.** (p. 55) Hawaii.
Orothreptes callithrips Perk. — *Pentarthrum Blackburnii* Sh. — *Pseudolus hospes* Perk.

Petri: Ein neuer zentralasiatischer *Liparus* nebst einer Übersicht der in meiner Sammlung befindlichen *Liparus*-Arten des Subgenus *Trysibius* Schönh. D. ent. Z. 1910 p. 561—566.

Liparus Ol. (2 subg. p. 564).

Liparus (*Trysibius* Sch.) 6 Arten (p. 564—566): *L. punctipennis* Brull., *L. striatopunctatus* **n. sp.** (p. 561, 565), *L. tenebrioides* Pall. mit var. *sulcifrons* **n. var** (p. 566[1]) Caucasus, *L. graecus* Brull., *L. Olivieri* Sch. (*tenebrioides* Ol.).

Schilsky: Küster, Käfer Europas. 46. 1910. Monographie der Gattungen *Metallites* und *Polydrosus*, die zunächst dichotomisch unterschieden werden (p. 9), dann folgt eine ebensolche Unterscheidung für die 12 Untergattungen und 99 Arten, (p. L—YY) denen, nach ausführlichen Einzelbeschreibungen (p. 1—99), um die heilige Zahl 100 zu retten, noch ein *Brachypterus* als Verunzierung der hübschen Arbeit, zugesellt wurde.

Metallites Germ. 3 subg. (p. G—H.): 14 Arten (p. L—Q): *M.* (*Leucodrosus*) *Mariae* Faust (*fulvus* Stierl.), *M. Sicanus* Chevr., *M. tibialis* Sch. (*cylindricollis* Sch.) mit var. *robustus* Stierl., *M. intermedius* Löden, — *M.* (*Chaerodrys*) *setifrons* Duval, — *M.* (i. sp.) *Pirazzolii* Stierl., *M. scutellaris* Chevr. (*viridipubens* Mars.), *M. elegantulus* Sch. mit var. *signatus* Stierl., var. *modestus* Stierl. (*pistaciae* Kiesw.), *M. anchoralifer* Chevr. mit var. *rutilipennis* Stierl., var. *pruinosus* Chvr., *M. impar* Gozis, (*mollis* Germ.[2]) mit var. *vranicensis* Rttr., *M. marginatus* Steph. (*ambiguus* Schönh., *Iris* Stierl.), *M. atomarius* Ol. (*laricis* Chevr.) mit var. *geminatus* Chevr. und var. *melanopus* **n. var.** (p. 12), *M. parallelus* Chvr., *M. subnotatus* **n. sp.** (p. Q, 14) Calabrien.

Polydrosus 9 subg. (p. H—K), 85 Arten (p. S—YY): *P.* (*Conocetus*) *Kahrii* Kirsch (*gentilis* Bertol., *baldensis* Stierl.) mit var. *Florentinus* Chvr. (*Siculus* Desbr.), *P. grandiceps* Desbr. (*Libanicus* Desbr.), *P. Baudii* Faust, *P. marcidus* Kiesw. (*gracilis* Stierl.) mit var. *dubius* **n. nom.** (p. 18) für *P. bardus* Desbr. nec Sch., *P. Calabricus* Faust, *P. femoratus* Stierl., *P. angustus* Lucas (*virens* Kiesw., *rotundicollis* Desbr.), *P. gracilicornis* Kiesw. (*graecus* Stierl., *bardus* Sch. ?), *P. cylindricollis* Desbr., *P. Stierlinii* **n. sp.** (p. V, 24) Attica, — *P.* (*Tylodrosus*) *viridicinctus* Schönh. mit var. *Viertlii* **n. var.** (p. 25), *P. elegans* Reitt. mit var. *gilvipes* **n. var.** (p. 26), *P. pterygomalis* Schönh. (*mixtus* Stierl.) mit var. *cuprifulgens* **n. var.** (p. 27), *P. Caucasicus* Desbr., *D. obesulus* Faust mit var. *obscuripes* **n. var.** (p. 29), *P. coruscus*

---

[1]) Die var. scheint neu zu sein, obgleich es nicht gesagt wird.

[2]) Die Art muss natürlich *mollis* Germ. heissen, denn *Polydrosus mollis* Stroem gehört ja jetzt, nach Schilsky's Nachweis, zu einer anderen Gattung.

Germ. (*herbeus* Sch., *xanthopus* Goz., *orientalis* Desbr.), *P. ligurinus* Sch., *P. flavipes* Deg. (*ochropus* Gm.), *P. analis* **n. sp.** (p. Y, 33) Tibet, — *P.* (*Eustolus*) *brevicollis* Desbr., *P. xanthopus* Sch. (*Martinezii* Perez), *P. impressifrons* Schönh. (*angustipennis* Stierl., *Hispanicus* Desbr.) mit var. *flavovirens* Sch., var. *rubens* Stierl., var. *funicularis* **n. var.** (p. 36) Thüringen, var. *curtirostris* Goz. und var. *Reyi* Goz., *P. interstitialis* Perr. (*aceris* Chvr.), *P. dilutus* Motsch. (*pallidiventris* Desbr., *curtulus* Bris.), P. *Turanensis* Faust, *P. Alaiensis* Faust, *P. obliquatus* Faust, *P. Dohrnii* Faust (*marmoreus* Reitt.), *P. Kiesenwetteri* Faust, *P. virginalis* Faust, *P. Faillae* Desbr., *P. Bohemanii* Kiesw. mit var. *dichrous* Fairm. und var. *purpureus* Stierl., *P. prasinus* Oliv. (*planifrons* Sch., *Bohemanii* Goz., *alpinus* Stierl.), *P. alveolus* Desbr., *P. griseomaculatus* Desbr., *P. cervinus* L. (*griseo-aeneus* Deg., *iris* F., *capricola* Stierl., *grisescens* Rey., *cinereus* Rey, *obscurus* Rey, *Ballionis* Lindem.) mit var. *maculosus* Herbst, var. *melanotus* Steph. (*capricola* Stierl.), *P. pilosus* Gredl. (*binotatus* Thoms., *melanosticus* Chevr., *avernicus* Desbr., *nodulosus* Chevr., *Peragallonis* Desbr.) mit var. *Italicus* **n. var.** (p. 51), *P. pilosellus* Chevr. (*mollis* Sch., *villosulus* Chvr., *alompus* Gozis), *P. Korbii* Stierl., *P. luctuosus* Desbr., *P. inustus* Germ. (*vilis* Schönh.) mit var. *picticornis* Reitt., *P. pilifer* Hochh. (*piliferus* Stierl., *prasinus* Reitt.) mit var. *Talyschensis* Reitt. var. *Virbius*, *P. Ponticus* Faust (*Delagrangei* Desbr., *pseudocurvinus* Desbr., *P. annipes* Brull. mit var. *Schönherrii* Faust, var. *secretus* Faust, var. *nigripes* **n. var.** (v. 58) und var. *tibiellus* Desbr., *P. subglaber* Desbr. mit var. *variegatus* Desbr., *P. deplanatus* **n. sp.** (p. H H, 60) Syrien, *P. astutus* Schönh. (*Starkii* Reitt.), *P. confluens* Steph. (*chrysomela* Sch., *perplexus* Sch. mit var. *atripes* **n. var.** (p. 62) u. var. *rubi* Stierl., *P. fuscoroseus* Desbr. (*roseus* Tourn., *confusus* Desbr.) mit var. *cinctus* Desbr., *P. Bedelii* Stierl., *P. pallipes* Luc., *dorsalis* Stierl., *deliciosus* Tourn.) mit var. *Vaucheri* Desbr. und var. *erubescens* Stierl., *P. chrysocephalus* Chvr. mit var. *nigrofemoratus* **n. var.** (p. 66), — *P.* (*Thomsoneonymus*) *dorsualis* Sch. mit var. *abbreviatus* Desbr., *P. Juniperi* Desbr. (*amplicollis* Desbr.), *P. Neapolitanus* Desbr., *P. jucundus* Mill., *P. lateralis* Sch., *P. Raverae* Jol., *P. frater* Rott. (*Emeryi* Desbr.) mit var. *Solarii* **n. var.** (p. 73), *P. sericeus* Schall., *P. thalassinus* Sch. (*pulchellus* Stierl., *Merklii* Kaufm.), — *P.* (*Chlorodrosus*) *Abeillei* Desbr., *P. amoenus* Germ. mit var. *Hopffgartenii* Stierl. und var. *Castiliensis* Dan., *P. Sibiricus* Hochh., — *P.* (*Piezocnemus*) *Pedemontanus* Chevr. (*maritimus* Dan.), *P. paradoxus* Stierl., *P. chaerodrysius* Gredl. (*Carinthiacus* Dan.), — *P.* (*Eudipnus*) *mollis* Stroem (*micans* Fbr.) mit var. *rubens* Stierl., var. *cupreus* **n. var.** (p. 82) und var. *chlorophanus* Westh., *P. cocciferae* Kiesw. mit var. *Creticus* Kies., *P. brevipes* Kiesw. (*Karamani* Stierl., *subpilosus* Desbr.) mit var. *rufescens* Stierl., — *P.* (*Metadrosus* **n. subg.** p. K) *Manteronis* Sol., *P. Scidlitzii* **n. sp.** (p. SS) Naxos, *P. bellus* Kr., (*elegans* Faust), mit var. *convexifrons* Desbr., *bellus* Faust, *P. Moricei* Pic, *P. tonsus* Desbr. (*insignis* Dan.), *P. cressius* Pic, *P. Schwiegeri* Reitt., *P. Bythinicus* Dan. (*Korbii* Reitt., *Bodemeyeri* Reitt.), *P. Reitteri* Stierl. (*pictus* Stierl.), *P. ruficornis* Bonsd. (*fulvicornis* Fbr., *intermedius* Zett., *fasciatus* Goz. (*Penninus* Brem.), *P. undatus* Fbr. (*tereticollis* Bonsd., *albofasciatus* Hbst., *seleneus* Marsh.) mit var. *niveopictus* Reiche und var. *uniformis* Stierl., *R. leucaspis* Sch. (*Damryi* Desbr.) mit var. *dubius* **n. var.**

(p. 96) und var. *suturellus* Chevr., *P. picus* Fbr. (*ornatus* Hrbst.) mit var. *Dalmatinus* **n. var.** (p. 97), *P. sparsus* Sch., *P. rufulus* Hochh. (*Reitteri* Kirsch.).

Ssuworow: Übersicht der bekannten und neueren Arten der Gattung *Deracanthus* Schoenh. Rev. russ. d'Ent. X. p. 282—292.

Deracanthus (*Odontocnemus* Zubk.) *Solskyi* Fst., *D. Fischeri* Lubk., *D. Faustii* **n. sp.** (p. 283) Semiretsch, *D. Karelinii* Sch., *D. Grumii* **n. sp.** (p. 284, 293), *D. Inderiensis* Pall., *D. grandis* Motsch., — *D.* (i. sp.) *Sibiricus* Thunb., *D. hamifer* **n. sp.** (p. 285) Semiretsch, *D. hololeucus* Fald., *D. mucidus* Sch., *D. pulchellus* Sch., *D. Faldermannii* Fald., *D. Pallasii* Fst., *D. Semenowii* Fst., *D. hastatus* **n. sp.** (p. 287) Turkestan, *D. Potaninii* Fst., *D. Jakovlevii* Suw. mit var. *Kozlovii* Suw., *D. Tianschanskyi* Suw., *D. Turfanus* Suw., *D. Kukunorensis* **n. sp.** (p. 290) Thibet, *D. Roborowskii* **n. sp.** (p. 290) Thibet, *D. Jacobsonis* Suw., *D. Komarowii* Fst., *D. costatus* Heyd., *D. Mongolicus* **n. sp.** (p. 292) Mongolei.

Einzelbeschreibungen.

Acalles siehe Champion pag. 307, Perkins pag. 309.

Acallorneuma Mainardii Solar. 1908 druckte wiederholt ab **Porta** (Riv. Col. Ital. VIII p. 67), *A. Doderonis* Sol. 1908 (p. 67).

Acanthobrachium costatum **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69. p. 218).

Acantholophus, Agametis siehe Lea pag. 308.

Alatidotasia **n. gen. Lea** (Deutsch. Ent. Zeit. 1910 p. 523), *A. rubriventris* **n. sp.** (p. 524) Australien.

Anchithyrus trimastus **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 29 fig. 6, 6a) Papua.

Ancuma erubescens **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 68) Neu-Seeland.

Anthonomus siehe Champion pag. 306.

Aoplocnemis armipennis **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 505) Australien.

Apatorhynchus siehe

Apion (*Metap.*) *Breitii* **n. sp. Wagner** (Bull. Soc. Sci. Bukarest 19. 1910. p. 944) Rumänien und Krimm, — *A.* (*Ceratop.*) *catenulatum* Wagn. var. *Rumanicum* **n. var.** (p. 944), *A. Beckeri* Desbr. ♂, *A. Montandonis* Dbrs. ♂ (p. 946). — *A.* (*Taeniap.*) *urticarium* Hrbst. var. *signatum* **n. var.** (p. 945) Rumänien. *A.* (*Exap.*) *elongatulum* Dbrs. mit var. *Liguricum* Solar. und var. *vittigerum* **n. var.** (p. 947) Rumänien. — *A.* (*Rhinapion*) *Peringueyi* **n. sp. Béguin-Billecoq** (Ann. S. Afr. Mus. Cape Town. 5. p. 431) Mozambique, *A. hirtissimum* **n. sp.** (p. 431) Kapkolonie, *A. eximium* **n. sp.** (p. 432) Kapkolonie. — *A. turbidum* **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 513) Australien, *A. Australasiae* **n. sp.** (p. 514) Swansea, *A. cylindrirostre* **n. sp.** (p. 514) Australien. — *A. Breyeri* **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 215) u. *A. Bolivianum* **n. sp.** (p. 216) Bolivien. — *A. Prosopidis* **n. sp. Kieffer & Jörgensen** (Centr. Bakter. Abt. 2. 27. p. 418). — *A. cantianum* Wagn. (*brevicorne* Schils.) übersetzte ins Englische **Champion** (Ent. Mag. 46 p. 188). — Siehe auch Lea pag. 308.

Arachnopus basalis **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 22), *Ar. effigies* **n. sp.** (p. 33, fig. 4), *A. scabiosus* **n. sp.** (p. 33), *A. patronoides* var. *bicolor* **n. var.** (p. 34) u. *A. Papua* **n. sp.** (p. 34) Papua.

Araeoscapus fasciculatus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 62), *A. mucronatus* **n. sp.** (p. 63), *A. punctipennis* **n. sp.** (p. 63) Neu-Seeland.

Arammichnus siehe *Otiorhynchus.*

Argentinorhynchus **n. gen. Brèthes** (An. Soc. Argent. 69. p. 211), *A. Breyeri* **n. sp.** (p. 211) Argentinien.

Aroaphila suturalis **n. sp. Heller** (Wien. Ent. Seit. 1910 p. 181) Neu-Guinea.

Asytesta rata **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 29) Papua.

Auletes siehe Lea pag. 308.

Balanerhinus **n. g. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 510), *B. problematicus* **n. sp.** (p. 511) N. S. Wales.

Balaninus rectus Say u. *quercus* besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910 p. 114), *B. hariolus* **n. sp.** (p. 114) Indiana, *B. cylindricollis* **n. sp.** (p. 115) Tennessee, *B. cuneatus* **n. sp.** (p. 115) West-Virginia, *B. quercus* var. *sparsellus* **n. var.** (p. 116) New Jersey, *B. rectus* Say (p. 116) West-Virginien, *B. auriger* **n. sp.** (p. 117) mit var. *mollis* **n. var.** (p. 118) Arizona, *B. strigosus* **n. sp.** (p. 118) Arizona, *B. algonquinus* **n. sp.** (p. 118) Indiana, *B. acuminatus* **n. sp.** (p. 119) Arizona, *B. setosicornis* **n. sp.** (p. 119) West-Virginia, *B. macilentus* **n. sp.** (p. 120) West-Virginia, *B. perexilis* **n. sp.** (p. 120) New Jersey, *B. proprius* **n. sp.** (p. 121) Indiana, *B. timidus* **n. sp.** (p. 121) Texas, *B. Jowensis* **n. sp.** (p. 122) Jowa, *B. Virginicus* **n. sp.** (p. 123) West-Virginia, *B. auctus* **n. sp n. sp.** (p. 125) West-Virginia, *B. parvicollis* **n. sp.** (p. 125) New-Jersey, *B. Utensis* **n. sp.** (p. 126) und *B. tubulatus* **n. sp.** (p. 126) Utah, *B. Occidentis* Lec., *uniformis* Horn, *baculi* Chitt. u. *Victoriensis* besprochen (p. 127—128).

Balearicola Sem. 1909 = *Bradyclonetus* Schauf. (*Bradycinctus* Schauf. ol.) nach **Schaufuss** (D. ent. N. Bibl. I. p. 34).

Baris subferruginea **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 201) Sardinien, *B. Suworowii* **n. sp.** (p. 201) Transbaicalien. — *B. Lepidii* var. *monticola* Solar. 1908 druckte wiederholt ab **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 68).

Belus acanthopterus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 512) N. S. Wales. — *B. ursus* **n. sp. Froggatt** (Agric. Gaz. N. S. W. 21. 1910. p. 469[1]) Neu-Südwales, *B. hirsutus* (tab. fig. 4).

Brachyolus silvaticus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 61) Neu-Seeland.

Brachysomus siehe *Platytarsus.* — *Bubaris* siehe Lea pag. 308.

Bradyclonetus siehe *Balearicola.*

Calandra Sechellarum **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 p. 46). — Siehe auch Champion pag. 305.

Camptorhinus Brullei Sch. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V. p. 45).

Cassythicola **n. g. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 507), *C. rotundata* **n. sp.** (p. 507) Australien, *C. longirostris* **n. sp.** (p. 508) Australien.

Catholethrus silvestris **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 S. 45) Seychellen.

Catoptes constrictus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 60) Neu-Seeland.

Ceratopus siehe Champion pag. 306.

---

[1]) Die Art trägt zwar den Autornamen „Lea", es ist aber gar nicht zu ersehen, ob auch die Beschreibung von Lea stammt und muss daher Froggatt als Autor betrachtet werden. Die Art ist wahrscheinlich auf der nicht nummerierten Tafel (fig. 4) abgebildet, hier aber *Belus hirsutus* genannt. Ein ausgezeichnetes Beispiel der Werthlosigkeit von Abbildungen für die Nomenklatur.

Cercidocerus X-rubrum **n. sp. Desbrochers** (Ann. Belg. 54. p. 132) Philippinen.
Cercopeus Artemisiae **n. sp. Pierce** (Journ. Econ. Ent. III p. 365) Montana.
Ceutorhynchus Zurlo var. *subobscuricolor* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 34) Algier. — *C. chlorophanus* Roug. unterschied von *C. ignitus* Germ. **Kaufmann** (Rov. Lap. XVII p. 69, 127). — *C. Lesquerellae* **n. sp. Pierce** (Journ. Econ. Ent. III p. 366) Texas.
Chaerodrys, 5 Synonyme **Schilsky** (Deut. ent. Z. 1910 p. 292). — Siehe auch *Polydrosus* u. Schilsky pag. 309.
Chalcocybebus aspericollis **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden 13. No. 3 p. 27) Papua.
Chalcodermus aeneus Sch. beschrieb **Ainslie** (U. S. Dep. Agr. Bur. Ent. Bull. 1910 85. P. VIII p. 132 fig. 67a).
Chlorodrosus siehe Schilsky pag. 310.
Cholus siehe Champion pag. 306.
Coelides Cardui Hrbst. u. *fuliginosus* Marsh. besprach **Newbery** (Ent. Mag. 46 p. 231).
Colposternum **n. gen. Heller** (Wien. ent. Z. 29. p. 191) *malachiticum* **n. sp.** (p. 192), *C. laticolle* **n. sp.** (p. 193, fig. 6) u. *C. subalatum* **n. sp.** (p. 194) Salomonsinseln.
Conocetus, 5 Synonyme **Schilsky** (D. ent. Z. 1910 p. 291—292). — Siehe auch Schilsky pag. 309.
Conotrachelus Breyeri **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 218), *C. seminebulosus* **n. sp.** (p. 219), *C. lateralis* **n. sp.** u. *C. apicirostris* **n. sp.** (p. 270) Bolivien.
Coptorhynchus Gestroris Pasc. besprach **Lea** (Deut. ent. Z. 1910 p. 154).
Cratosomus siehe Champion pag. 307.
Cryptorhynchus Breyeri **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Argent. 69 p. 223), *Cr. nitidulus* **n. sp.** (p. 223) u. *Cr. crucifer* **n. sp.** (p. 224) Bolivien.
Cubicorhynchus maculicollis **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 163), *C. maculatus* Macl. mit var. *brevipes* **n. var.** (p. 165) Australien, *C. morosus* Boi., *C. calcaratus* Macl. (*sepidioides* Macl.). — Siehe auch Lea pag. 308.
Cyamobolus obliquatus **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden 13. No. 3 p. 30, fig. 5) Papua.
Cycloterinus **n. gen. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 p. 41), *C. foveatus* **n. sp.** (p. 42), *C. humeroalatus* **n. sp.** (p. 42), *C. ampliatus* **n. sp.** (p. 43) Seychellen.
Cycloterodes **n. gen. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 p. 44), *C. Sechellarum* **n. sp.** (p. 44) Seychellen.
Deracanthus siehe Ssuworow pag. 311.
Dialeptopus siehe Lea pag. 308.
Diathetes planus **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 36) Papua.
Discophorus adspersus **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Argent. 69 p. 224) Missiones.
Eiratus nitirostris **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 65) Neu-Seeland.
Elaeagna squamebunda Pasc. besprach **Froggatt** (Agric. Gaz. Sydney 21. 1910 p. 468, tab. fig. 3).
Elytrocheilus albovittatus **n. sp. Heller** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 183) Neu-Guinea, *E. subcoeruleatus* **n. sp.** (p. 184) und *E. rhinoceros* **n. sp.** (p. 185 fig. 1) Louisiaden - Archipelagus, *E. validus* **n. sp.** (p. 186 fig. 2) Archipelagus d'Entrecasteaux.

Epicaerus lepidotus **n. sp. Pierce** (Journ. Econ. Ent. II p. 360) Texas.
Epipolaeus Kricheldorffii **n. sp. Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 56) Asturien.
Erethisthes bifasciatus **n. sp. Desbrochers** (Ann. Belg. 54. p. 131) Brasilien. — Siehe auch Champion pag. 306.
Ethemaia adusta Pasc. besprach **Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 171).
Etheophanus striatus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 69) Neu-Seeland.
Eubulus, siehe Champion pag. 306.
Eucossonus antennalis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 70), *B. discalis* **n. sp.** (p. 71) Neu-Seeland.
Eudipnus Koramani Stierl. = *brevipes* Kiesw. ♂ nach **Schilsky** (D. ent. Z. 1910 p. 292). — Siehe auch Schilsky pag. 310.
Eugnoristus Braueri **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910 p. 47) Seychellen.
Euhackeria **n. g. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 509), *E. insignis* **n. sp.** (p. 509) N. S. Wales.
Eupagoderes nivosus **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 39. p. 190, 193) u. *E. marmoratus* **n. sp.** (p. 191, 193) Arizona, *E. aridus* **n. sp.** (p. 192, 194) u. *E. mortivallis* **n. sp.** (p. 192, 194) Californien, dich. Tab. über 14 Arten (p. 193—194), Unterschied von *Ophryastes* (p. 190).
Eupholus albofasciatus **n. sp. Heller** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 182) Neu-Guinea. — *Eu. humeridens* var. *Prasinus* **n. var. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 25) Kaniberge.
Eurychirus bituberculatus Wath. besprach **Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 171). — Siehe auch Lea pag. 308.
Eustolus, 11 Synonyme **Schilsky** (D. ent. Z. 1910 p. 292). — Siehe auch Schilsky pag. 309.
Exophthalmida planirostris **n. sp. Heller** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 180) Salomons-Inseln.
Gasterocercus longimanus **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg.ent 69. p. 222) Missiones.
Geraeus, Gerstaeckeria siehe Champion pag. 307, 306.
Gymnetron tetrum var. *rufescens* **n. var. Löden** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 172) Italien. — *G. Saladense* Pic. u. *G. laterufum* Pic besprach **Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 154).
Hamaba **n. gen. Casey** (Canad. Entom. 1910 p. 131), *H. Bahamensis* **n. sp.** (p. 131) Bahamainseln, *H. dispersa* (p. 131) Bahamainseln.
Haplonyx unidentatus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 515) Adelaide, *H. nasutus* **n. sp.** (p. 516) Adelaide, *H. niveodispersus* **n. sp.** (p. 517) Australien, — *H.* (*Aolles*) *longirostris* **n. sp.** (p. 518) u. *H. orbiculatus* **n. sp.** (p. 519) Australien, *H. uniformis* Lea (p. 519). — Siehe auch Lea pag. 308.
Heterobothroides **n. gen. Brèthes** (An. Soc. Argent. 69. p. 225), *H. Breyeri* **n. sp.** (p. 225) Bolivien.
Hilipinus, Hilipomimus, Hilipomorphus Hilipus siehe Champion pag. 306, 307.
Homalonotus fasciatus **n. sp. Desbrochers** (Ann. Belg. 54. p. 131) Brasilien.
Hoplocopturus siehe Champion pag. 307.
Hygrochus cordipennis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 59) Neu-Seeland.
Idotasia similis **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden 13. No. 3 p. 35) Papua.
Ileomus siehe Champion pag. 306.
Imaliodes edentatus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 523) Australien.
Ischiomastus siehe Champion pag. 306.

Kietana **n. gen. Heller** (Wien. ent. Z. 29. p. 195) *episomoides* **n. sp.** (p. 196, fig. 7) Salomons-Inseln.

Lachnaeus bidentatus **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 19) Ägypten, *L. Clainpanainii* Bed. = *L. bidentatus* Pic (p. 42). — Siehe auch *Larinus.*

Laemosaccus siehe Champion pag. 306.

Lamitema siehe Lea pag. 308.

Larinus (*Lachnaeus*) *Clainpanainii* **n. sp. Bedel** (Bull. Soc. Ent. Egypt. III. p. 14) Ägypten.

Lepidocricus **n. gen. Pierce** (Journ. Econ. Ent. III p. 362), *L. Herrickii* **n. sp.** (p. 362) Mississippi.

Leptops obesus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 155) und *L. vacillans* **n. sp.** (p. 156) Queensland, *L. iliacus* Pasc.

Leucodrosus fulvus Stierl. = *L. Mariae* Fst. nach **Schilsky** (Deut. ent. Z. 1900 p. 291). — Siehe auch Schilsky pag. 309.

Limnobaris jucunda **n. sp. Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 202) und *L. albosparsa* **n. sp.** (p. 203) Ussuri. — *Liparus* siehe Petri pag. 309.

Lixus terminalis **n. sp. Lea** (Deutsch. Ent. Zeit. 1910 p. 505) N. S. Wales. — Siehe auch Champion pag. 306.

Loceptes **n. gen. Casey** (Canad. Entom. 1910 p. 130), *L. recessus* **n. sp.** (p. 130) Oklahoma.

Lophotus Bovici **n. sp. Desbrochers** (Ann. Belg. 54. p. 127, 129) u. *L. opaculus* **n. sp.** (p. 127, 129) Chile, *L. fasciatus* Boh. (p. 127), dichot. Tab. der (13) Arten von *Lophotus* Sch. (p. 128—129), L. *strumosus* Ol. = *vitulus* p. (130).

Lyperobates Waterworthii **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 57), *L. carinifer* **n. sp.** (p. 58), *L. arderis* **n. sp.** (p. 59) Neu-Seeland.

Macracalles siehe Champion pag. 307.

Mascarauxia cyrtica Desbr. wiederholte **Hustache** (Ech. 26 p. 35).

Mecinus erythrocerus **n. sp. Abeille** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 83) Jura.

Mecocorynus 5 Arten (p. 199—200): *M. varipes* Wied., *M. humerosus* Fairm., *M. loripes* Chevr., *M. cristatus* Roel., *M. quadraticollis* **n. sp.** (p. 202 fig.) Kamerun.

Mecopus rufipes Heller beschrieb **Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 524), *M. tenuipes* Pasc. ?, *M. sobrinus* **n. sp.** (p. 525) Australien. — Siehe auch Lea pag. 308.

Merimnetes siehe Lea pag. 307.

Mesocordylus Breyeri **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 227) Bolivien. — Hierher auch Champion pag. 305.

Metadrosus siehe Schilsky pag. 310.

Metallites subnotatus Schils. 1910 druckte wiederholt ab **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 127), *M. atomarius* var. *melanopus* Schls. 1910 (p. 128). — *M. Dasuryi* Desbr. = *Polydr. leucaspis* Sch. nach **Schilsky** (D. ent. Z. p. 292). — Siehe auch Schilsky pag. 309.

Metialma siehe Lea pag. 308. — *Mesriophiloides* siehe Champion pag. 307.

Miarus 6 Arten **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 142—144): *M. erebus* **n. sp.** (p. 143) Mexico, *M. hispidulus* Lec., *M. consuetus* **n. sp.** (p. 143) Kansas, *M. puritanus* **n. sp.** (p. 144) und *M. nanus* **n. sp.** (p. 144) Massachusetts, *M. Illini* **n. sp.** (p. 144) Illinois, *M. hispidulus* Reitt. collidiert mit *M. hispidulus* Lec. (p. 144).

Micrelus Ericae Gyll. besprach **Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 154).

Microtychius s. *Tychius*. u. Champion pag. 306. — *Mythites* s. Lea pag. 308.

Neochyromera **n. gen. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden 13. No. 3. p. 27), *N. turbans* **n. sp.** (p. 28 fig. 3) Papua.

Neogeobyrsa **n. gen. Brèthes** (Ann. Soc. Arg. 69 p. 214), *N. fulvipes* **n. sp.** (p. 214) Bolivien.

Neomerimnetes siehe Lea pag. 307.

Neomelanterius subtuberculatus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 520) N. S. Wales.

Nesotocus siehe Perkins pag. 309.

Ocladius subtuberculatus **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 95) Mozambique.

Odontocnemus siehe *Deracanthus*.

Omias Asiaticus **n. sp. Formanek** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 242) Kleinasien. — *O. fulgidus* Form. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 150).

Onesorus conifer **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 160) Australien.

Oodemas siehe Perkins pag. 309.

Opalocetus **n. nom. Desbrochers** (Ann. Belg. 54 p. 126) für *Peltophorus* Sch. nec ?[1])

Ophryastes siehe *Eupagoderes*.

Orchestes rufus Schrank. mit var. *unicolor* **n. var. Löden** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 172 „*Rhynchaenus*") Italien.

Orothreptes siehe Perkins pag. 309. — *Orthognathus* siehe Champion p. 305.

Orthoporopterus **n. gen. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 521), *O. elongatus* **n. sp.** (p. 522) N. S. Wales.

Otidocephalus Spegazzinii **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 216) Argentinien.

Otiorhynchus Mazurae **n. sp. Formanek** (Ent. Bl. 1910 p. 17) Siebenbürgen. — *O.* (*Arammichnus*) *brevinasus* **n. sp. Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 273) Persien. — *O. Segmentis* Reitt. stimmt nicht mit der Beschreibung des *O. lutosus* Stierl. nach **Reitter** (Wien. ent. Z. 29. p. 143). — *O. humilis* Germ. = *O. velutinus* Germ. nach **Hubenthal** (Deut. ent. Z. 1910 p. 149). — *O. Rhacusensis* var. *minutesquamosus* Solar. 1908 druckte wiederholt ab **Porta** (Riv. Col. ital. VIII p. 61), *O. Luigionii* Sol. 1908 (p. 62), *O. Garibaldinus* Sol. 1908 (p. 63), — *O.* (*Troglorhynchus*) *microphthalmus* Sol. 1908 (p. 64), *O. Leonii* Sol. 1908 (p. 65). — *O. auropunctatus* Gyll. besprochen **Champion** & **Lloyd** (Ent. Monthl. Mag. XXI p. 2 tab. I fig. 2).

Oxyops nodicollis **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 167) Queensland, *O. amplipennis* **n. sp.** (p. 167), *O. posticalis* **n. sp.** (p. 168) Australien, *O. soror* **n. sp.** (p. 169) Australien, *O. modesta* Lea.

Paedaretus rufulus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 65) Neu-Seeland.

Pantomorus siehe Perkins pag. 308.

Pantoteles siehe Champion pag. 307.

Paraceratopus **n. gen. Brèthes** (Am. Soc. Arg. 69 p. 217), *P. Sphaeralceae* **n. sp.** (p. 217) Süd-Amerika.

Parosphenogaster Ottonis **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 26) Papua.

---

[1]) Der neue Name ist überflüssig, denn *Peltophorus* collidirt nicht mit *Peltophora* Burm. nach Champion (ibid. p. 211).

Paratychius siehe *Tychius.*

Parazygops atridorsum **n. sp. Desbrochers** (Ann. Belg. 54. p. 125) Amazonien (?), *P. octomaculata* **n. sp.** (p. 125) Nicaragua. — *P. octomaculata* Desbr. = *Zygops amoenula* nach Champ. **Champion** (Ann. Soc. ent. Belg. 54. 1910. p. 211).

Peltophorus siehe *Opalocetus.* — *Pentarthrum* siehe Perkins pag. 309.

Peripagis robustus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 157) Queensland, *P. V-album* **n. sp.** (p. 157 „*V-albus*" err. typ.) N. S. Wales.

Peritelus inviridis Pic wiederholte **Fuente** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 182).

Perperus tuberculatus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 166) Viktoria.

Phace siehe Champion pag. 307.

Phacepholis pallida **n. sp. Pierce** (Journ. Econ. Ent. III p. 363) Texas.

Phaedropholus **n. gen. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 66), *Ph. O'Connorii* **n. sp.** (p. 67) Neu-Seeland.

Phaunaeus siehe Lea pag. 308.

Pholicodes Theresae **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 82) Syrien. — Siehe auch *Thylacites.*

Phraotes mammillatus **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 25) Papua.

Phrynixus longulus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 61) Neu-Seeland.

Phrynoides siehe Champion pag. 305.

Phyllobius sinuatus Fbr. besprach **Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 154).

Phyllodytes irregularis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 64) Neu-Seeland.

Phytonomus murinus Journ. Econ. Ent. III p. 459—470 tab. 1—12.[1])

Piezocnemus Carinthiacus Dan. = *P. chaerodrysius* Gredl. nach **Schilsky** (D. ent. Z. 1910 p. 292). — Siehe auch Schilsky pag. 310.

Piazorhinus thoracicus **n. sp. Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 128) Florida.

Platyomida caudata **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 54), *P. humeralis* **n. sp.** (p. 55), *P. tibialis* **n. sp.** (p. 56) Neu-Seeland.

Platytarsus dispar **n. sp. Penecke** (Wien. ent. Z. 29. p. 245 *Brachysomus*) Bukowina.

Polydrosus (*Metadrosus*) *Pliginskii* **n. sp. Reitter** (Ent. Bl. 1910 p. 274) Krim. — *Polydrosus,* 15 Synonym. **Schilsky** (D. ent. Z. 1910 p. 291, 292). — *P. crassius* Pic besprach **Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 154). — *P.* (*Chaerodrys*) *hirsutipennis* var. *sulcatirostris* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 2) Adana, *P. Augustalisi* **n. sp.** (p. 2) Trapezunt. — *P. viridicinctus* var. *Viertlii* Schlsk. 1910 wiederholte **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 128), *P. elegans* var. *gilvipes* Schls., *P. pterygomalis* var. *cuprifulgens* Schlsk., *P. pilosus* var. *Italicus* Schls., *P. frater* var. *Solarii* Schlsk., *P. leucaspis* var. *dubius* Schlsk. (p. 128). — *P. chrysomela* Ol. u. *P. conflueus* Steph. besprach **Champion** (Ent. Mag. 46. p. 279). — *P.* (*Thomsoneonymus*) *splendens* Solar. 1908 druckte wiederholt ab **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 66). — Siehe auch Schilsky pag. 309.

Polyphrades nitidilabris Germ. besprach **Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 161), *P. fortis* Blackb. (p. 161).

Probastactes **n. gen. Bréthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 208), *Pr. quadrispinosus* **n. sp.** (p. 209) Bolivien.

---

[1]) Der Autor der Arbeit scheint nicht genannt zu sein. (Sharp p. 249).

Prodioctes Heydenii **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 35) Papua.

Prosayleus latipennis **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 153) Australien.

Pseudanthonomus, Pseudoderelomus siehe Champion pag. 306.

Pseudolus siehe Perkins pag. 309.

Pseudomopsis, Pseudopentarthrum siehe Champion pag. 307.

Relistrodes **n. gen. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 209), *R. Breyeri* **n. sp.** (p. 210) Misiones.

Rhodobaenus siehe Champion pag. 305.

Rhynchaenus siehe *Orchestes.* — *Rhyncogonus* siehe Perkins pag. 308.

Rhyssomatus Breyeri **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 221) Bolivien. — Siehe auch Champion pag. 306.

Schlaginhaufenia **n. gen. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 37) mit 1 Art: *Schl. valida* **n. sp.** (p. 37 fig. 11, 11a, b) Papua.

Sclerorhinus multigranulatus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 161) Queensland.

Scyphophorus, Sibinia siehe Champion pag. 305, 306.

Sitona hispidulus Fbr. beschrieb **Wildermuth** (Bull. U. S. Dep. Agr. Bur. Ent. 85. Pt. III 1910 p. 29 fig. 15).

Smicronyx Sm. coecus Reich, *Sm. Jungermanniae* Reich u. *Sm. Reichii* Gyll. beschrieb **Edwards** (Ent. Month. Mag. 46. p. 133) dichot. Tab. über die 3 Arten. — Siehe auch Champion pag. 306.

Sphenogaster carinirostris **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3 p. 26) Papua.

Sphenophorus Tornowii **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 226) Tucuman. — Siehe auch Champion pag. 305.

Stenocorynus apicipennis **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 159) Queensland, *St. albolineatus* Macl.

Sternechus Breyeri **n. sp. Brèthes** (An. Soc. Arg. 69 p. 212) Bolivien.

Strophomorphus brevithorax **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 81) Cypern, *S. semipurpureus* **n. sp.** (p. 81) Syrien, *S. Adanensis* **n. sp.** (p. 81) Kleinasien.

Syarbis Goudici **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 170) Australien.

Tachygonus siehe Champion pag. 307.

Talaurinus orthodoxus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 162) Australien.

Telaugia dimidiata **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 34) Papua.

Temialma siehe Lea pag. 308.

Tentegia quadrisignata **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 520) Queensland.

Terires siehe Champion pag. 306.

Thomsoneonymus siehe *Polydrosus* u. Schilsky pag. 309.

Thylacites Letourneuxii Desbr. (*nigrosparsus* Reitt., *Pholicodes*), gehört zu *Pholicodes* nach **Pic** (Ech. Monl. 26. p. 58).

Thysanocnemis horridula u. *fraxini* besprach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 128), *Th. ocularis* **n. sp.** (p. 129) Nebraska, *Th. punctata* **n. sp.** (p. 129) Jowa, *Th. brevis* **n. sp.** (p. 129) Nebraska. — Siehe auch Champion pag. 306.

Tigones Philpottii **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 57) Neu-Seeland.

Torneuma longipenne **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 89) Portugal. — *T. Andreinii* Solar. 1908 druckte wiederholt ab **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 67).

Toxorhinus siehe Champion pag. 305.

Trachyphloeus Peyerimhoffii **n. sp. Formanek** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 199) und

Tr. longirostris **n. sp.** (p. 243) Algier. — *Tr. mamillosus* Form. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 151).

Trigonops exophthalmus **n. sp. Heller** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 187, fig. 3), *Tr. forticornis* **n. sp.** (p. 188 fig. 5) und *Tr. Froggattii* **n. sp.** (p. 189 fig. 4) Salomons-Inseln, *Tr. notaticollis* **n. sp.** (p. 190) Tasmanien.

Trysibius siehe *Liparus.*

Tychius Hornii **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 515) Sydney. — *T. lineellus* Lec. **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 132), *T. tacitus* **n. sp.** (p. 132) und *T. hesperis* **n. sp.** (p. 133) Californien, *T. radians* **n. sp.** (p. 133) San Diego, *T. dilectus* **n. sp.** (p. 133) und *T. probus* **n. sp.** (p. 134) San Francisco, dich. Tab. über diese 6 Arten (p. 132—134), *T. nimius* **n. sp.** (p. 134) Jowa, *T. Texanus* **n. sp.** (p. 134) Texas, *T. Carolinae* **n. sp.** (p. 134) Carolina, *T. languidus* **n. sp.** (p. 135) Colorado, — *T.* (*Paratychius* **n. subgen** p. 135), *P. imbricatus* **n. sp.** (p. 135) Californien, hierher auch *Tychius prolixus* Cas., — *T.* (*Microtychius* **n. subgen.** p. 136) *M. erraticus* **n. sp.** (p. 136) und *M. puellus* **n. sp.** (p. 137) Texas, *M. atomus* **n. sp.** (p. 137) Californien, *M. setosus* Lec., *M. echinus* **n. sp.** (p. 138), *M. hystrix* **n. sp.** (p. 138), *M. vernilis* **n. sp.** (p. 138), *M. fatuus* **n. sp.** (p. 139) und *M. fraterculus* **n. sp. n. sp.** (p. 139) Arizona, *M. grypus* (p. 139) Mexiko, *M. dulcis* **n. sp.** (p. 140) Utah, *M. imbellis* **n. sp.** (p. 140) und *M. porcatus* **n. sp.** (p. 141) Arizona, *M. curtipennis* **n. sp.** (p. 141) Texas, *M. errans* **n. sp.** (p. 142) Mexiko. — *T. Schatzmayrii* **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 90) Portugal. — Siehe auch Edwards pag. 307.

Tylodrosus orientalis Desbr. = *T. coruscus* Germ. var. nach **Schilsky** (D. ent. Z. 1911 p. 292). — Siehe auch Schilsky pag. 309.

Xerostygnus pullus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 68) Neu-Seeland.

Xola **n. gen. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 31), *X. notabilis* **n. sp.** (p. 31 fig. 10, 10a) Papua.

Yuccaborus siehe Champion pag. 305.

Zeacalles binodosus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 69) Neu-Seeland.

Zygops sinuatocollis **n. sp. Desbrochers** (Ann. Belg. 54. p. 123) Amazonien, *Z. subbifasciata* **n. sp.** (p. 123) Brasilien, *Z. media* **n. sp.** (p. 123) Paraguay, *Z. insinuatocollis* **n. sp.** (p. 124) Brasilien, *Z. undulipennis* **n. sp.** (p. 124) Amazonien, *Z. latevittata* **n. sp.** (p. 214) Mexico, *Z. geminata* **n. sp.** (p. 125) u. *Z. heros* **n. sp.** (p. 125) Brasilien, *Z. argenteiventris* = *Z. hostia*, *Z. maculipes* Desbr., *Z. impressiventris* = *Z. tridentata* ♂, *Z. valida* Desbr. gehört zu *Peltophorus*, *Z. murina* Desbr., *Z. cinctipes* u. *brevis* Desbr. unterschieden (p. 126). — *Z. latevittata* mit var. *quadrinotata* Desbr. = varr. von *Z. trivittata* Champ. nach **Champion** (Ann. Soc. ent. Belg. 54. 1910 p. 211).

Zymaus angustus **n. sp. Lea** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 158) Queensland.

Fam. Proterhinidae.

(0 n. gen., 14 n. spp.).

Perkins **2.**

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Perkins: Fauna Hawaiiensis. III. *Coleoptera* IV. Fam. *Proterhinidae.* p. 656—666.

Proterhinus podagricus **n. sp.** (p. 656) Oahu, *Pr. leiorhynchus* Perk., *Pr. ruficornis* Perk., *Pr. deinops* Perk., *Pr. squamicollis* Perk., *Pr. adelus* Perk. mit var. *chrysadelus* **n. var.** (p. 658) n. var. *constricticeps* **n. var.** (p. 658) Oahu, *Pr. maurus* **n. sp.** (p. 658), *Pr. echidna* **n. sp.** (p. 658), *Pr. myrsineus* **n. sp.** (p. 659) u. *Pr. myrsineoides* **n. sp.** (p. 659) Oahu, *Pr. angularis* Sharp, *Pr. subangularis* **n. sp.** (p. 660) Oahu, *Pr. obscuricolor* Perk., *Pr. subplanatus* Perk., *Pr. longulus* Sharp, *Pr. denudatus* Sharp, *Pr. platygonioides* **n. sp.** (p. 661), *Pr. seticollis* Perk. u. *Pr. heterostictus* **n. sp.** (p. 661) Oahu, *Pr. vestitus* Sharp, *Pr. transversalis* **n. sp.** (p. 662), *Pr. excrucians* **n. sp.** (p. 662) u. *Pr. facilis* **n. sp.** (p. 663) Oahu, *Pr. dispar* Sh., *Pr. obscurus* Sharp, *Pr. oscillans* Sh., *Pr. pachycnemis* Perk., *Pr. deceptor* Perk., *Pr. subdeceptor* **n. sp.** (p. 664) Oahu, *Pr. Pipturi* **n. sp.** (p. 665) Oahu, *Pr. vicinus* Perk., *Pr. pusillus* Sharp mit var. *subpusillus* **n. var.** (p. 665) Oahu, *Pr. minimus* **n. sp.** (p. 666) Oahu, *Pr. Blackburnii* Sh., *Pr. arachaeus* Perk.

Fam. Scolytidae.

(10 n. gen., 87 n. spp.).

Andreae 1, Beare 1, Beauverie 1, Blattny 1, Borgers 1, Bourgeois 4, Broun 1, Buysson 1, G. C. Champion 4, F. G. Champion 1, J. W. Chapman 1, T. A. Chapman 1, Csiki **5**, Eggers 1, 3, Everts 1, Ewers 1, Feytaud 1, Forbes 1, Hagedorn 1, 2, **3**, Hopkins **1**, Jakovlev 1, Keller 1, Klebs 1, Kleine 5, Knoche 1, Kolbe 4, Krausse 3, Lea **7**, Meyer 2, Neger 1, Newbery 1, Niisima **1**, Nüsslin 1, Poppius 3, Roettgen 1, Roubal 13, Schevyrew 1, J. Schulz 1, Sherman 1, Strohmeyer 1—8, Swaine 1, 2, 3, Vinogradov-Nikitin 1, Webster 1, Weele 1, Wichmann 1, 2, Wolff 1, Woronzow 1, Wuorentaus 1, Wurth 1.

Morphologie und Physiologie.

Knoche (**1**) Über Zellteilung im Ovarium von *Hylesinus piniperda* S. — **Nüsslin** (**1**) Morph. der ♀ Genitalien von *Cryphalus*, deren Eigenartigkeit durch Anpassung an die Eigenartigkeit der Eiablage erklärt wird, also durch ein ganz junges physiologisches Merkmal, dem (was der Autor übersieht) g a r k e i n e p h y l o g e n e t i s c h e B e d e u t u n g zukommt.

Biologie.

Beauverie (**1**) Die Ambrosia des *Tomicus dispar*. — **Buysson** (**1**) Biol. von *Xyleborus dispar* Fbr. (p. 115 fig. A, B), *X. Pfeilii* Ratzb. (p. 119 fig. C), *X. Saxesenii* Ratzb., *Platypus cylindrus* Fbr. — **H. Champion** (**1**) Biol. Notiz über *Myelophilus piniperda*. — **J. W. Chapman** (**1**) Larve, Puppe u. Biol. von *Scolytus multistriatus* (tab. IV fig. 1—6, 9—11. — **T. A. Chapman** (**1**) Biol. von *Myelophilus piniperda*. — **Hopkins** (**1**) Larve von *Dendroctonus valens* (p. 10—12, fig. 4), Puppe (p. 13 fig. 5), *D. brevicornis* Lec. (fig. 6—11 p. 42—48), Puppe (p. 42 fig. 6), *D. Barberi* Hopk. (p. 50 fig. 13), *D. Ponderosae* (p. 91) Larve u. Puppe (fig. 51), *D. piceaperda* (p. 115 fig. 70), *D. rufipennis* Kirb. (fig. 87B). — **Keller** (**1**) *Tomicus cembrae* Heer (*amitinus* Eichh.),

T. bistridentatus Eichh., *T. quadridens* Hart., *Crypturgus pusillus* Gyll., *Hylastes decumanus* Er., — **Kleine** (5) 1 *Hym.* als Parasit der Larve von *Myelophilus piniperda* L. u. *M. minor* Hart. — **Meyer** (2) Biol. *Scol.* — **Neger** (1) Erwähnung der Ambrosiapilze bei *Xyleborus lineatus* (p. 456 fig. 1a) u. bei *Xyloterus*. — **Shevyrëw** (1) Biol. *Scol.* — **Strohmeyer** (2) Biol. über *Xyleborus dyographus* Ratz. und *X. monographus* Fbr. (p. 88, tab. II), — (5) über *Xyleborus compactus* Eich. und *Cryphalus* (*Stephanoderus*) *Hampei* Ferr. als Kaffeeschädlinge auf Java (p. 186), — (6) Biol. über *Polygraphus grandiclava* Thoms. (p. 221, tab. III) auf der Weymouthskiefer.[1]) — (8) die muthmassliche Biol. von *Platypus sulcatus* Chap. var. *mutatus* Chap. weniger nach vorliegenden Beobachtungen als nach Analogie mit *Pl. cylindriformis* Reitt. (fig.). — **Swaine** (3) über die Lebensweise mehrerer *Scolytus*-Arten und ihre Futterpflanzen. — **Webster** (1) Biol. von *Hylastinus obscurus* Marsh. (fig. 3), Larve (p. 2 fig. 2), Puppe (fig. 3) Imago (p. 1 fig. 1). — **Wichmann** (1) Biol. Notizen über *Hylesinus fraxini* Pz., *Scolytus rugulosus* Ratz., *Sc. carpini* Ratz., *Xyloterus domesticus* L., *Ernoporus Caucasicus* Lind. (p. 209). — **Woronzow** (1) Biol. *Myelophilus piniperda* u. *minor* (p. 5).

Geographisches.

Andreae (1) *Crypturgus pusillus* neu für die Rheinprovinz. — **Beare** (1) *Cryphalus abietis* Ratz. in Schottland. — **Blattny** (1) 2 *Scol.* aus Böhmen. — **Borgers** (1) Der Ulmensplintkäfer u. seine Verbreitung in den Rheinprovinzen. — **Bourgeois** (4) Catalog der *Scol.* der Vogesen. — **Everts** (1) 5 *Scol.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (1) 16 *Scol.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (4) 7 *Scol.* von den Seychellen (p. 40—41). — **Poppius** (2) Geogr. Verbreitung der *Scol.* im arktischen Gebiete. — **Roettgen** (1) 1 *Scol.* vom Laacher See. — **J. Schulz** (1) *Scol.* neu für Böhmen. — **Sherman** (1) 2 *Scol.* von Labrador. — **Wuorentaus** (1) 3 *Scol.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (1) führte 7 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Csiki: (Die Borkenkäfer Ungarns). Rov. Lap. XVII. p. 117—120, 151—153. Forts. von 1909.

Cryphalus Er. 3 subg., 8 Arten (p. 118—119): *Cr.* (*Taenioglyptus* Bed.) *piceae* Ratz., *Cr. abietis* Ratz. (*Tiliae* Ferr.), — *Cr.* (*Ernoporus* Thoms.) *Tiliae* Pz. (*Ratzeburgii* Ferr., *Lederi* Reitt.), *Cr. Caucasicus* Lind. (*Schreineri* Eichh.), *Cr. Fagi* Fbr. (*Thomsonis* Ferr.), — *Cr.* (*Trypophloeus* Fairm.) *granulatus* Ratz., *Cr. asperatus* Gyll. (*binodulus* Ratz.), — *Cr.* (*Hypothenemus* West.) *Hampei* Ferr.

---

[1]) Was übrigens nicht der erste Fall des Vorkommens dieser Art auf Nadelholz ist, wie der Autor meint; denn Escherich & Baer berichten 1908 (1) p. 523 über einen Fund auf *Pinus cembra*. Vergl. Ber cht 1908 p. 374.

Hagedorn: Genera Insectorum. fasc. 111. *Coleoptera.* Fam. *Ipidae.* 1910. 178 pp., 14 tabb. — Historisches p. 1—2, Allg. Morphologie p. 2—6, Biologie p. 13, Geographisches p. 13—19, Systematik p. 19—24.

Fam. *Scolytidae.* (4 Subfam. p. 24).

I. Subfam. *Pilidentatae.*

1. Trib. *Phloeotrupinae* (3 Gatt. p. 25).

Dactylipalpus Chap. 7 Arten: *D. transversus* Chap. (p. 26 tab. I fig. 1), *D. similis* Hag. (tab. I fig. 1a, b), *D. Africanus* Schauf. (tab. I fig. 2).

Phloeoborus Erichs. 22 Arten: *Phl. rudis* Erichs. (p. 28 tab. I fig. 3, 3 a, b), *Phl. scaber* Erichs. (tab. I fig. 3c).

Phloeotrupes Erichs. 3 Arten: *Phl. grandis* Erichs. (p. 29 tab. I fig. 4, 4a, tab. XI fig. 77, 78).

II. Subfam. *Spinidentatae.* (7 Trib. p. 24).

2. Trib. *Diamerinae* (4 Gatt. p. 29).

Bothryperus Hag. 1 Art: *B. psaltes* Hag. (p. 30 tab. VIII fig. 11).

Diamerus Erichs. 14 Arten: *D. ater* Hag. (p. 32 tab. I fig. 6), *D. caesius* Hag. (tab. VIII fig. 8, 9, 10), *D. luteus* Hag. (tab. VIII fig. 5, 6, 7), *D. impar* Chap. (tab. I fig. 5, tab. VIII fig. 1, 2, 3), *D. tuberculatus* Hag. (tab. VIII fig. 4).

Strombophorus Hag. 3 Arten: *Str. Camerunus* Hag. (p. 34 tab. VIII fig. 13), *Str. cordatus* Hag. (tab. VIII fig. 12).

Rhopalopselion Hag. 1 Art.

3. Trib. *Hylesininae* (41 Gatt. p. 34—35).

Hyorhynchus Blandtf. 1 Art.

Coptonotus Chap. 1 Art: *C. cyclopus* Chap. (p. 37 tab. I fig. 7, 7a, b, 8, tab. XI, fig. 79, 80, 81, 82).

Craniodicticus Blandf. 1 Art. — *Dryotomus* Chap. 1 Art. — *Eulytocerus* Bland. 1 Art.

Phloeotribus Latr. 30 Arten: *Phl. armatus* Blandf. (p. 40 tab. II fig. 9a), *Phl. setulosus* Eichh. (tab. II fig. 9).

Phloeophthorus Woll. 2 subg. (p. 41) u. 8 Arten: *Phl. rhododactylus* Marsh. (p. 42 tab. XII fig. 1), *Phl. spinulosus* Rey (tab. XII fig. 2).

Aricerus Blandf. 2 Arten (p. 43): *Ar. Eichhoffii* Blandf. (p. 43 tab. II fig. 10).

Hylastes Erichs. 4 subg. (p. 44) u. 52 Arten: *H. opacus* Erichs. (p. 46 tab. II fig. 12), *H. palliatus* Gyll. (tab. XII fig. 3), *H. pinifex* Fitch (tab. II fig. 11).

Dendrotrupes Broun 2 Arten.

Hylesinus Fbr. 35 Arten: *H. fraxini* Panz. (p. 48 tab. II fig. 13; tab. XII fig. 4).

Inosomus Broun 1 Art.

Sphaerotrypes Blandf. 9 Arten: *Sph. barbatus* Hag. (p. 51 tab. II fig. 15).

Dendrosinus Chap. 5 Arten. — *Meringopalpus* Hag. 1 Art. — *Problechilus* Eich. 4 Arten. — *Lissoclastus* Schauf. 1 Art.

Hylurgus Latr. 5 Arten: *H. ligniperda* Fbr. (p. 55 tab. II fig. 16).

Myelophilus Eichh. 4 Arten: *M. piniperda* L. (p. 56 tab. II fig. 16a, b).

Chortastus Schauf. 4 Arten: *Ch. Camerunus* Schauf. (p. 57 tab. VIII fig. 16, 17, 18, 19), *Ch. Schenklingii* Hag. (tab. II fig. 47, 17a; tab. VIII fig. 15).

Kissophagus Chap. 3 Arten: *K. hederae* Schmitt (p. 58 tab. II fig. 18a), *K. fasciatus* Hag. (p. 58 tab. II fig. 18, 18b).

Acrantus Broun 1 Art.

Dendroctonus Erichs. 24 Arten: *D. micans* Kug. (p. 60 tab. II fig. 19, tab. XI fig. 83, 84, tab. XII fig. 5, 6).

Hypoborus Er.

Carphoborus Eichh. 10 Arten: *C. Bonnairei* Bris. (p. 62 tab. II fig. 20).

Xylechinus Chap. 8 Arten: *H. nigrosetosus* Hag. (p. 64 tab. III fig. 21, 21a, b), *X. pilosus* Knoch (tab. VIII fig. 14, tab. XII fig. 7).

Phloeosinus Chap. 34 Arten. — *Chaetophloeus* Lec. 1 Art.

Chramesus Lec. 11 Arten: *Chr. acuteclavatus* Hag. (p. 67 tab. XI fig. 88, 89, 90), *Chr. Icoriae* Lec. (tab. III fig. 22, 22b).

Liparthrum Woll. 16 Arten: *L. Lowei* Woll. (p. 69 tab. III fig. 23).

Dacryostactus Schauf. 1 Art: *D. Kolbei* Schauf. (p. 70 tab. III fig. 24, tab. XI fig. 85, 86, 87).

Styracopterus Blandf. 1 Art. — *Hyloscyllus* Schauf. 3 Arten.

4. Trib. *Crypturginae* (8 Gatt. p. 71).

Aphanarthrum Woll. 14 Arten: *Aph. bicolor* Woll. (p. 73 tab. III fig. 25, 25a, b).

Crypturgus Erichs. 13 Arten: *Cr. atomus* Lec. (p. 74 tab. III fig. 26).

Cisurgus Reitt. 3 Arten.

Dolurgus Eichh. 1 Art: *D. pumilus* Mann. (p. 76 tab. III fig. 27).

Triotemnus Woll. 1 Art.

Polygraphus Erichs. 20 Arten: *P. polygraphus* L. (p. 77 tab. III fig. 28, 28a), *P. proximus* Blandf. (tab. III fig. 28b).

Spongotarsus Hag. 1 Art: *Sp. quadrioculatus* Hag. (p. 79 tab. III fig. 29).

Phrixosoma Blandf. 1 Art.

5. Trib. *Cryphalinae* (6 Gatt. p. 80).

Cosmoderes Eichh. 2 Arten. — *Triarmocerus* Eichh. 2 Arten.

Adiaeretus Hag. 1 Art (p. 82): *Ad. spinosus* Hag. (p. 82 tab. III fig. 30).

Cryptarthrum Blandf. 1 Art. — *Cryphalomorphus* Schauf. 1 Art.

Cryphalus Erichs. 6 subg. (p. 84) u. 102 Arten: *Cr. coffeae* Hag. (p. 86 tab. III fig. 31d), *Cr. concolor* Hag. (tab. IV fig. 32), *Cr. fagi* Fbr. (tab. IV fig. 33, 33a, b), *Cr. Grothii* Hag. (tab. III fig. 31a, b, tab. XII fig. 8), *Cr. Javanus* Egg. (tab. III fig. 31), *Cr. Sidneyanus* Nördl. (p. 88 tab. III fig. 31e).

6. Trib. *Ipinae* (17 Gatt. p. 88—89).

Eidophelus Eichh. 2 Arten.

Lepicerus Eichh. 2 Arten: *L. aspericollis* Eichh. (p. 91 tab. IV fig. 34).

Dendroterus Blandf. 2 Arten. — *Mesoscotylus* Broun. 1 Art.

Thamnurgus Eichh. 15 Arten: *Th. Delphinii* Rosenh. (p. 93 tab. VI fig. 35).

Coccotrypes Eichh. 11 Arten: *C. Eggersii* Hag. (p. 94 tab. XIII fig. 9), *C. Hagedornii* Egg. (tab. IV fig. 36).

Dryocoetes Eichh. 36 Arten: *Dr. autographus* Ratz. (p. 96 tab. IV fig. 37).

Styphlosoma Blandf. 1 Art.

Ozopemon Hag. 7 Arten: *Oz. fuscicollis* Hag. (p. 98 tab. IX fig. 29, 30, 31), *Oz. obanus* Hag. (tab. IX fig. 26, 27, 28), *Oz. Theklae* Hag. (tab. IV fig. 38) var. *Singalangicus* Hag. (tab. IX fig. 20, 21, 22) u. var. *Sirambeanus* Hag. (tab. IX fig. 23, 24, 25).

Premnobius Eichh. 1 Art: *Pr. cavipennis* Eichh. (p. 99 tab. IV fig. 39, 39a) var. *corthyloides* Hag. (tab. IX fig. 36, 37, 38).

Pityophthorus Eichh. 64 Arten: *P. amoenus* Blandf. (p. 100 tab. IV fig. 40b), *P. glabratus* Eichh. (p. 101 tab. XIII fig. 10), *P. minutissimus* Zimm. (p. 101 tab. IV fig. 40, 40a).

Ips Deg. 75 Arten: *I. bidentatus* Herbst (p. 104 tab. XIII fig. 15), *I. curvidens* Germ. (tab. XIII fig. 14), *I. pilidens* Reitt. (p. 105 tab. IV fig. 41), *I. pini* Say (tab. V fig. 42, 43a, 44, 44a), *I. quadridens* Hartig (tab. XIV fig. 16), *I. sexdentatus* Boern. (tab. IV fig. 42, 42a), *I. suturalis* Gyll. (p. 106 tab. XIII fig. 13), *I. typographus* L. (tab. XI fig. 91, 92, 93, tab. XIII fig. 11, 12).

Xylocleptes Ferr. 12 Arten: *X. bispinus* Duftsch. (p. 107 tab. V fig. 45), *X. bituberculatus* Hag. (tab. IX fig. 32, 33, 34, 35).

Acanthotomicus Blandf. 3 Arten. — *Taphrorhynchus* Eichh. 5 Arten. — *Cactopinus* Schw. 1 Art. — *Tiarophorus* Schr. 1 Art.

7. Trib. *Hylocurinae* (12 Gatt. p. 110).

Araptus Eichh. 2 Arten: *Ar. Camerunus* Hag. (p. 111 tab. IX fig. 42, 43).

Poecilips Schauf. 2 Arten: *P. ciliatus* Hag. (p. 112 tab. V fig. 46).

Hexacolus Eichh. 7 Arten: *H. Bruchii* Hag. (p. 114 tab. V fig. 47, 47a; tab. IX fig. 39, 40, 41).

Orthaspistes Hag. 1 Art. — *Pycnarthrum* Eichh. 5 Arten.

Micracis Lec. (tab. V fig. 47c) 8 Arten.

Prionoscelis Blandf. 2 Arten (p. 117): *Pr. maurus* Blandf. (p. 117 tab. V fig. 47b).

Epomadius Blandf. 1 Art. — *Hylocurus* Eichh. 10 Arten. — *Microborus* Blandf. 1 Art. — *Thysanoes* Lec. 1 Art.

8. Trib. *Eccoptogastrinae* (16 Gatt. p. 121).

Eccoptogaster Herbst 61 Arten: *E. Ratzeburgii* Jans. (p. 124 tab. XIV fig. 17), *E. rugulosus* Ratz. (tab. XIV fig. 18), *E. scolytus* Fbr. (tab. V fig. 49, tab. XI fig. 94, 95, 96), *E. thoracicus* Chap. (tab. V fig. 48).

Scolytopsis Blandf. 1 Art: *Sc. puncticollis* Blandf. (p. 125 tab. V fig. 49a, b).

Camptocerus Latr. 9 Arten: *C. aeneipennis* Fbr. (p. 126 tab. V fig. 50, tab. XI fig. 97, 98).

Ceratolepis Chap. 3 Arten.

Loganius Chap. 8 Arten: *L. scaliger* Hag. (p. 128 tab. V fig. 51).

Bothrosternus Eichh. 7 Arten. — *Eupagiocerus* Blandf. 1 Art. — *Cnesinus* Lec. 13 Arten.

Pagiocerus Eichh. 2 Arten: *P. rimosus* Eichh. (p. 121 tab. V fig. 52).

Scolytogenes Eichh. 1 Art. — *Pachycotes* Sh. 1 Art. — *Erineophilus* Hopk. 1 Art. — *Scolytomimus* Blandf. 1 Art.

Xyloctonus Eichh. 1 Art: *X. scolytoides* Eichh. (p. 136 tab. X fig. 44).

Ctonoxylon Hag. 4 Arten: *Ct. Camerunum* Hag. var. *flavescens* Hag. (p. 137 tab.V fig. 53, 53a) u. var. *hirsutum* Hag. (tab. X fig. 45, 46), *Ct. fuscum* Hag. (tab. X fig. 47, 48).

III. Subfam. *Saetidentatae* (2 Trib. p. 24).

9. Trib. *Corthylinae* (11 Gatt. p. 137—138).

Amphicranus Erichs. 20 Arten. — *Steganocranus* Eichh. 1 Art. — *Brachyspartus* Ferr. 3 Arten. — *Anchonocerus* Eichh. 1 Art.

Phthorius Eichh. 2 Arten: *Ph. edentatus* Hag. (p. 142 tab. VI fig. 54, 54a).

Glochynocerus Blandf. 2 Arten.

Corthylus Erichs. 4 Arten; *C. abbreviatus* Eichh. (p. 145 tab. VI fig. 56f, g),

C. compressicornis Fbr. (tab. VI fig. 56, 56a, b, c, d), *C. flagellifer* Blandf. (tab. VI fig. 55), *C. Tulcanus* Hag. (tab. VI fig. 56e).

Metacorthylus Blandf. 1 Art.

Gnathotrichus Eichh. 11 Arten: *Gn. longipennis* Eichh. (p. 147 tab. VI fig. 57).

Pterocyclon Eichh. 43 Arten: *Pt. mali* Fitch. (p. 148 tab. VI fig. 58, 58a).

Tricolus Blandf. 2 Arten.

10. Trib. *Xyleborinae.* (2 Gatt. p. 149).

Xyleborus Eichh. 5 subg. (p. 150) u. 246 Arten: *X. Amanicus* Hag. (p. 152 tab. X fig. 64, 65, 66), *X. amphicranoides* Hag. (tab. VII fig. 65, 65a), *X. barbatus* Hag. (tab. X fig. 67, 68, 69), *X. coffeae* Wurth (p. 153 tab. VI fig. 59), *H. Conradtii* Hag. (tab. X fig. 58, 59), *X. cordatus* Hag. (tab. X fig. 55, 56, 57), *X. cristatus* Hag. (tab. VI fig. 62, 62a), *X. dispar* Fbr. (tab. XIV fig. 21), *X. Försteri* Hag. (p. 154 tab. X fig. 52, 53, 54), *X. monographus* Fbr. (p. 155 tab. XIV fig. 19), *X. penicillatus* Hag. (tab. VI fig. 63, 63a; tab. X fig. 49 50, 51), *X. procer* Eichh. (p. 156 tab. VII fig. 67), *X. retusus* Eichh. (tab. VII fig. 66), *X. Riehlii* Eichh. (tab. X fig. 63), *X. sexspinosus* Motsch. (tab. VI fig. 60), *X. Sumatranus* Hag. (p. 157 tab. VII fig. 64, 64a), *X. tropicus* Hag. (tab. X fig. 60, 61, 62), *X. xylographus* Say (tab. XIV fig. 20).

Xyloterus Erichs. 13 Arten: *X. politus* Say (p. 158 tab. VII fig. 68).

IV. Subfam. *Mixtodentatae.*

11. Trib. *Spongocerinae* (1 Gatt. p. 159).

Scolytoplatypus Schauf. 3 subg. (p. 159): *Sc.* i. sp. 4 Arten: *Sc. Eichelbaumii* Hag. (p. 160 tab. VII fig. 69, 69a), *Sc. fasciatus* Hag. (tab. X fig. 70, 73, 75, 76), — *Sc.* (*Taeniocerus* Blandf.) 6 Arten: *Sc. Raja* Blandf. (p. 161 tab. X fig. 72), — *Sc.* (*Spongocerus* Blandf.) 7 Arten: *Sc. pubescens* Hag. (p. 161 tab. VII fig. 69b, tab. X fig. 71, 74).

Olonthogaster Mot. gen. incertae sedis, 2 Arten.

Hopkins A. D.: Practical information on the *Scolytid* Beetles of North American Forests. I. Barkbeetles of the genus *Dendroctonus* U. S. Dep. Agr. Ent. Bull. 83. P. I. 169 pp. 102 figg. — Morph. der Gattung (p. 5—9), Biol. der Gatt. (p. 10—41), Einzelbeschr. der 23 Arten, leider ganz ohne dichotomische Begründung (p. 42—165), Literatur in chronologischer Reihenfolge p. 166—169. Stimmt mit 1909 (1) sehr überein.

Dendroctonus brevicornis Lec. (p. 42 fig. 6—11), *D. Barberi* Hopk. (p. 69 fig. 12—14), *D. convexifrons* Hopk. (p. 53 fig. 15, 16), *D. frontalis* Zimm. (p. 56 fig. 18—31), *D. Arizonicus* Hopk. (p. 72 fig. 33, 34), *D. Mexicanus* Hopk. (p. 74 fig. 35, 36), *D. parallelocollis* Chap. (p. 75 fig. 37—39), *D. approximatus* Dietz. (p. 77 fig. 40—43), *D. monticola* Hopk. (p. 80 fig. 44—50), *D. Ponderosae* Hopk. (p. 90 fig. 51—59), *D. Jeffreyi* Hopk. (p. 101 fig. 60), *D. simplex* Lec. (p. 103 fig. 62—64), *D. pseudotsugae* Hopk. (p. 106 fig. 65—69), *D. piceaperda* Hopk. (p. 114 fig. 70—77), *D. Engelmannii* Hopk. (p. 126 fig. 78—82), *D. borealis* Hopk. (p. 132 fig. 83), *D. obesus* Mann. (p. 132, fig. 85, 86), *D. rufipennis* Kirb. (p. 136 fig. 87 A), *D. Murrayanae* Hopk. (p. 138), *D. punctatus* Lec. (p. 139 fig. 90, 91), *Dendro. micans* Kug. (p. 141 fig. 92—94), *D. terebrans* Ol. (p. 146 fig. 95, 96), *D. valens* Lec. (p. 153 fig. 97—102).

Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Descriptions of New Species. Part. I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII. 1910. p. 133—150.

Fam. Scolytidae.

Crossotarsus Mniszechii Chp., *Cr. subpellucidus* **n. sp.** (p. 134) u. *Cr. armipennis* **n. sp.** (p. 134) Australien.

Platypus cupulatus Chp., *Pl. solidus* Walk., *Pl. omnivorus* Lec.

Notoplatypus **n. gen.** (p. 135), *N. elongatus* **n. sp.** (p. 136) Australien.

Tomicus acanthurus **n. sp.** (p. 137) Australien.

Xyleborus compressus Lea, *X. parvus* Lea, *X. hirsutus* Lea, *X. funereus* **n. sp.** (p. 139) Australien.

Cryphalus compactus **n. sp.** (p. 139), *Cr. subcompactus* **n. sp.** (p. 140), *Cr. melasomus* **n. sp.** (p. 140), *Cr. setistriatus* **n. sp.** (p. 141), *Cr. tricolor* **n. sp.** (p. 141), *Cr. striatopunctatus* **n. sp.** (p. 142) u. *Cr. tantillus* **n. sp.** (p. 142) Australien, *Cr. pilosellus* Er.

Hylesinosoma **n. gen.** (p. 143) für *H. fici.*

Hylesinus cordipennis **n. sp.** (p. 144) u. *H. interstitialis* **n. sp.** (p. 145) Australien.

Phloeopthorus 1 Art: *Phl. Acaciae* **n. sp.** (p. 146) Tasmanien.

Ficicis **n. gen.** (p. 147) 2 Arten: *F. varians* **n. sp.** (p. 147) u. *F. Koebelei* **n. sp.** (p. 148) Australien.

Acacicis **n. gen.** (p. 149) 1 Art: *Ac. abundans* **n. sp.** (p. 149) Tasmanien.

Niisima: Die *Scolytiden* Hokkaidos unter Berücksichtigung ihrer Bedeutung für Forstschäden. Journ. Coll. Agricult. Sapporo III. 1909 p. 109—179, 10 figg., 7 tabb. — Literaturverzeichnis p. 112—113. — 64 Arten der Insel Jesso beschrieben, 17 n. sp., Zusammenstellung der *Scol.* nach Futterpflanzen p. 173—176.

I. *Scolytini.*

Scolytus Geoff. 9 Arten (p. 116—117): *Sc. esuriens* Blandf., *Sc. trispinosus* Strohm., *Sc. Chikisanii* Niis. (1905), *Sc. curviventralis* Niis. (1905), *Sc. agnatus* Blandf., *Sc. frontalis* Blandf., *Sc. aratus* Blandf. (tab. VII, fig. 1) mit var. *aequipunctatus* Niis. (1905), *Sc. Japonicus* Chap., *Sc. claviger* Blandf. (p. 122, fig. 1a, b, tab. VII fig. 3).

II. *Hylesini.*

Phloeosinus Latr. 2 Arten (p. 123): *Phl. Lewisii* Chap., *Phl. perlatus* Chap. (tab. VIII fig. 2).

Hylesinus Fbr. 5 Arten (p. 125): *H. costatus* Blandf. (tab. III fig. 1), *H. nobilis* Blandf. (tab. III fig. 2 u. tab. VIII fig. 2), *H. laticollis* Blandf., *H. tristis* Blandf. (tab. VII fig. 3), *H. cingulatus* Blandf.

Myelophilus Eichh. *piniperda* L.

Hyorhynchus Blandf. *Lewisii* (tab. III fig. 6a, b).

Polygraphus Er. 4 Arten (p. 213): *P. Ssiori* **n. sp.** (p. 133 fig. 2a, b u. tab. III fig. 5), *P. proximus* Blandf. (p. 136 fig. 3 u. tab. VIII fig. 1), *P. Jezoënsis* **n. sp.** (p. 132, 135, 136 fig. 4, t. III fig. 3 u. tab. IX fig. 1 [1]), *P. gracilis* **n. sp.** (p. 132, 136 fig. 5, tab. III fig. 4).

---

[1]) Wenn nach der Insel Jesso benannt, muss die Art *Jessonensis* heissen.

III. *Hylastini.*

Hylastes Er. *Alni* **n. sp.** (p. 137 fig. 6a, b, tab. III fig. 7).

Crypturgus Er. 2 Arten (p. 139): *Cr. tuberosus* **n. sp.** (p. 139 fig. 7a, b, tab. IV fig. 1), *Cr. pusillus* Gyll.

IV. *Ipini.*

Cryphalus Er. 5 Arten (p. 141): *Cr. piceae* Ratz., *Cr. laricis* **n. sp.** (p. 141, 142 tab. IV fig. 2), *Cr. exiguus* Blandf., *Cr. malus* **n. sp.** (p. 141, 144 fig. 8, tab. IV fig. 3), *Cr. Rhusi* **n. sp.** (p. 141, 145, tab. IV fig. 4) Jesso auf *Rhus Toxicodendron* L.

Pityogenus Bed. *chalcographus* L.

Ips Deg. 6 Arten (p. 146—147); *I. Japonicus* **n. sp.** (p. 146, 147 fig. 9a, b, tab. IV fig. 5 u. tab. IX fig. 2), *I. acuminatus* Gyll., *I. proximus* Eichh., *I. laricis* Fbr., *I. curvidens* Germ.

Dryocoetes Eichh. *autographus* Ratz., *D. pini* **n. sp.** (p. 152 tab. IV fig. 6).

Xyleborus Eichh. 15 Arten (p. 153—154): *X. mutilatus* Blandf. (tab. IV fig. 7, 8), *X. ebriosus* **n. sp.** (p. 153, 154, tab. V fig. 1, 2), *X. apicaris* Blandf. (tab. V fig. 3), *X. Ishidae* **n. sp.** (p. 153, 156, tab. V fig. 4), *X. atratus* Eichh., *X. germanus* Blandf., *X. validus* Eichh., *X. seriatus* Blandf., *X. laetus* **n. sp.** (p. 153, 159, tab. V fig. 5), *X. Saxesenii* Ratz., *X. Alni* **n. sp.** (p. 154, 160, tab. V fig. 6), *X. canus* **n. sp.** (p. 153, 161, tab. V fig. 8), *X. septirtrionalis* **n. sp.** (p. 153, 162, tab. V fig. 7), *X. Schaufussii* Blandf., *X. defensus* Blandf.

Xyloterus Er. 4 Arten (p. 164): *X. quercus* Eichh. var. *Niponicus* Blandf., *X. proximus* **n. sp.** (p. 164, 165, fig. 10a, b, tab. V fig. 9), *X. lineatus* Oliv., *X. pubipennis* Blandf.

V. Scolytoplatypini.

Scolytoplatypus Schauf. 4 Arten (p. 167): *Sc. micado* Blandf., *Sc. daimio* Blandf., *Sc. shogun* Blandf., *Sc. tycon* Blandf.

VI. *Platypini.*

Crossotarsus Chap. *Niponicus* Blandf. (tab. VI fig. 3).

Platypus Hrbst. *Severinii* Blandf. (tab. VI fig. 1, 2, 4).

Woronzow: (Die Borkenkäfer der Kiefer in Polen. 1. Vergleichende Übersicht), (Forstl. Schrift. Suwalk. III. 1910 p. 1—5). Wahrscheinlich Bestimmungstabelle der *Scol.* Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Acacicis siehe Lea pag. 326.

Acanthophorus **n. gen. Strohmeyer** (Ent. Bl. 1910 p. 69), *A. brevicollis* **n. sp.** (p. 70 figg. 1, 2, 3, 4) Usambara. — Siehe auch *Peronophorus.*

Acanthotomicus, Acrantus, Adiaeretus, Amphicranus, Anchonocerus siehe Hagedorn pag. 324, 322, 323, 324.

Anisandrus siehe *Xyleborus.*

Aphanarthrum, Araptus, Aricerus siehe Hagedorn pag. 323, 324, 322.

Bothrosternus, Bothryperus, Brachyspartus siehe Hagedorn pag. 324, 322.

Cactopinus, Caruptocerus siehe Hagedorn pag. 324.

Carphoborus Jurinskii **n. sp. Eggers** (Ent. Bl. 1910 p. 36) Irkutsk. — Siehe auch Hagedorn pag. 323.

Ceratolepis, Chortastus, Chramesus siehe Hagedorn pag. 324, 322, 323.

Cisurgus maurus **n. sp. Eggers** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 559) Tunis. — *C. Ragusae* Reitt. beschrieb **Eggers** (Ent. Bl. 1910 p. 37). — Siehe auch Hagedorn pag. 323.

Coccotrypes siehe Hagedorn pag. 323.

Coptonotus siehe Hagedorn pag. 322.

Corthylus Tulcanus **n. sp. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit 1910 p. 6) Ecuador. — Siehe auch Hagedorn pag. 324.

Cosmoderus, Craniodicticus siehe Hagedorn pag. 323, 322.

Crossotarsus siehe Lea pag. 326, *Niisima* pag. 326.

Cryphalus (*Stephanoderes*) *coffeae* **n. sp. Hagedorn** (Ent. Bl. VI p. 1) Uganda. — Siehe auch Csiki pag. 323, Hagedorn pag. 326, Niisima pag. 327.

Cryptarthrum siehe Hagedorn pag. 323.

Crypturgus Maulei **n. sp. Roubal** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 203) Litthauen. — Siehe auch Hagedorn pag. 323, Niisima pag. 327.

Ctonoxylon **n. gen. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 4), *C. Camerunum* **n. sp.** (p. 4 fig. 42) mit var. *flavescens* **n. var.** (p. 4), und var. *hirsutum* **n. var.** (p. 4), *C. auratum* **n. sp.** (p. 4), *C. crenatum* **n. sp.** (p. 5) und *C. fuscum* **n. sp.** (p. 5) Camerun. — Siehe auch Hagedorn pag. 324.

Dacryostactus, Dactylipalpus siehe Hagedorn pag. 323, 322.

Dendroctonus siehe Hagedorn pag. 323, Hopkins pag. 325.

Dendrosinus, Dendroterus, Dendrotrupes, Diamerus siehe Hagedorn pag. 322, *Dolurgus* siehe Hagedorn pag. 323. [323.

Dryocoetes mediterraneus **n. sp. Eggers** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 560) Pyrenäen. — Siehe auch Hagedorn pag. 323, Niisima pag. 327.

Eccoptogaster siehe *Scolytus* u. Hagedorn pag. 324.

Eidophelus, Epomadius siehe Hagedorn pag. 323, 324.

Ficicis siehe Lea pag. 326.

Glochiphorus **n. gen. Strohmeyer** (Ent. Bl. 1910 p. 126), *G. globosus* **n. sp.** (p. 127 figg. 3a, 3b, 3c, 3d) Madagascar.

Glochynocerus, Gnathotrichus siehe Hagedorn pag. 324, 325.

Hexacolus siehe Hagedorn pag. 324.

Hylastes siehe Hagedorn pag. 322, Niisima pag. 326.

Hylesinus siehe Hagedorn pag. 322, Lea pag. 326, Niisima pag. 326.

Hylesinosoma siehe Lea pag. 326.

Hylocurus, Hylurgus siehe Hagedorn pag. 324, 322.

Hyorhynchus siehe Hagedorn pag. 322. Niisima pag. 326.

Hypoborus siehe Hagedorn pag. 323.

Hypothenemus eruditus Westw. besprach **Newbery** (Ent. Month. Mag. 46 p. 83).

Inosomus siehe Hagedorn pag. 322.

Ips siehe *Tomicus* und Hagedorn pag. 324, Niisima pag. 327.

Kissophagus siehe Hagedorn pag. 322.

Kyrtogenius **n. gen. Strohmeyer** (Ent. Bl. 1910 p. 127), *K. bicolor* **n. sp.** (p. 127 figg. 1a, 1b, 1c, 1d, 1e) Aethiopien.

Lepicerus nitidus **n. sp. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 1) Sumatra. — Siehe auch Hagedorn pag. 323.

Liparthrum Babadjanidis **n. sp. Eggers** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 558) Caucasus. — Siehe auch Hagedorn pag. 323.

Lissoclastus siehe Hagedorn pag. 322.

Loganius scaliger **n. sp. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 5 fig. 39) Argentinien. — Siehe auch Hagedorn pag. 324.

Meringopalpus, Metacorthylus, Micracis, Microborus siehe Hagedorn pag. 322, *Myelophilus* siehe Hagedorn pag. 322, Niisima pag. 326. [325, 324.

Notoplatypus siehe Lea pag. 326.

Olonthogaster, Orthaspistes siehe Hagedorn pag. 325, 324.

Ozopemon **n. gen. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 1), *O. Theklae* **n. sp.** (p. 2 fig. 43) Sumatra, mit var. *Sirambeanus* **n. var.** (p. 3), var. *Singlangicus* (p. 3), *O. Obanus* **n. sp.** (p. 3) Mentawei, *O. fuscicollis* **n. sp.** (p. 3) Java, hierher ferner: *O. rugatus* Blandf., *O. Sumatranus* Blandf., *O. gravidus* Blandf., *O. regius* Haged. (p. 2). — Siehe auch Hagedorn pag. 323.

Pagiocerus siehe Hagedorn pag. 324.

Peronophorus **n. nom. Strohmeyer** (Ent. Bl. VI p. 92) für *Acanthophorus* Strohm. 1910 nec *Cer.* — *Phloeophthorus* s. Hagedorn p. 322, Lea p. 326.

Phloeosinus siehe Hagedorn pag. 323, Niisima pag. 326.

Phloeoborus, Phloeotribus, Phloeotrupes, Phrixosoma, Phthorius siehe Hagedorn pag. 322, 323, 324.

Pityogenes Irkutensis **n. sp. Eggers** (Ent. Bl. 1910 p. 38) Irkutsk. — Siehe auch Niisima pag. 327.

Pityophthorus Carniolicus **n. sp. Wichmann** (Wien. Ent. Zeit. 1910 p. 145) Krain. — Siehe auch Hagedorn pag. 324.

Platypus tuberculosus **n. sp. Strohmeyer** (Ent. Bl. 1910 p. 128 figg. 5a, 5b [1]), *Pl. Andrewesii* **n. sp.** (p. 128 fig. 4) Nilgiri Hills, *Pl. quadricaudatus* **n. sp.** (p. 131 figg. 2a, 2b) Nilgiri Hills, *Pl. Indicus* **n. sp.** (p. 131) Indien, *Pl. retusus* **n. sp.** (p. 132) Indien, *Pl. circumdentatus* **n. sp.** (p. 132) Indien. — *Pl. mutatus* Charp. = *Pl. sulcatus* Chap. ♀ var. nach **Strohmeyer** (Anal. Mus. Montevid. (2) I 1910 p. 88). — *Pl. inimicus* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 71) Neu-Seeland. — Siehe auch Lea pag. 326, Niisima pag. 327. — *Poecilips* siehe Hagedorn pag. 324.

Polygraphus siehe Hagedorn pag. 323, Niisima pag. 326.

Premnobius cavipennis Eichh. var. *corthyloides* **n. var. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 1) Camerun. — Siehe auch Hagedorn pag. 323.

Prionoscelis, Problechilus, Pterocyclon, Pycnarthrum siehe Hagedorn pag. 324, *Rhopalopselion* siehe Hagedorn pag. 322. [322, 325.

Scolytogenes, Scolytomimus, Scolytopsis siehe Hagedorn pag. 324.

Scolytoplatypus siehe Hagedorn pag. 325, Niisima pag. 327.

Scolytus multistriatus Marsh. beschrieben **Chapman** (Psyche XVII p. 63 tab. IV fig. 7, 8, 12, 13). Massachusetts — *Sc. orientalis* **n. sp. Eggers** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 557 „*Eccoptogaster*") Caucasus. — *Sc. Koenigii* Sem. beschrieb **Eggers** (Ent. Bl. 1910 p. 35), *E. Schevyrewii* Sem. mit var. *Sinensis* **n. var.** (p. 35), *E. Leonii* Egg. (p. 36). — *Sc. piceae* **n. sp. Swaine** (Canad. Entom. 1910. p. 34, tab. II fig. 12—1 *Eccoptogaster*) Quebec. — Siehe auch Niisima pag. 326.

Sphaerotrypes, Spongocerus, Spongotarsus siehe Hagedorn pag. 322, 325, 323.

Stephanoderes siehe *Cryphalus.*

---

[1]) Diese Art ist zwar ausdrücklich als alt bezeichnet, scheint aber dennoch neu zu sein.

Strombophorus, Styracopterus, Styphlosoma siehe Hagedorn pag. 322, 323.
Taeniocerus, Taphrorhychus siehe Hagedorn pag. 325, 324.
Tesserocerus Brasiliensis **n. sp. Ewers** (Ent. Rund. 27. p. 18) u. *T. Gebienii* **n. sp.** (p. 18) Brasilien.
Thamnurgus Normandii **n. sp. Eggers** (Ent. Bl. 1910 p. 37) Tunis. — Siehe auch Hagedorn pag. 323.
Thysanoes, Tiarophorus siehe Hagedorn pag. 324.
Tomicus Heydenii Eichh. beschrieb **Eggers** (Ent. Bl. 1910 p. 38 „*Ips*"). — Siehe auch *Ips* u. Lea pag. 326.
Triotemnus, Tricolus siehe Hagedorn pag. 323, 325.
Xyleborus penicillatus **n. sp. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 7) Sumatra, *X. laciniatus* **n. sp.** (p. 7) Sumatra, *X. Foersteri* **n. sp.** (p. 7) Sumatra, *X. infans* **n. sp.** (p. 7) Mentawei, *X. sisyrnophorus* **n. sp.** (p. 7) Morawa, *X. crassus* **n. sp.** (p. 8) Sumatra, *X. Tanganus* **n. sp.** (p. 8) Tanga, *X. Conradtii* **n. sp.** (p. 8) Camerun, *X. scobinatus* **n. sp.** (p. 8) Camerun, *X. amplexicauda* **n. sp.** (p. 9) Sumatra, *X. Camerunus* **n. sp.** (p. 9) Camerun, *X. Riehlii* Eichh. (p. 9 fig. 44), *X. spathipennis* Eichh. (p. 10 fig. 47), *X. barbatus* **n. sp.** (p. 11) Sumatra, *X. Siporanus* **n. sp.** (p. 11) Mentawei, *X. Amanicus* **n. sp.** (p. 11) Amani, *X. tropicus* **n. sp.** (p. 12) Camerun, *X. cordatus* **n. sp.** (p. 12) Mentawei, *X. procer* Eichh. (p. 12 fig. 46) Guatemala, *X. derelictus* **n. sp.** (p. 12) Ostafrika. — *X.* (*Anisandrus*) *pyri* Zimm., *X. tachygraphus* Zimm. u. *X. obesus* Lec. unterschied **Swaine** (Canad. Entom. 1910 p. 161), *X. serratus* **n. sp.** p. 162, 165) Quebec, *X. obesus* Lec. var. *minor* **n. var.** (p. 164, 165) Quebec, New York, *X. dispar* F., dichot. Tab. (p. 165). — *X. coffeivorus* **n. sp. Weele** (Bull. Agric. Ind. Neerland. 35 p. 1, tab., Teysman. XXI. p. 308 fig.). — *X. coffeae* Wurth = *compactus* Eichh. nach **Strohmeyer** (Ent. Bl. VI p. 186,) *X. coffeivorus* = *Cryphalus Hampei* Ferr. (p. 187). — Siehe auch Hagedorn pag. 325, Lea p. 326, Niisima pag. 327.
Xylechinus siehe Hagedorn pag. 323.
Xylocleptes bituberculatus **n. sp. Hagedorn** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 1) Camerun. — Siehe auch Hagedorn p. 324.
Xyloctonus siehe Hagedorn pag. 324.
Xyloterus siehe Hagedorn pag. 325, Niisima pag. 327.

Fam. Brenthidae.

(0 n. gen., 4 n. spp.).

Bolkay 1, Heller 4, Kolbe 4, Lea **7, 9,** Schönfeldt 1, 2, Tremoleras 1.

Biologie.

Lea (**9**) *Cardus hospes* Germ. bei Ameisen u. bei Termiten.

Geographisches.

Kolbe (**4**) 1 *Brenth.* von den Seychellen (p. 39). — **Schönfeldt** (**1**) 9 *Brenth.* aus Kamerun. — **Tremoleras** (**1**) *Brenth.* aus Uruguay.

Systematik.

Schönfeldt (**2**) verzeichnete 735 Arten nebst Literatur (p. 3—57).

Umfassende Arbeiten.

Lea: Australian and Tasmanian *Coleoptera* inhabiting nests of ants etc. Proc. Roy. Soc. Victor. 23. p. 225.

Fam. *Brenthidae.*

Cardus hospes Germ. bei *Iridomyrmex nitidus* und bei Termiten.

Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Description of New Species. I. Proc. Roy. Soc. Vict. XXII 1910 p. 150—151. — Ohne Beschreibungen.

Fam. *Brenthidae.*

Ectocemus 1 Art: *E. decemmaculatus* Montr. var. *pterygorhinus* Gestr.

Orychodes 1 Art: *Or. digramma* Boi.

Einzelbeschreibungen.

Allaeodromus insignis Senna besprach **Heller** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 177 tab. I fig. 5a, b, c, d).

Calodromus Mellyi Guér. beschrieb **Heller** (Not. Leyd. Mus. 32. p. 178, tab. I fig. 1a, b, c) mit var. *Sarawakensis* **n. var.** (p. 179, tab. I fig. 2a, b) Kichung, *C. simplex* **n. sp.** (p. 179, tab. I fig. 3a, b) Sumatra, *C. Ito* **n. sp.** (p. 180, tab. I fig. 4a, b, c, d, e) Formosa.

Ectocemus siehe Lea pag. 331.

Eupsalis amitina **n. sp. Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin 5. 1910. p. 39) Seychellen.

Leptorhynchus Mocsaryi **n. sp. Bolkay** (Rov. Lap. XVII p. 185 fig. a, b) Insel Halmahera.

Orychodes siehe Lea pag. 331.

*Fam. **Bruchidae.***

(1 n. gen., 17 n. spp.).

Blatchley **1**, Blattny 1, Bourgeois 4, Fall 4, Jakovlev 1, Kleine 1, Malkow 1, Pic 15, 37a, Wuorentaus 1.

Biologie.

Kleine (**1**) Biol. von *Spermophagus sericeus* Geoffr., von *Bruchus pallidicornis* Sch., *Br. lentis* Froel., *Br. loti* Payk., *Br. rufimanus* Sch., *Br. atomarius* L., *Br. pisorum* L., *Br. luteicornis* Ill., *Br. affinis* Froel., *Br. villosus* Fbr., *Br. unicolor*, *Br. marginalis* Fbr., *Br. varians* Ol., *Br. Cisti* Fbr., *Br. nanus* Germ.

Geographisches.

Blattny (**1**) 2 *Bruch.* aus Böhmen. — **Bourgeois** (**4**) Catalog der *Bruch.* der Vogesen. — **Jakovlev** (**1**) 3 *Bruch.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Pic** (**37a**) 1 *Bruch.* aus Argentinien. — **Wuorentaus** (**1**) 1 *Bruch.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Systematik.

Umfassende Arbeit.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Bruchidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1233—1242 fig. 555—558. — Nach Sharp (p. 256) keine neue Art. Dem Ref. nicht zugänglich.

Einzelbeschreibungen.

Bruchus L. 10 Gruppen beschrieb **Fall** (Trans. Am.Ent. Soc. 39. p. 160—161): *Br. Ulkei* Horn (p. 166), *Br. nigrinus* Horn, *Br. auctus* **n. sp.** (p. 165, 166) Arizona, *Br. discopterus* **n. sp.** (p. 165, 167) Südcalifornien, *Br. protractus* Horn, *Br. amicus* Horn, *Br. prosopis* Lec., *Br. bisignatus* Horn, *Br. Floridae* Horn, *Br. griseolus* **n. sp.** (p. 170, 175) Arizona, *Br. ochraceus* Schauf., *Br. collusus* **n. sp.** (p. 171, 176) Californien, *Br. perplexus* **n. sp.** (p. 171, 177) Neumexico, *Br. distinguendus* Horn, *Br. pugiunculus* **n. sp.** (p. 171, 178) u. *Br. biustulus* **n. sp.** (p. 171, 178) Arizona, *Br. pulloides* **n. sp.** (p. 171, 179) Neumexico, *Br. pullus* **n. sp.** (p. 172, 180) u. *Br. inquisitus* **n. sp.** (p. 172, 180) Californien, *Br. Chiricahuae* **n. sp.** (p. 172, 181) Arizona, *Br. perforatus* Horn, *Br. lobatus* **n. sp.** (p. 173, 182) Neumexico, *Br. subserripes* **n. sp.** (p. 173, 183) Texas, *Br. fumatus* Schauf., *Br. fraterculus* Horn, *Br. exiguus* Horn, *Br. musculus* Say, *Br. Julianus* Horn, *Br. ochreolineatus* **n. sp.** (p. 186) Arizona, *Br. atomus* **n. sp.** (p. 188) Massachusetts, dichot. Tabelle über 82 Arten (p. 161, 163, 164, 165, 169, 184, 186, 188).

Impressobruchus **n. gen. Pic** (Ech. 26. p. 95): *I. semiruber* **n. sp.** (p. 95).

Spermophagus caryoboriformis **n. sp. Pic** (Rev. Mus. La Plata, XVII. p. 110) Argentinien.

Fam. ***Anthribidae.***

(0 n. gen., 7 n. spp.).

Bourgeois 4, Broun 1, Everts 1, Jakovlev 1, K. Jordan 1, Klebs 1, Kleine 1, Kolbe 4, Méquignon 1, Pic 15, Roettgen 1, Wuorentaus 1.

Biologie.

Kleine (**1**) Biol. von *Urodon suturalis* Fbr., *H. conformis* Suffr., *U. pygmaeus* Gyll., *U. rufipes* Ol., *Platyrhinus latirostris* Fbr., *Tropideres marchicus* Hrbst., *Tr. niveirostris* Fbr., *Tr. sepicola* Fbr., *Tr. albirostris* Hrbst., *Tr. dorsalis* Thun., *Tr. undulatus* Pz., *Anthribus albinus* L., *Brachytarsus fasciatus* Forst., *Br. variegatus* Geoffr., *Choragus Sheppardii* Kirb., *Ch. piceus* Sch.

Geographisches.

Bourgeois (**4**) Catalog der *Anthr.* der Vogesen. — **Everts** (**1**) 2 *Anthr.* aus Holland angeführt. — **Jakovlev** (**1**) 2 *Anthr.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 2 *Anthr.* von den Seychellen (p. 27, 39). — **Méquignon** (**1**) 1 *Anthr.* aus Frankreich. — **Roettgen** (**1**) 1 *Anthr.* vom Laacher See. — **Wuorentaus** (**1**) 2 *Anthr.* neu für das nördliche Ostrobothnien.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 3 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Einzelbeschreibungen.

Anacerastes scriptus **n. sp. Jordan** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 193) Manyema.

Anthribus anguliceps **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 72), *A. rugifer* **n. sp.** (p. 72), *A. maurus* **n. sp.** (p. 72), *A. suspectus* **n. sp.** (p. 73) Neu-Seeland.

Phloeotragus Bennigsenii **n. sp. Jordan** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 192) Manyema, *Phl. poliopras* **n. sp.** (p. 193) Kongo.
Xenotropis rugicollis Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 39).

Fam. Cerambycidae.
(2 n. gen., 62 n. spp.).

Achard 1, Alfieri 1, Andres 2, Apfelbeck 2, Beffa 1, Bickhardt 7, Blatchley **1,** Blattny 1, Boppe 1, Bourgeois 4, Broun 1, Buysson 1, Cameron 2, Champion 3, Champion & Lloyd 1, Darboux & Mingaud 1, Dunlop 2, Everts 1, 2, Fall **2,** Fuente 2, Gadeau de Kerville 1, Gahan & Gounelle 1, Girault 1, Gounelle 1, 2, 3, Guilleaume 1, Harwood 1, Heller 2, Helliesen 1, Heyrovsky 1, 2, 3, 6, Hintz 1, Holik 1, Jacobson **1,** Jakovlev 1, Kirkaldy 1, Klebs 1, Kleine 3, 5, Kolbe 4, Krausse 2, Laczó 1, Lameere **1,** Lauffer 1, Leng 1, Malkow 1, Méquignon 1, Nawa 1, Perkins, Scott & Sharp **1,** Pic 6, 13, 15, 21, 39, **40, 41, 42,** 43, Poppius 2, Przibram 1, Ross 1—6, Saitzev 3, Schramm 1, Sharp 3 a, Sherman 1, Snyder 1, Ssuworow 1, Stebbins 1, Sterba 2, Tölg, 1 Tyl 1, Weber 1.

Morphologie und Physiologie.

Beffa (**1**) *Morimus asper* Sulz. mit deformierter Tibie (p. 144 tab. IIa fig. 10), *Saperda carcharias* L. (p. 146 tab. IIa fig. 13), *Dorcatypus tristis* Fbr. (p. 146 tab. IIa fig. 14). — **Fall** (**1**) ♂♂ u. ♀♀ unterschieden bei *Pogonocheurs* (p. 9). — **Gadeau de Kerville** (**1**) Gewicht von 1 *Cer.* — **Krausse** (**2**) Mimicry zweier *Cerambyciden* mit *Hym.* (*Eumenes* sp. u. *Leucopsis* sp.), u. allg. Betrachtungen über Mimicry, zum Schluss Citat aus Detto 1905 mit einer (NB. falschen) Definition der Mimicry. — **Przibram** (**1**) Homöosis bei *Priomes* besprochen.

Biologie.

Alfieri (**1**) Larve u. Puppe von *Macrotoma palmata* Fbr. (fig. 1, 2). — **Andres** (**2**) Larve *Hesperophanes sericeus* Fbr. lebt in den Wurzeln der Salsolacee *Halocnemum strobilaceum.* — **Bickhardt** (**7**) Biologisches über *Cer.* — **Buysson** (**1**) Biol. Notiz über *Leptura aurulenta* Fbr. u. *L. quadrifasciata* L. (p. 125). — **Darboux & Mingaud** (**1**) Biol. über *Phytoecia pustulata.* — **Girault** (**1**) über Eiablage von *Oncideres Texana* Horn. — **Holik** (**1**) Biol. (?) Notiz über *Anisarthron barbipes* Schrnk. — **Kleine** (**3**) *Saperda populnea* als Wirt von *Sarcophaga albiceps* Meig., (5) 1 *Hym.* als Parasit der Larve von *Callidium variabile* L. — **Nawa** (**1**) Auf Maulbeerbäumen lebende *Cer.* — **Stebbins** (**1**) Galle von *Mecas inornata* Say, p. 9 tab. I fig. 2. — **Snyder** (**1**) *Parandra brunnea* als Zerstörerin von Telegraphen-Stangen. — **Tölg** (**1**) *Billaea pectinata* Meig., *Dipt.*, als Parasit in den Larven von *Priopus coriarius* (p. 211). — **Weber** (**1**) Kampf zwischen *Prionus coriarius* ♂ und ♀ (p. 172).

Geographisches.

Blattny (**1**) 1 *Cer.* aus Böhmen. — **Bourgeois** (**4**) Catalog der *Cer.* (Anfang) aus den Vogesen. — **Champion** (**3**) *Grammoptera ruficornis*

L. var. *pallipes* Steph. in England. — **Dunlop** (**2**) 1 *Cer.* in England. — **Everts** (**1**) 2 *Cer.* aus Holland angeführt. — **Guilleaume** (**1**) 2 *Cer.* in Belgien. — **Harwood** (**1**) 1 *Cer.* in England. — **Helliesen** (**1**) 1 *Cer.* in Norwegen (p. 17). — **Heyrovsky** (**2**) *Cer.* neu für Böhmen, (**3**) *Cer.* in Böhmen. — **Jakovlev** (**1**) 72 *Cer.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Kolbe** (**4**) 12 *Cer.* von den Seychellen (p. 36—39). — **Leng** (**1**) *Cer.* aus Georgien. — **Méquignon** (**1**) 1 *Cer.* aus Frankreich. — **Pic** (**39**) zählte 33 Arten aus Savoien auf, von denen *Leptura hybrida* Rey bemerkenswerth. — **Poppius** (**2**) Geogr. Verbreitung der *Cer.* im arktischen Gebiete. — **Saitzev** (**3**) *Cer.* aus Russland. — **Sherman** (**1**) 9 *Cer.* von Labrador. — **Sterba** (**2**) *Cer.* neu für Böhmen. — **Tyl** (**1**) *Cer.* für Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 16 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Ross (**1—6**) Artenübersicht mit Lit. über 7 Gatt. siehe Titel.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Cerambycidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1007—1095 fig. 423—475. — Nach Sharp (p. 253) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Fall: New Species of *Pogonocherus* with Synoptic Table. Ent. News. 21 p. 5—9.

Pogonocherus 12 Arten (p. 7—8), *P. crinitus* Lec., *P. volitans* Lec., *P. negundo* Schaeff., *P. Californicus* Sch., *P. Oregonus* Lec., *P. penicillatus* L., *P. Alascanus* Sch., *P. propinquus* **n. sp.** (p. 6, 8) Californien, *P. Arizonicus* Sch., *P. pictus* **n. sp.** (p. 6, 8) Colorado, *P. mixtus* Lec., *P. obscurus* **n. sp.** (p. 5, 7) Arizona.

Jacobson: (Zur Systematik und geographischen Verbreitung der Arten der Gattung *Monochamus* Latr. der russischen Fauna). Hor. Soc. ent. ross. 39. p. 489—508. — Kritik der ganzen Literatur u. Einzelbesprechung der 7 Arten russisch (p. 489—499), dich. Tab. der 7 Arten (p. 500—503) u. synonymisch geographische Übersicht über 31 Arten (p. 506 — 507), lateinisch.

Monochamus Latr. 7 Arten (p. 500—503): *M. sartor* Fbr. (p. 503 fig. 1), *M. Rosenmülleri* Ced. (p. 503 fig. 2), *M. saltuarius* Gebl. (p. 503 fig. 3), *M. impluviatus* Motsch (p. 503 fig. 4), *M. sutor* L. (p. 503 fig. 5), *M. galloprovincialis* Ol. (p. 503 fig. 6), *M. guttatus* Bless. (p. 503 fig. 7a, b).

Lameere: Revision des *Prionides*. 5. Mémoire. *Prionines*. II. Ann. Belg. 54. p. 240—269, 272—292, 368—383.

Acanthophorus Serv. 3 Untergatt. 14 Arten (p. 265—267): *Ac.* (*Acanthophorus*) *Arabicus* Thoms., *Ac. modicus* Gah., *Ac. Nyansanus* Kolbe, *Ac. Beringei* Kolbe, *Ac. Capensis* Whit., *Ac. rugiceps* Gah., *Ac. serraticornis* Oliv., — *Ac.* (*Tithoes* Thoms.) *confinis* Casteln., *Ac. Palinii* Hope, *Ac. maculatus*

Fbr. mit var. *centralis* Lam., var. *Somalius* Lam., var. *sulcicornis* Kolbe, var. *frontalis* Har., var. *orientalis* Lam., var. *Yolofus* Dalm., var. *Congolanus* Lam. n. var. *Haroldii* Lam., dichot. Tab. über die 9 Varietäten (p. 257—259), *Ac. megalops* Whit., — *Ac.* (*Ceratocentrus* Auriv.) *Duvivieri* Lam., *Ac. Demeusei* Duviv., *Ac. spinicornis* Fbr.

Priotyrannus Thoms. 3 Untergatt., 3 Arten (p. 276): *Pr.* (s. str.) *mordax* Thoms., — *Pr.* (*Chollides* Thoms.) *closteroides* Thoms., — *Pr.* (*Kinibalua* Bat.) *megalops* Bat.

Prionomma White 2 Untergatt. 3 Arten (p. 281): *Pr.* (*Ancyloprotus* White) *bigibbosum* White, *Pr. Javanum* White, — *Pr.* (s. str.) *atratum* Gmel.

Logaeus Waterh. 1 Art: *L. subopacus* Waterh.

Emphiesmenus Lansb. 1 Art: *E. Schlagenii* Lansb.

Osphryon Pasc. 3 Arten (p. 289): *O. hirticollis* Gah., *O. adustus* Pasc., *O. Forbesii* Gah., dich. Tab. (p. 289).

Sarifer Kirsch 1 Art: *S. flavirameus* Kirsch.

Psalidocoptus White 1 Art: *Ps. scaber* White.

Psalidognathus Gray 3 Untergatt. u. 14 Arten (p. 381—383): *Ps. erythrocerus* Reiche, *Ps. modestus* Fries, *Ps. Thomsonis* Lam., *Pr. Friendii* Gray, *Ps. Sallei* Thoms., *Ps. superbus* Fries, — *Ps.* (*Prionocalus* White) 7 Arten: *Ps. Iphis* White, *Ps. uniformis* Waterh., *Ps. Buckleyi* Waterh., *Ps. trigonodes* Bates, *Ps. Atys* White, *Ps. Simonsii* Waterh., *Ps. cacicus* Withe. — *Ps.* (*Micropsalis* Burm.) 1 Art: *Ps. heterogama* Burm.

Perkins & Sharp: Fauna Hawaiensis. Coloeptera. IV. Fam. *Cerambycidae* Suppl. p. 645—650.

Aegosoma reflexum. — *Astrimus hirtus* Fairm.

Clytarlus fragilis Sh., *Cl. ultimus* **n. sp.** (p. 645) Oahu.

Plagithmysus: *Pl. Griffardii* Perk., *Pl. fractus* **n. sp.** (p. 646) Molokai, *Pl. immundus* **n. sp.** (p. 646) Hawaii, *Pl. solitarius* Sharp., *Pl. elegans* **n. sp.** (p. 648) u. *Pl. simplicicollis* **n. sp.** (p. 648) Hawaii.

Callithmysus microgaster Sh., *C. Koebelei* Perk., *C. cristatus* Sharp.

Coptops aedificator Fbr.

1. Pic: Contribution à l'étude du genre *Saperda* Fbr. Mat. Long. VII. 2. p. 8—17. — 2 dichot. Tab. über 15 Arten, die in der ersten nach ihren 6 Untergatt., in der zweiten nach anderen Merkmalen charakterisiert sind.

Saperda Fbr. (5 subg. p. 8—9): *S.* (*Anaerea* Muls.), *carcharius* L., — *S.* (*Amilia* Muls.) *similis* Laich. (*phoca* Tröl.), — *S.* (*Eutetrapha* Bat. [1]) *metallescens* Motr., *sedecimpunctata* Mot. (*carinata* Bless.), — *S.* (*Compsidia* Muls.) *ocellata* Ab., *S. quercus* Champ., *S innotatipennis* Pic, *S. populnea* L. mit var. *Salicis* Zett., *S. balsamifera* Mot., — *S.* (i. sp.) *scalaris* L. mit var. *hieroglyphica* Pall. u. var. *maculosa* Fald., *S. decempunctata* Gebl., *S. perforata* Pall. mit var. *Algerica* Pic u. var. *pallidipes* Pic, — *S.* (*Aegalia* Muls.) *punctata* Fbr., *S. octopunctata* Scop. (*tremulae* Fbr.) mit var. *sexpunctata* Fleisch., *S. octomaculata* Bless.

---

[1]) Diese Untergatt. ist nur in der Artentabelle (p. 10) charakterisiert, u. p. 9 „*Ectetrapha*" genannt, u. die 1. Art trägt an letztgenannter Stelle den Autornamen „Bates", auch sind dort noch einige Arten besprochen.

2. Pic: Etude complémentaire du *Rhagium bifasciatum* F. Mat. Long. VII. 2. 1910 p. 17—20. — Dich. Tab. über 10 varr.

Rhagium bifasciatum Fbr. mit var. *infasciatum* Pic, var. *Deyrollei* Pic, var. *unifasciatum* Muls., var. *rufum* Prell., var. *fasciatum* Pic, var. *lituratum* Fügner, var. *Gravei* Hub., var. *medionotatum* **n. var.** (p. 20) Ungarn, var. *bicolor* Ol.

3. Pic: *Strangalia maculata* Poda et ses variétés. Mat. Long. VII. p. 21—24. — Dichot. Tab. über 10 varr.

Strangalia maculata Pod. mit var. *undulata* Muls., var. *impunctata* Muls., var. *disconotata* Pic, var. *binotata* Muls., var. *calcarata* Ol. (*externepunctata* Muls.), var. *sinuata* Muls., var. *manca* Schaeff., var. *subspinosa* Fbr., var. *Alsatica* Pic, var. *Dayremii* Pic, dazu ausserhalb der Tabelle var. *nigricornis* Stierl. und var. *Escudei* Lauff. besprochen.

Einzelbeschreibungen.

Adriopea **n. gen. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 74), *A. palildata* **n. sp.** (p. 74) Neu-Seeland.

Acanthophorus siehe Lameere pag. 334.

Agapanthia angusticollis var. *subacuta* Pic besprach **Pic** (Mat. Long. VII p. 5).

Amilia, Anaerea siehe Pic pag. 335.

Anaglyptus mysticoides Reitt. var. *Amasinus* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 10) Amasien, *An. mysticus* var. *subapicalis* **n. var.** (p. 10[1]) Abchasien. — *A. mysticus* var. *Bequaertii* Roub. 1909 besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 3), *A. sexguttatus* var. *disjunctus* Pic (p. 4).

Anoplistes siehe *Purpuricenus.*

Anoplodera siehe *Leptura.*

Apomecyna Fauvelii Ther. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 39).

Argalia siehe *Saperda.*

Brachyta punctata Fald. v. *semilunata* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 18, 27), var. *bisbioculata* **n. var.** (p. 18, 27), var. *Korbii* **n. var.** (p. 18, 27) u. var. *inapicalis* **n. var.** (p. 18, 27) Sibirien.

Callichroma Gounellei **n. sp. Achard** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 279) Guyana, *C. coeruleum* **n. sp.** (p. 280) Guyana. — Siehe auch Ross pag. 334.

Callimoxys Brullei Muls. gehört zu *Cosmosoma* nach **Gahan** & **Gounelle** (Bull. Fr. 1910 p. 237).

Callipogon (*Eoxenus* Sem.) *relictus* Sem. beschrieb **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 2).

Callithmysus siehe Perkins & Sharp pag. 335.

Cerasphorus brunneus **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 306) Tanga.

Ceratocentrus siehe Lameere pag. 334.

Ceroplesis Hauseri **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 308) Deutsch-Ostafrika.

Ceresium albopubeus Fairm. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 38).

Cleodoxus lineaticollis **n. sp. Gounelle** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 17) Ecuador.

Clytanthus nivipictus var. *Splichalii* Fleisch. besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 3).

Clytarlus siehe Perkins & Sharp pag. 335.

---

[1]) Es ist nicht klar, ob der geehrte Autor hiermit eine Varietät von *A. mysticoides* oder von *A. mysticus* oder eine selbständige Art beschrieben haben will.

Compsidia siehe Pic pag. 335.

Compsocerus aulicus Thoms. besprach **Gounelle** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 140), *C. parviscopus* Burm., *C. opacipennis* **n. sp.** (p. 140) Brasilien, *C. Chevrolatii* **n. sp.** (p. 141) Brasilien, Tabelle über die 5 Arten (p. 142).

Compsodorcadion globithorax var. *Radkevitschii* **n. var. Ssuworow** (Rev. russ. d'Ent. 10. p. 61) Kurdaisk-Passhöhe, mit subvar. *pauperum* **n. subvar.** (p. 62) Lugowoje, var. *opulentum* **n. var.** (p. 63) Kurdaisk-Passhöhe, *C. luteolum* **n. sp.** (p. 63) mit var. *albidulum* **n. var.** (p. 64) Transkaspischer Alatau, *C. formosum* **n. sp.** (p. 65), *C. Matthiessenii* **n. sp.** (p. 66), *C. Tianschanskii* **n. sp.** (p. 67) mit var. *pleonastus* **n. var.** (p. 68) u. *C. Glazunowii* **n. sp.** (p. 69) Alexandergebirge, *C. Tschitscherinii* Jakow. var. *abundans* **n. var.** (p. 71), var. *perinterruptus* **n. var.** (p. 71), var. *abortivus* **n. var.** (p. 71) u. var. *mixtus* **n. var.** (p. 71) Alexandergebirge, *C. validipes* Jakow. (p. 71).

Coptops siehe Perkins & Sharp pag. 335.

Cornuscoparia Jord. = *Jonthophana* Hell. nach **Heller** (Abh. Zool. Mus. Dresd. XIII 3. p. 39).

Criocephalus rusticus besprachen **Champion** & **Lloyd** (Ent. Month. Mag. XXI p. 2 tab. I fig. 5 [1]).

Crossotus corticarius **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 575) Mexiko, *C. aedificatorius* **n. sp.** (p. 576) Mwika. — Siehe auch Ross pag. 334.

Didymocantha cognata **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 73) Neu-Seeland.

Dorcadion nudipenne Escal. var. *Riazanum* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 51), *D. paradoxum* Escal. var. *Atienzanum* **n. var.** (p. 51) u. *D. Zarconis* var. *infrafasciatum* **n. var.** (p. 51, 79) Spanien, *D. Uhagonis* var. *subirreductum* **n. var.** (p. 82), *D. Heydenii* var. *internelineatum* **n. var.** (p. 82), var. *semiglabratum* **n. var.** (p. 82) u. *D. Mosqueruelense* var. *Burgosense* **n. var.** (p. 82) Spanien, *D. Graëllsii* var. *Guadalajaranum* **n. var.** (p. 90), var. *bisbilineatum* **n. var.** (p. 90), var. *latealbidum* **n. var.** (p. 90) Spanien, var. *auripenne* Escal. u. var. *Atienzanum* Pic 1910, das nicht zu *D. paradoxum* gehört (p. 90), *D. Dejeanii* var. *Baudueri* **n. var.** (p. 91) Spanien und var. *Tournieri* **n. var.** (p. 91) Sierra de Gredos, *D. Ardoisii* var. *Kircheldorffii* **n. var. Pic** (Ech. 26 p. 79), *D. Vallisoletanum* var. *Paganettii* **n. var.** (p. 79), *D. albicans* var. *multialternatum* **n. var.** (p. 79), *D. Mosqueruelense* var. *Valencianum* **n. var.** (p. 79). — *D. infernale* Muls. besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 4), nach einem angeblich typischen Exemplar, *D. frontale* Muls. (p. 4), *D. Pelletii* Muls., *D. fuliginator* var. *Jänneri* Hub. 1908 (p. 5), *D. semibrunneum* Pic var. *medioimpressum* Pic 1909, *D. Ljubetense* Apf., *D. Ardoisii* Schr., *D. Seoanei* var. *sulcithorax* Pic (p. 5). — *D. Zarconis* **n. sp. Schramm** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 285) mit var. *curvilineatum* **n. var.** (p. 286), *D. Mercetii* **n. sp.** (p. 286), *D. tricolor* **n. sp.** (p. 287) mit var. *confluans* **n. var.** (p. 288), *D. auripenne* Esc. var. *fuscolineatum* **n. var.** (p. 288) u. *D. Graëllsii* Graëlls var. *Matritense* **n. var.** (p. 288) Spanien. — *D. Escalerae* Lauff. = *Spinolae* var. nach **Lauffer** (Bol. Soc. Esp. 10. p. 91) *Caunense* **n. nom.** für *D. Escalerae* Lauff. nec Pic (p. 92).

Emphiesmenus siehe Lameere pag. 335. — *Eoxenus* siehe *Callipogon.*

---

[1]) Als Autor der Art wird irrthümlicher Weise Dejean genannt, der bekanntlich niemals einen *Cerambyciden* beschrieben hat.

Epipedocera Rollei **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 30) Formosa.

Eutetrapha siehe Pic pag. 335.

Gynandrophthalma affinis Hellw. besprochen **Champion & Lloyd** (Ent. Mag. XXI p. 2).

Hebestola macilenta **n. sp. Gounelle** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 18) u. *H. candicans* **n. sp.** (p. 19) Ecuador.

Hesperophanes pilosus Bod. 1908 besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 2).

Heterachthes myrrheus **n. sp. Gounelle** (Bull. Mus. Paris 16. p. 15) Ecuador.

Idactus Heeringii **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 308) Togo, *I. Usambaricus* **n. sp.** (p. 309) Usambara, *I. ocularis* **n. sp.** (p. 309) Lindi, *I. vittatus* **n. sp.** (p. 310) Usambara.

Jonthophana Schlaginhaufenii **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 38) u. *J. hirticornis* **n. sp.** (p. 38 fig. 8) Papua. — Siehe auch *Cornuscoparia*.

Leptura stragulata Germ. var. *Hispanica* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 27) Spanien. — *L.* (*Anoplodera*) *rufipes* var. *Medea* Pic besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 2). — *L.* (*Sphenalia* Dan.) *pubescens* Fbr. var. *maculifera* **n. var. Heyrovsky** (Acta Soc. Ent. Boh. 7. p. 114) Kärnthen.

Lioderes Turki var. *Karsantianus* **n. var. Pic** (Mot. Long. VII. 2. p. 2) Taurus.

Logaeus siehe Lameere pag. 335.

Macrotoma Wrightii Wot. beschrieb **Kolbe** (Mitt. Zool. Mus. Berl. V p. 36).

Mallaspis siehe Ross pag. 334.

Mecometopus accentifer **n. sp. Gounelle** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 15) u. *M. Rivetii* **n. sp.** (p. 16) Ecuador.

Mecosaspis femoralis **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 305) Togo, *M. Wittei* **n. sp.** (p. 305) Togo.

Menyllodes **n. gen. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 39) mit 1 Art: *M. diadematus* **n. sp.** (p. 40 fig. 9) Papua.

Monochamus siehe Jacobson pag. 334.

Murosternum Moseri **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 306) Usambara.

Nesoptychias **n. nom. Kirkaldy** (Canad. Entom. 1910 p. 8) für *Ptychopterus* Broun nec?

Oligosmerus montanus **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 575) Mwika.

Osphryon siehe Lameere pag. 335.

Pachydissus Schoenigii **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 305) Togo, — *P. crinitus* **n. sp.** (p. 575) Afrika.

Pachyta sexmaculata L. besprachen **Champion** & **Lloyd** (Ent. Mont. Mag. XXI. p. 3 tab. I fig. 6). — *Pachyteria* siehe Ross pag. 334.

Paromoeocerus **n. gen. Gounelle** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 139), *P. barbicornis* Fabr. mit var. *vestitus* **n. var.** (p. 139) Goyaz.

Pentomacrus serratus **n. sp. Cameron** (Ent. Month. Mag. 46. p. 135) u. *P. distinctus* **n. sp.** (p. 136) Haiti mit dichot. Tab. über 6 Arten (p. 136).

Phymathodes pusillus Fbr. var. u. *Ph. puncticollis* var. *Macedonicus* Pic besprach **Pic** (Mot. Long. VII p. 3).

Phytoecia subannulipes Pic kaum verschieden von *Ph. annulipes* Muls. nach **Pic** (Ech. 26. p. 51), auch in Rumänien. — *Ph. speciosa* var. *pictipennis* Pic besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 6), *Ph. Drurei* Pic (p. 6).

Plagionotus Bobelayei Brull. var. *Andrevi* Fuente err. typ. für *Andreui* nach

Fuente (Bol. Soc. Arag. IX p. 273[1]). — *Pl. scalaris* var. *Andrevi* Fuent. besprach **Pic** (Mot. Long. VII. 2. p. 3).

Plagithmysus siehe Perkins & Sharp pag. 335.

Plocederus Kolbei **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 574) Afrika.

Pogonocherus siehe Fall pag. 334.

Prionomma, Priolyrannus siehe Lameere pag. 335.

Prosopocera siehe Ross pag. 334.

Psalidocoptus, Psalidognathus siehe Lameere pag. 335.

Purpuricenus Kashmirensis Pic besprach **Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 156). — *P.* (*Anoplistes*) *Jacobsonis* Baeckn. besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 3), *P. subnotatus* **n. sp.** (p. 24) und *P. innotatus* **n. sp.** (p. 24) Yunnan, *P. carinifer* **n. sp.** (p. 24) Tonking.

Pycnopsis brachypteroides **n. sp. Hintz** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 306) Deutsch-Ostafrika, *P.* var. *albovestita* **n. var.** (p. 307) Deutsch-Ostafrika.

Pyrodes siehe Ross pag. 334.

Rhagium siehe Pic pag. 336.

Rhatymoscelis Iheringii **n. sp. Gounelle** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 46 fig. 1) Sao Paulo, *Rh. Dormei* **n. sp.** (p. 47) Minas Geraës.

Rosalia Bouvieri **n. sp. Boppe** (Bull. Ent. Fr. 1910 p. 235 fig. 1, p. 262) Se-Tchouan. — *R. Lameeri* var. *semireducta* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 30) China, — *R.* (*Eurybatus*) *nigroapicalis* **n. sp.** (p. 36) China. — *R. alpina* var. *Brancsikii* **n. var. Laczo** (Rov. Lap. XVII 1910 p. 12, 16) Trencsen.

Saperda innotatipennis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 2) Sibirien. — *S.* (*Argalia*) *octopunctata* var. *sexpunctata* Fleisch. besprach **Pic** (Mat. Long. VII. 2. p. 6), *S. innotatipennis* Pic 1910 nochmals beschrieben (p. 6). — Siehe auch Pic pag. 335.

Sarifer siehe Lameere pag. 335. — *Sphenalia* siehe *Leptura.*

Sternotomis siehe Ross pag. 334. — *Strangalia* siehe Pic pag. 336.

Tetropium Gabrielii Weise besprachen **Champion & Lloyd** (Ent. Month. Mag. XXI p. 3 tab. I fig. 7).

Tithoes siehe Lameere pag. 334.

Trachyderes Bonplaudii **n. sp. Gounelle** (Bull. Mus. Paris. 16. p. 17) Ecuador.

Tragocephala Alluaudii Lam. besprach **Kolbe** (Mitt. zool. Mus. Berlin V p. 38).

Turkmenigena Varenzowii Sem. beschrieb **Pic** (Mat. Long. VII 2. p. 2).

Tylocerus Cayennensis **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 76) Cayenne, *T. Martini* **n. sp.** (p. 76) Insel Buru, *T. Borneënsis* **n. sp.** (p. 76) Borneo.

Xylosteus Spinolae var. *Merklii* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 66) Südungarn.

Xylotoles gracilis **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 75) Neu-Seeland.

Xylotrechus magnicollis var. *atrithorax* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 30) Formosa.

Fam. Chrysomelidae.

(13 Gatt., 295 Arten).

Bäbler 1, Beare 2, Beffa 1, C. F. Bishop 1, Blatchley **1,** Blattny 1, Bouly de Lesdain 1, Böving 2, Bowditch 1, Broun 1, Champion 1, 7, Champion & Lloyd 1, Chinaglia 1, Chittenden 1,

[1]) Nach Señ. Andréu benannt.

Dalglisch 1, Deibel 1, Dollman 1, D. R. 1, Everts 1, 2, Fall 4, Fiebrig 1, Fleischer 2a, Fowler 2, Froggatt 1, Fuente 1, Fulinski 1, Gadeau de Kerville 1, Guilleaume 1, Haars 1, Halbert 1, Hegner 1, 2, Heikertinger 1, 2, Heller 2, Herrick 1, Helliesen 1, Jacobson 3, 5, Jakovlev 1, Johnson & Hammar 1, Klebs 1, Klossowski 1, Krishenecky 3, Lea **7**, Lüderwaldt 2, Lutz 1, Malkow 1, Marsh 1, Matsumura 1, Maulik 1, Méquignon 1, Obenberger 2, Paganetti-Hummler 1, Parker 1, Pic 6, 11, 13, Poppius 1, 3, Porta 1, Portschinski 1, Poyarkoff 1, Reineck 2, Reitter 28, Roettgen 1, Roubal 2, 8, Rupertsberger 1, Sahlberg 1, Saitzev 3, Sharp 1, 2, 3, 3c, 7, Sherman 1, Silvestri 2, Spaeth 1, Tower 1, Tremoleras 1, Tryon 1, Tyl 1, Walker (11), Wassiljew & Trshebinski 1, Weise 1, 2, 3, 4, 5, **7**, Wickham 1, Wieman 1, 2, 3, Wuorentaus 1, Zeman 1.

Morphologie und Physiologie.

Beffa (**1**) *Galeruca pomonae* Scop. mit verkürzter Flügeldecke (p. 146). — **Chinaglia** (**1**) Missbildungen an *Crioceris brunnea* Fbr. (p. 29 tab. Ia fig. 12), *Cr. asparagi* L. (p. 30), *Timarcha tenebricosa* Fbr. (p. 30 tab. Ia fig. 21, 22), *Chrysomela grossa* Fbr. (p. 31 tab. Ia fig. 17), *Melasoma populi* L. (p. 31 tab. Ia fig. 16), *Galeruca tanaceti* L. (p. 32 tab. Ia fig. 14, 15, 19, 20), *Lochmaea capreae* L. (p. 38 tab. Ia fig. 18). — **Deibel** (**1**) Stigmen u. Athmung der Larven von *Donacia* u. *Haemonia*. — **Fulinski** (**1**) Histol. Entwicklung des Mitteldarmes bei *Agelastica alni* L. — **Gadeau de Kerville** (**1**) Gewicht von 3 *Chrys.* — **Hegner** (**2**) Experimente über die Embryogenese von *Calligrapha*. — **Poyarkoff** (**1**) Histol. d. Metam. bei *Galeruca*. — **Wieman** (**2, 3**) Oogenese u. Spermatogenese bei *Leptinotarsa signaticollis*. — **Portschinski** (**1**) *Agalastica Alni*, Verlust der Fähigkeit Blut aus den Gelenken treten zu lassen (p. 168—169), Larve von *Phaedon Cochleariae*, Ausstülpung dornenähnlicher Drüsen (p. 176—178).

Biologie.

C. F. Bishop (**1**) Notizen über die Lebensgeschichte von *Aspidomorpha miliaris*. — **Böving** (**1**) Larven von *Haemonia equiseti* Fbr., *H. Gyllenhalii* Lac., *H. Mosellae* Beller., *H. nigricornis* Kirb., *Donacia crassipes* Fbr., *D. dentipes* Fbr., *D. Lemnae* Ahr., *D. linearis* Hopp., *D. Menyanthidis* Fbr., *D. Sagittariae* Fbr., *D. semicuprea* Pz., *D. cincticornis* Newm., *D. palmata* Ol., *D. subtilis* Kunz., *D. porosicollis* Lac., *D. aequalis* Say, *D. emarginata* Kirb. — **Bouly de Lesdain** (**1**) Biolog. Notiz. über *Haemonia ruppiae*. — **Chittenden** (**1**) Larve von *Diabrotica balteata* Lec. (p. 70 fig. 21g), Puppe (fig. 21a), Ei von *D. soror* (p. 74 fig. 23). — **D. R.** (**1**) Biol. *Chrys.*

Fiebrig (**1**) Eier u. Larven von *Selenis spinifex* L. (p. 166 tab. IV fig. 1c, tab. VI fig. 1a—b), *Baccharis tridentata* Vahl. (p. 167 tab. VI fig. 2, c, d), *Canistra Malybaea* Boh. var. *cupreata* (p. 168 tab. VI fig. 3), *Poecilaspis* Boh. (p. 169 tab. VI fig. 4), *Batonota ensifer* Boh. (p. 171 tab. VI fig. 7a—d), *B. spinosa* Boh. (p. 172 tab. VI fig. 8a—c), *B. monoceros* Germ. (p. 173 tab. VI fig. 9a—e), *Polychalca laticollis*

Boh. (p. 174 tab. VI fig. 10a—b, tab. V fig. 10c), *P. metallica* Kl. (p. 176 tab. VII fig. 11a—h, 11Aa—b), *Charidotis clypeolata* Boh., *Ch. gibbipennis* Spaeth (p. 181 tab. VII fig. 14a—g, 14Aa—e[1]), *Ch. mansueta* Boh. (p. 182), *Ch. auroguttata* Boh. (p. 183), *Ch. punctatostriata* Boh. (p. 185 tab. VIII fig. 18, 18f—i), *Ch. ocularis* Boh. (p. 203 tab. IX fig. 28a, b), *Cteisella egens* Spaeth (p. 180 tab. VII fig. 13[1]), *Plagiometriona flavescens* Boh., (p. 184 tab. VIII fig. 17a—e), *Cistudinella obducta* Boh. (p. 187 tab. V fig. 19 a I, b I, tab. VIII fig. 19a—m, 19A), *C. lateripunctata* Sp., *Coptocycla bisinuata* Boh. (p. 193 tab. VIII fig. 20a—e), *C. Adamantina* (p. 202), *Psalidonota contemta* Boh. (p. 195 tab. VIII fig. 21a, b), *Tauroma antiqua* Kl. (p. 196 tab. IX fig. 22a—e), *Desmonota denticulata* Boh. (p. 198 tab. IX fig. 23a, b), *Poecilaspis rubroguttata* Boh. (p. 200 tab. IX fig. 24a—c, 25), *Cassida seriatopunctata* Sp. (p. 202 tab. IX fig. 26), *Hemisphaerota crassicornis* Sp. (p. 204 tab. IX fig. 30a, b), — Übersicht über die 30 Arten (p. 205—229), Larve einer ungenannten *Chrysomelide* (p. 226—227, 230, tab. IX fig. 31a—c), *Cryptocephalidae* (p. 230—235), *Lamprosoma seraphinum* Lac. (p. 236 tab. VI fig. 1, tab. IV fig. 1d), zahlreiche Larven-Gehäuse von *Cryptocephaliden* (p. 237—258 mit zahlreichen Abbildungen (auf tab. IV—VIII) aber ohne Nachweis der dazugehörigen Arten und daher ganz werthlos, was die Redaction nicht bemerkt zu haben scheint.

Froggatt (1) Larve u. Puppe von *Aulacophora Olivieri* Guér. (p. 406). — **Haars** (1) 3 *Chrys.* in Maulwurfsnestern. — **Hegner** (1) Futterpflanze von *Calligrapha Bigsbyana.* — **Jacobson** (5) Larve von *Chrysomela Birulae* (p. 60 tab. I C. fig. 7), Puppe (fig. 6.). — **Johnson & Hammer** (1) *Fidia viticida.* — **Klossowski** (1) Biol. Notiz und undeutliche Abbildung über die Larve von *Melasoma vigintipunctata* Scop., die Verf. mit Unrecht für unbekannt hält. Letzner hat sie schon 1857 beschrieben[2]). — **Lüderwaldt** (2) Frassspuren von *Cephaloldia Deyrollei* Bal. an den jungen Blättern der *Maranthaceen* in Brasilien. — **Lutz** (1) Biol. Notizen über *Chrys.* — **Marsh** (1) Biol. über *Diabrotica picticornis* Horn (p. 76), *D. balteata* Lec. (p. 76), *D. vittata* Fbr. (p. 82), *D. duodecimpunctata* Ol. (p. 84). — **Matsumura** (1) *Monolepta nigrobilineata* Mot., *Colaspidea metallica* Ross., *Nodostoma* n. sp., *Hispa callicantha* Bat. als Zuckerrohrschädlinge auf Formosa genannt (p. 137) — **Parker** (1) Biol. von *Psylliodes punctulata* Melsh., Eier (p. 34 fig. 8), Larve (p. 36 fig. 9a) Puppe (fig. 9 b, c), Imago (fig. 10, 11, photographische Aufnahmen, auf denen nichts zu sehen). — **Reineck** (2) Eier, Larve u. Puppe von *Crioceris Lilii* (p. 65—66, figg.). — **Rupertsberger** (1) Biol. von *Prascocuris Phellandrii* Fbr. — **Silvestri** (2) Biol. von *Galerucella luteola* Müll., Larve (p. 249 fig. III, IV, V, VI, VIII, IX), Eier (p. 249 fig. II), Puppe (p. 252 fig. VII), Imago (p. 248

---

[1]) Diese beiden Arten sind als „n. sp." bezeichnet, aber bisher noch nicht beschrieben.

[2]) Vergl. Erichson Nat. Ins. Deutschl. VI p. 553, welches Werk der Autor resp. der Redacteur leicht hätte consultieren können.

fig. I). Feinde u. Parasiten (p. 262). — **Tower** (**1**) Vererbung von Färbung und Zeichnung bei *Leptinotarsa*. — **Tryon** (**1**) Biol. von *Aulacophora hilaris* Boisd. — **Walker** (**11**) Biol. über *Chrys.* — **Wieman** (**1**) Ei von *Leptinotarsa*. — **Wassiljew & Trshebinski** (**1**). *Phyllotreta vittula* als Zuckerrübenschädling (p. 11—12). — **Weise** (**7**) Larven von *Prosopodonta sulphuricollis, quinquelineata, interrupta* u. *corallina*, sowie Puppe von *P. sulphuripennis* (p. 106—107).

Geographisches.

Bäbler (**1**) 3 *Chrys.* aus der Schneeregion der Alpen. — **Beare** (**2**) *Longitarsus flavicornis* Steph. auf der Insel Wight. — **Blattny** (**1**) 8 *Chrys.* aus Böhmen. — **Champion** (**1**) *Chaetocnema arida* Foudr. in England. — **Dollman** (**1**) *Galeruca pusilla* in England. — **Everts** (**1**) 28 *Chrys.* aus Holland angeführt. — **Guilleaume** (**1**) 2 *Chrys.* in Belgien. — **Halbert** (**1**) *Chrys.* in England. — **Helliesen** (**1**) 2 *Chrys.* in Norwegen (p. 17). — **Jakovlev** (**1**) 135 *Chrys.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Krishenecky** (**3**) *Chrys.* in Böhmen. — **Maulik** (**1**) 94 *Chrys.* aus Ostindien mit Fundorten aufgezählt. — **Méquignon** (**1**) 1 *Chrys.* aus Frankreich. — **Obenberger** (**2**) *Chrys.* neu für Böhmen. — **Paganetti** (**1**) 136 *Chrys.* aus Italien aufgeführt. — **Poppius** (**1**) *Chrysomela Weisei* Duv. neu für Finnland, (**2**) Geogr. Verbreitung der *Chrys.* im arktischen Gebiete. — **Porta** (**1**) druckte die 136 von Paganetti 1910 (1) aus Italien aufgeführten *Halticinen* wiederholt ab (p. 224—229). — **Roettgen** (**1**) 6 *Chrys.* vom Laacher See. — **Roubal** (**2, 8**) *Chrys.* neu für Böhmen. — **Saitzev** (**3**) *Chrys.* aus Russland. — **Sharp** (**2, 3**) 2 *Chrys.* neu für England. — **Sherman** (**1**) *Chrys.* von Labrador. — **Tremoleras** (**1**) *Chrys.* aus Uruguay. — **Tyl** (**1**) *Chrys.* neu für Böhmen. — **Walker** (**11**) *Chrys.* bei Oxford. — **Weise** (**3**) gab ein Verzeichnis nebst Citaten der *Chrysomeliden* von Madagascar u. den benachbarten Inseln (p. 484—506), (**4**) 25 *Chrys.* von den Philippinen u. 2 aus Niederl.-Ostindien, (**5**) 6 *Chrys.* von den Philippinen. — **Wuorentaus** (**1**) 28 *Chrys.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (**1**) *Chrys.* neu für Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 19 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf. — **Wickham** (**1**) 1 *Lema*, 1 *Ologlyptus* fossil.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Chrysomelidae*. Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 1095—1233. Nach Sharp (p. 257—260) 9 Arten u. 1 var. neu beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Donacia megacornis **n. sp.** (p. 1103).

Pachybrachys elegans **n. sp.** (p. 1127), *sticticus* **n. sp.** (p. 1130).

Glyptoscelis Liebeckii **n. sp.** (p. 1137 fig. 489).

Prasocuris ovalis **n. sp.** (p. 1151).
Calligrapha rhoda var. *Walshiana* **n. var.** (p. 1157).
Phyllobrotica Lengii **n. sp.** (p. 1175).
Haltica cuprescens **n. sp.**, *H. canescens* **n. sp.** (p. 1202), *H. Knabii* **n. sp.** (p. 1203).

Lea: On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with Description of New Species. I. Proc. Roy. Soc. Victor. XXII. p. 151—152. — Keine Beschreibung.

Fam. *Chrysomelidae.*

Phyllocharis gracilis Jac. (*fici* Lea).
Stethomela foveipennis Sac. = *poroptera* Bal. (p. 152), *St. fulvitarsis* Jac. mit var. *cupripes* Lea (p. 152).
Richmondia camelus Jac. = *Olliffii* Blackb. (*Spilopyra*).
Augomela ignita Jac. (p. 152).

Weise: Beitrag zur Kenntnis der amerikanischen *Hispinen.* Arch. Natg. 76. I. H. 1. 1910. p. 67—127, tab. III. — Dichot. Tab. der 9 Gruppen (p. 69) u. der Arten bei 2 Gatt.

1. Gruppe. *Amplipalpini.*

Amplipalpa Harold 20 Arten (p. 73—75): *A. intermedia* **n. sp.**, *A. sternalis* **n. sp.** (p. 70, 74) Brasilien, *A. dentipes* **n. sp.** (p. 71, 74) Ecuador, *A. fulva* **n. sp.** (p. 71, 74) Bolivien, *A. marginata* **n. sp.** (tab. III f. 4), *A. jucunda* **n. sp.** (p. 72, 74), *A. varipes* **n. sp.** (p. 73, 75) Columbien.

2. Gruppe. *Cephaloliini.*

Homalispa miniacea Blanch., *H. marginata* Baly (p. 75), *H. tibiella* **n. sp.** (p. 76) Brasilien, *H. laeta* Guér., *H. coerulipennis* Guér., *H. gracilis* Baly (p. 76—77), *H.* (*Xanthispa*) *Balyi* **n. nom.** für *H. coeruleipennis* Baly 1885 nec Guér. 1844 (p. 68).

Demothispa Baly 20 Arten (p. 80—82): *D. latifrons* **n. sp.** (p. 78, 81) Columbien, *D. pallida* Baly (p. 78), *D. Peruana* **n. sp.** (p. 78, 82) Peru, *D. basalis* **n. sp.** (p. 79, 81) Brasilien, *D. Boliviana* **n. sp.** (p. 80, 82) Bolivien, *D. Columbica* **n. sp.**, *D. consobrina* **n. sp.** (p. 80, 82) Columbien.

Cephalolia Blanch. *polita* **n. sp.** (p. 83) Columbien, *C. apicalis* Baly (p. 84), *C. princeps* Baly (p. 84) *C. fulvicollis* **n. sp.** (p. 84) Mexiko, *C. Whitei* Baly (p. 85), *C. Kolbei* **n. sp.** (p. 85 tab. III f. 1) Columbien, *C. fenestrata* (p. 86) Costarica, *C. luctuosa* Guér. (p. 86), *C. vicina* Baly, *C. laticollis* Baly, *C. placida* Baly (p. 87), *C. striata* **n. sp.** (p. 88), Südamerika, *C. opaca* Baly (p. 88), *C. partita* **n. sp.** (p. 88 tab. III f. 2) Columbien, *C. Degandei* Baly, *C. Deyrollei* Baly (p. 89), *C. vittipennis* **n. sp.** (p. 89 tab. III f. 3) Santos, *C. Saundersii* Baly (p. 90), *C. collaris* **n. sp.** (p. 90) Columbien, *C. neglecta* **n. sp.** (p. 91) Mexiko, *C. fasciata* Weise (p. 91), *C. quinquemaculata* **n. sp.** (p. 91) Peru, *C. Thiemei* **n. sp.** (p. 92) Amazonas, *C. parvula* **n. sp.** (p. 93), *C. obsoleta* **n. sp.** (p. 93) Brasilien, *C. punctatissima* **n. sp.** (p. 94) Mexiko, *C. humeralis* **n. sp.** (p. 94) Brasilien.

Hispa rotundata F. (p. 94) = *Cephalolia*?
Solenispa Weise *bifoveolata* **n. sp.**, *C. laetifica* **n. sp.** (p. 95) Columbien.
Stenispa Baly (p. 96).

3. Gruppe. *Hybosispini.*

Hybosispa **n. gen.** (p. 96), *H. melanura* **n. sp.** (p. 97, t. III, f. 5) Bolivien.

4. Gruppe. *Arescini* (4 Gatt. p. 99).

Xenarescus Weis. 1905.

Arescus 4 Arten (p. 101): *A. hypocrita* **n. sp.** (p. 99, 101, t. III, f. 12) Bolivien, *A. labiatus* Perty (p. 100), *A. laticollis* **n. sp.** (p. 100, 101) Peru, *A. histrio* Baly.

Chelobasis bicolor Gray (p. 101) mit var. *acutangulus* **n. var.** (p. 102).

Nympharescus Weis.

5. Gruppe. *Alurnini* (3 Gatt. p. 103).

Alurnus F. 19 Arten (p. 103): *A. Iheringii* **n. sp.** (p. 103) Brasilien, *A. forticornis* **n. sp.** (p. 104) Ecuador.

Mecistomela Jacobs. 4 Arten (p. 105—106): *M. corallina* Vig., *M. vicina* Guér., *M. quadrimaculata* Guér., *M nigripes* Guér.

Psilurnus Weis.

6. Gruppe. *Prosopodontini.*

Prosopodonta sulphuricollis **n. sp.** (p. 108), *P. punctata* Waterh. (p. 108), *P. soror* **n. sp.**, u. *P. sulcipennis* **n. sp.** (p. 108) Ecuador, *P. irregularis* **n. sp.** (p. 109), *P. corallina* **n. sp.** (p. 110) Columbien, *P. quinquelineata* **n. sp.** (p. 110), *P. interrupta* **n. sp.**, *P. Fasslii* **n. sp.** (p. 111) Columbien, *P. dichroa* Perty, *P. suturalis* Baly (p. 112), *P. dorsata* Baly (p. 113).

7. Gruppe. *Cephalodontini.*

Cephalodonta Baly (*Micrisispa*) *Kolbei* **n. sp.** (p. 113, tab. III f. 11) Peru, *C. ovata* **n. sp.** mit var. *amicta* **n. var.** (p. 114) Columbien, *C. lugubris* **n. sp.** mit var. *apicipennis* **n. var.** (p. 115) Columbien, *C. femoralis* **n. sp.** mit var. *funesta* **n. var.** (p. 116) Columbien, *C. atricollis* **n. sp.** (p. 116 tab. III f. 7) Ecuador, *C. elevata* F. (p. 117), — *C.* (*Ocnosispa* **n. subg.** p. 113) *Flohrii* **n. sp.** (p. 118 tab. III f. 8) Mexiko, *C. trifasciata* **n. sp.** (p. 119) Columbien, *C. nubila* **n. sp.** (p. 119, tab. III f. 6) Mexiko, *C. aemula* **n. sp.** (p. 120) Brasilien, *C. sparsa* **n. sp.** (p. 121 tab. III f. 10) Brasilien, *C. nigripes* **n. sp.**, *C. Columbica* **n. sp.** (p. 122) Columbien, — *C.* (*Pseudispa*) *Brunnii* **n. sp.** (p. 122) Brasilien, *C. simplex* **n. sp.** (p. 123 tab. III f. 9) Ecuador, *C. singularis* **n. sp.** (p. 123) Columbien.

8. Gruppe. *Chalepini.*

Decatelia varipes **n. sp.** (p. 124) Columbien.

Craspedonispa **n. gen.** (p. 125), *C. modesta* **n. sp.** (p. 125) Brasilien.

9. Gruppe. *Uroplatini.*

Uroplata constricta **n. sp.** (p. 126) Columbien.

Einzelbeschreibungen.

Acanthodes siehe *Uroplatini.*

Acentroptera Ohausii **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 116) Ecuador.

Aeschrocnemis graeca var. *obscurithorax* Pic beschrieb **Heikertinger** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. [54]).

Aesernia montana **n. sp. Heller** (Abh. zool. Mus. Dresden. 13. No. 3. p. 41) u. *A. suclpturata* **n. sp.** (p. 41 fig. 16) Papua.

Agathispa siehe *Chalepini.*

Agonia Vandepollii Gestr. ab. besprach **Weise** (Phil. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 146), *A. Banksii* **n. sp.** Luzon, *A. Manilensis* **n. sp.** (p. 227) Luzon.

Alurnus siehe Weise pag. 344.

Amphimela Madagassa **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 466) u. *A. rufa* **n. sp.** (p. 467) Madagascar.

Amplipalpa siehe Weise pag. 343.

Anisostena **n. gen. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1910. p. 120, 123, 125) *A. promta* **n. sp.** (p. 125) Brasilien. — Siehe auch *Chalepini.*

Anoplitis Chap. *flavipennis* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1910. p. 127) Bolivien, *An. fuscicornis* **n. sp.** (p. 128) u. *An. picta* **n. sp.** (p. 129) Columbien, *An. Sauveurii* Chap. mit var. *discrepans* Ws., var. *fasciata* **n. var.** (p. 129) u. var. *funesta* **n. var.** (p. 129), *An. vinculata* Ws. (p. 130). — Siehe auch *Chalepini.*

Antipha punctata All. besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sci. 5. p. 223).

Aphthona pulla **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 439) Madagascar. — *A. vulgaris* Ws. u. *A. corpulenta* Ws. gehören zu *Podagrica* nach **Weise** (Verh. Brünn 48. p. 39). — *A. Morelii* **n. sp. Pic** (Ech. 26 p. 26) Spanien, *A. Vaulogeri* **n. sp.** (p. 26) u. *A. depressa* var. *Ouarsenisiensis* **n. var.** (p. 26) Algier, *A. Tauricola* **n. sp.** (p. 26) Kleinasien, *A. Biskrensis* **n. sp.** (p. 26) Algier. — *A. Wagneri* 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 216).

Arescus siehe Weise pag. 344.

Asbecesta rugosa Jac. 1895 = *A. cyanipennis* Har. 1877 nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 38), mit var. *aenoipennis* Bal. 1878 (*viridipennis* Chap. 1879), *A. Senegalensis* All. mit var. *Allardii* **n. var.** (p. 39).

Aspidolopha melanophthalma Lac. beschrieb **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 26).

*Aspidomorpha tecta-sil acea*Boh. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 451), *A. rotunda* Fairm. = *A. pontifex* Boh. (p. 479), *A. vernicata* Fairm. (p. 480). — *A. miliaris* F. var. *flaveola* u. *inundata* besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 143).

Augomela siehe Lea pag. 343.

Aulacophora uniformis Chap. besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sci. Manila V. 2. Sect. D. p. 223).

Baliosus Ws. *fraternus* Baly beschrieb **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 130), *B. marmoratus* Bal. und *vittaticollis* Baly = *B. ruber* Weber, *B. dentipes* **n. sp.** (p. 131) Columbien, *B. intricatus* **n. sp.** (p. 132) Brasilien. — Siehe auch *Chalepini.*

Barymela **n. gen. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 459): *B. scutellaris* **n. sp.** (p. 459) Madagascar.

Blepharida Aruensis **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 39) Aru-Insel. — *Bl. Manilensis* **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 142) Philippinen.

Brachycoryna, Bruchia siehe *Uroplatini.*

Caccomolpus ornatus **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 77) Neu-Seeland.

Calligrapha siehe Blatchley pag. 343.

Callispa gracilicornis **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 160) Deutsch-Ostafrika.

Carcharodis siehe *Chaetocnema.*

Cassida picta Spaeth = *C. nigroguttata* Fairm. nach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 480), *C. laetifica* **n. sp.** (p. 480), — *C.* (*Cassidula*)

punctatissima **n. sp.** (p. 481) u. *C. striola* **n. sp.** (p. 481) Madagascar. — *C.* (*Odontionycha*) *sublesta* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 43) Usambara. — *C. fovangula* Reitt. 1901 = *Chiridula Semenowii* Weis. 1889 nach **Jacobson** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 60), *C. Morawitzii* Jacobs. 1894 = *C. diabolica* Kr. var., *C. comparata* Ryb. 1889 = *C. parvula* Boh. 1854.

Cassidula siehe *Cassida*.

Cephalodonta, *Cephalolia* siehe Weise pag. 344, 343.

Cercyonia elongata **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 432) Madagascar.

Chaetocnema (*Carcharodis*) *virens* **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 434), *Ch. gregaria* **n. sp.** (p. 435), *Ch. similis* **n. sp.** (p. 435), *Ch. insularis* **n. sp.** (p. 436), *Ch. consobrina* **n. sp.** (p. 436) u. *Ch. tantilla* **n. sp.** (p. 436) Madagaskar. — *Ch. hortensis* Fourc. var. *Brenskei* **n. var. Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 305) Morea. — *Ch. arida* Foudr. besprach **Champion** (Ent. Mag. 46 p. 32).

Chalcoides aurata var. *Peloponnesiaca* **n. var. Heikertinger** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. [54]) Morea.

Chalcolampra speculifera **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910. p. 77) Neu-Seeland.

Chalepini: Dichot. Tab. über 13 Gatt. gab **Weise** (Verh. Brünn 48 p. 120—121): *Hispoleptis* Bal., *Craspedonispa* Ws., *Charistena* Bal., *Sternostena* n. gen., *Agathispa* Ws., *Anisostena* n. gen., *Anoplitis* Crap., *Decatelia* Ws., *Metaxycera* Bal., *Stethispa* Bal., *Chalepus* Thunb., *Baliosus* Ws., *Chalepotatus* n. gen.

Chalepotatus **n. gen. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 121, 133), *Ch. scitulus* **n. sp.** Brasilien, *Ch. minor* **n. sp.** (p. 135) Mexico, hierher gehört vielleicht auch *Odontata lineola* Chap. — Siehe auch *Chalepini*.

Chalepus monilicornis **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 136) Brasilien, *Ch. axillaris* Duv., *Ch. circumcinctus* **n. sp.** (p. 137) Ecuador, *Ch. pusillus* **n. sp.** (p. 138) u. *Ch. aenescens* **n. sp.** (p. 138) Brasilien, hierher auch *Odontota asperifrons* Chap., *O. annulipes* Wat. u. *O. verticalis* Chap. (*propinquus* Bal.), — *Ch.* (*Parachalepus* Bal.) für *brevicornis* Bal. (p. 136), — *Ch.* (*Xenochalepus* [1]) für *annulicornis* Ws. u. *humeralis* Fbr., (p. 137) dich. Tab. über die 3 subgg. (p. 136). — Siehe auch *Chalepini*.

Charidotis gibbipennis Spaeth i. lit. von **Fiebrig** erwähnt, aber nicht beschrieben (Zool. Jahrb. Suppl. 12. p. 181) Paraguay.— Siehe auch *Chalepini*.

Charistena Bal. auf *Ch. ruficollis* Fbr. und *Ch. Deyrollei* Bal. beschränkt durch **Weise** (Verh. Brünn 48 p. 122).

Chelobasis siehe Weise pag. 344. — *Chiridula* siehe *Cassida*.

Chirida hyalocincta Fairm. besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 483).

Chilocoristes quinquemaculatus **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 40) Java, *Ch. funestus* **n. sp.** (p. 41) Pegu, *Ch. laevignatus* Jac. = *Ch. bistripustulatus* Duviv. var. (p. 42).

---

[1]) Bei dieser Untergatt. ist kein Autor genannt, doch scheint sie nicht neu zu sein, p. 140 ist sie als eigene Gatt. behandelt.

Chloropterus Moldaviensis var. *sublimbata* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 66), var. *obscuricolor* **n. var.** (p. 66) u. var. *pallidicolor* **n. var.** (p. 66) Moldau.

Chrysochus asclepiadeus Pall. var. *bicolor* **n. var. Fleischer** (Wien. ent. Z. 29. p. 200) Tyrol.

Chrysomela Alatavica **n. sp. Jacobson** (Rev. russ. d'Ent. p. 58) Tschungarei, *Chr. Tschungarica* **n. sp.** (p. 58) Chinesische Tschungarei, *Chr. Tianschanica* **n. sp.** (p. 59) Russische Tschungarei, *Chr. Turgaica* **n. sp.** (p. 59) Turgei. — *Chr.* (*Pleurosticha*) *Tollii* **n. sp. Jacobson** (Mém. Petersb. XVIII. 9. p. 54, = *rufipes* Mén. Midd. Reise Zool. II 1851, *Col.*, tab. III fig. 9 nom. nud.) Nord-Sibirien, *Chr. Birulae* **n. sp.** (p. 56 tab. IC. fig. 1, 3, 5, 6, 7) Nordküste Sibiriens, mit var. *glacialis* **n. var.** (p. 59 tab. I C. fig. 5), var. *Wollosowiczii* **n. var.** (p. 59) u. var. *Novosibirica* **n. var.** (p. 60 tab. I C. fig. 3), *Chr. Bungei* **n. sp.** (p. 62 tab. I C. fig. 2) Neu-Sibirien, *Chr. septentrionalis* Mén. 1851 mit var. *sculpturata* Jac. 1895 u. var. *tundralis* **n. var.** (p. 65) Turnschansk. — *Chr. semiviolacea* Jac. = *Chr. Tieutainii* Fairm. = *Chr. opulenta* Reiche var., nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 36), *Chr. Bodemeyeri* **n. sp.** (p. 36) Persien. — *Chr. didymata* Scr. u. *Chr. Brunsvicensis* Grav. unterschied **Newbery** (Ent. Mag. 46 p. 229).

Cleorina Philippinensis Jac. besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sci. V. 2. Sect. D. p. 223).

Cnecodes suturalis Motsch. ♀ besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 141).

Coelacnomenodera distinguenda Fairm. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 442).

Colasposoma rutilans Klug beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 425) Madagascar, *C. foveipenne* Jac. = *Sybriacosoma subsericans* Fairm. (p. 455).

Coptocephala rubicunda var. *mediodisjuncta* **n. var. Fuente** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 181) Spanien.

Coptocycla unicastenata **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 482), *C. Madagassa* **n. sp.** (p. 482) u. *C. Hova* **n. sp.** (p. 483) Madagascar, *C. discolor* Boh. (p. 441).

Craspedonispa siehe *Chalepini* u. Weise pag. 344.

Crepidodera pallida **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 158) Nordcalifornien. — *Cr. cyanipennis* var. *coeruleicollis* Pic besprach **Pic** (Bull. F. 1910 p. 157), *Cr. melanostoma* Redt. u. *Cr. frigida* Weise (p. 157). — *Cr. cyanipennis* var. *subelongata* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 82) Deutschland. — *Cr. impressa* Fbr. beschrieb **Sharp** (Ent. Mag. 46 p. 27) aus England.

Cryptocephalus nigrosparsus Fairm. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 421), *Cr. callias* Suffr. (p. 448), *Cr. integer* **n. sp.** (p. 453), *Cr. gradarius* **n. sp.** (p. 454), *Cr. nodulosus* **n. sp.** (p. 454) u. *Cr. Madagassus* **n. sp.** (p. 454), scheinen alle aus Madagascar zu stammen. — *Cr. Sheppardii* Jac. beschrieb **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 27), *Cr. variicollis* **n. sp.** (p. 27) Dahome, *Cr. interjectus* Bal. u. *Cr. dodecaspilus* Suffr. = *Cr. sannio* Redt., *Cr. deficiens* Suffr. u. *Cr. dimidiatipennis* Jac. unterschieden (p. 28), *Cr. crucipennis* Suffr. var. *Peguensis* **n. var.** (p. 28) Pegu, *Cr. fraternus* Duviv. = *Cr. sexsignatus* F. var. (p. 28), *Cr. suavis* Duviv. = *Cr. ovulum* Suffr. var., *Cr. Bodongii* **n. sp.** (p. 29) Beira, *Cr. discoidalis* Jac., *Cr. discoderus*

Fairm. var. (p. 30), *Cr. colon* Suffr., *Cr. tetrastigma* Suffr., *Cr. signatus* F. u. *Cr. bissexguttatus* Suffr. gehören zu *Melixanthus*. — *Cr. cristula* var. *violaceus* Gerh. besprach **Pic** (Bull. Fr. p. 156). — *Cr. imperialis* var. *inexterna* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 58) Frankreich, *Cr. cordiger* var. *Vlascana* **n. var.** (p. 66) Rumänien, *Cr. Angorensis* var. *Justini* **n. var.** (p. 66) Kleinasien, *Cr. sexpustulatus* var. *subancorarius* **n. var.** (p. 91) Portugal. — *Cr. gamma* var. *ingamma* Pic wiederholte **Fuente** (Bol. soc. esp. 10. 1910. p. 182).

Cteisella egens Spaeth i. lit. von **Fiebrig** (**1**) genannt, aber nicht beschrieben (Zool. Jahrb. Suppl. 12. p. 180) Paraguay.

Cynorta cavifrons Duviv. besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sci. 5. p. 224), *C. citrina* Jac. (p. 224), *C. longicornis* **n. sp.** (p. 224) Luzon, *C. quadriplagiata* **n. sp.** (p. 225) Philippinen.

Cynortella Hildebrandtii **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 465) Madagascar.

Dactylispa hospes **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 443) u. *D. Madagassa* **n. sp.** (p. 444) Madagascar, *C. corvina* Gestr. und *D. nitidissima* Gestr. (p. 483).

Decatelia siehe *Chalepini* u. Weise pag. 344.

Demothispa siehe Weise pag. 343.

Derocrepis Serbica Kutsch. var. *Peloponnesiaca* **n. var. Heikertinger** (Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. [52]) Morea. — *D. sodalis* var. *scutellaris* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 27) Deutschland.

Diabrotica connexa Lec. beschrieb **Chittenden** (Bull. U. S. Dep. Agr. Bur. Ent. 1910 No. 82. P. 6. p. 68 fig. 19), *D. picticornis* Horn (p. 69 fig. 20), *D. balteata* Lec. (p. 69 fig. 21), *D. soror* Lec. (p. 71 fig. 22), *D. trivittata* Mann. (p. 75).

Donacia Mistshenkonis **n. sp. Jacobson** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 53) Transcaucasien. — Siehe auch Blatchley pag. 342.

Entymosina **n. gen. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 438): *E. parvula* **n. sp.** (p. 439), *E. intermedia* **n. sp.** (p. 469) u. *E. aethiops* **n. sp.** (p. 470) Madagascar.

Epitrix Weisei Jac. besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 467).

Erystus Banksii **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sci. 5. p. 226) Luzon.

Eubrachys Voeltzkowii **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 446) Insel Mafia. — *Eu. rufipes* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 33) Deutsch-Ostafrika.

Eulychius subviolaceus **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 455) Madagascar.

Exosoma Ugandensis Jac. 1907 = *E. Kohlschütteri* Ws. 1903 nach **Weise** (Verh. Brünn 48. p. 38) von *E. straminipennis* unterschieden (p. 38).

Galerucella pusilla Ws. beschrieb **Sharp** (Ent. Mag. 46 p. 28) aus England, *G. sagittariae* Gyll. = *G. Nymphaeae* L. var. (p. 90). — *G. Fergussonis* **n. sp. Fowler** (Ent. Month. Mag. 46. p. 228) England. — *G. luteola* beschrieb **Silvestri** (Boll. Portici IV p. 248 fig. I).

Glaucorhabda **n. gen. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 432) für 2 Arten: *Gl. cyaneovittata* Fairm. u. *Gl. Madagascariensis* Jac.

Glyptoscelis siehe Blatchley pag. 342.

Goudotina **n. gen. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 463): *G. bicolor* **n. sp.** (p. 463) Madagascar.

Gynandrophthalma Indica Jac. 1895 = *G. divisa* Jac. 1889 nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 26) *G. viridimaculata* Lef. = *Coptocephala.*

Haltica chrysitis **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 437) Madagascar. — *H. Abyssinica* Jac. 1907 = *H. parvula* Ws. 1907 nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1909. p. 40), *H. Rothschildii* Jac. (p. 40). — *H. probata* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 153) Californien, *H. litigata* **n. sp.** (p. 154) Florida, *H. suspecta* **n. sp.** (p. 154), *H. nitidiventris* **n. sp.** (p. 155) u. *H. convicta* **n. sp.** (p. 155) Californien, *H. ovuluta* **n. sp.** (p. 156) Colorado, *H. Ludoviciana* **n. sp.** (p. 157) Louisiana, *H. testacea* **n. sp.** (p. 157) Texas, *punctipennis* Lec. = *H. foliacea* Lec. — Siehe auch Blatchley pag. 343.

Hemiglyptus Horn besprach **Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 158).

Hemisphaerota crassicornis **n. sp. Spaeth** (Deut. Ent. Zeit. 1910 p. 55) Paraguay, *H. nigrina* **n. sp.** (p. 57) Bolivien, *H. laevicollis* **n. sp.** (p. 58) Columbien, *H. puerula* **n. sp.** (p. 60) Brasilien, *H. robusta* **n. sp.** (p. 61) Columbien.

Hermaeophaga nigripennis **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 437) u. *H. coeruleipennis* **n. sp.** (p. 438) Madagaskar.

Hildebrandtina **n. gen. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 464): *H. varicgata* **n. sp.** (p. 465) Madagascar.

Hispa Gestronis Chap. ab. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 483). — *H. proxima* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 162) Deutsch-Ostafrika. — Siehe auch Weise pag. 343.

Hispoleptis siehe *Chalepini.*

Hispropria opaca **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 161) Luzon.

Homalispa siehe Weise pag. 343.

Hoplasoma Philippinensis Jac. besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 140) Luzon.

Hoplionota Fabricii **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 475), *H. Bohemanii* **n. sp.** (p. 476), *H. Hildebrandtii* **n. sp.** (p. 476), *H. Thiemei* **n. sp.** (p. 476), *H. Guerinii* **n. sp.** (p. 477), *H. Kolbei* **n. sp.** (p. 477), *H. Klugii* **n. sp.** (p. 478), *H. Spaethii* **n. sp.** (p. 478) u. *H. Goudotii* **n. sp.** (p. 479) Madagascar, *H. erythrocata* Boh. (p. 479).

Hybosispa siehe Weise pag. 343.

Hypocassida testaceicollis Thoms. beschrieb **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 43)

Ivongius rufinus Har. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 429), *Iv. minutus* Jac. (p. 429), *Iv. rubidus* (p. 458), *Iv. terminatus* **n. sp.** (p. 459) u. *Iv. puncticollis* **n. sp.** (p. 459) Madagascar.

Jacobya Ws. unterschied von *Phyllobrotica* und *Phyllobroticella* **Weise** (Voeltzkow Reise Ostafr. II p. 460).

Laccoptera nodulosa **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 480) Madagascar. — *L. Bohemanii* **n. nom. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 42) für *L. Chinensis* Boh. nec Fbr. — Siehe auch *Prioptera.* — *L. Manilensis* **n. sp.** mit var. *nigripennis* **n. var. Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 144) Luzon, *L. insulana* **n. sp.** (p. 145) und *L. fallax* **n. sp.** (p. 145) Niederl. Ostindien. Siehe auch *Prioptera.*

Lactica Ambrensis **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 468) Madagascar.

Lema herbigrada **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 421) Madagascar, *L. aenea* Lac., *L. bispina* Fairm., *L. tuberculosa* **n. sp.** (p. 423) Madagascar, *L. impressicollis* Fairm., *L. pauperata* Lac., *L. Voeltzkowii* **n. sp.** (p. 423) Madagascar, *L. Pembanensis* **n. sp.** (p. 448) u. *L. aliena* **n. sp.** (p. 448) Insel Pemba. — †*L. evanescens* **n. sp. Wickham** (Am. Journ. Sci. (4) 29 p. 50) fossil in Florissant.

Longitarsus Jacobyi **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 440) Madagascar, *L. Meruënsis* Ws. (p. 446), *L. Ambrensis* **n. sp.** (p. 470), *L. Hildebrandtii* **n. sp.** (p. 470), *L. Madagassus* **n. sp.** (p. 471), *L. perpusillus* **n. sp.** (p. 471) u. *L. capillaricornis* **n. sp.** (p. 472) Madagascar. — *L. agilis* Rye beschrieb **Champion** (Ent. Mag. 46 p. 261). — *L. brunneus* u. *luridus* behandelte **Sharp** (The Ent. 43. p. 130 *Thyamis*).

Luperodes punctatus **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 461), *L. rufescens* **n. sp.** (p. 462), *L. scutellaris* **n. sp.** (p. 462) u. *L. famelicus* **n. sp.** (p. 463) Madagascar. — *L. atricornis* **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 149) Arizona, *L. marginalis* **n. sp.** (p. 149) Texas, *L. curvatus* **n. sp.** (p. 150) u. *L. crassicornis* **n. sp.** (p. 151) Californien, *L. intermixtus* **n. sp.** (p. 151) Neumexico, *L. nigrovirescens* **n. sp.** (p. 152) Colorado.

Luperomorpha siehe *Phyllotreta.*

Luperus aterrimus Jac. besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 461), *L. impressicollis* **n. sp.** (p. 461) Madagascar. — *L. Cheesemanii* **n. sp. Broun** (Bull. N. Zeal. Inst. 1. 1910 p. 75), *L. obscurus* **n. sp.** (p. 76), *L. diversus* **n. sp.** (p. 76) Neu-Seeland.

Mecistomela siehe Weise pag. 344.

Macroplea Kraussii **n. sp. Reitter** (Riv. Col. Ital. 1910 p. 116) Sardinien.

Megascelis acuminata **n. sp. Pic** (Ech. 26. p. 87) Brasilien, *M. Baeri* **n. sp.** (p. 87) Peru. — *M. Donkieri* **n. sp. Pic** (Bull. Fr. 1910 p. 306) und *M. semiviolacea* **n. sp.** (p. 307) Bolivien.

Melasoma vigintipunctata Scop. nebst var. *costellum* Mars. bildete in zahlreichen subvarr. ab **Schulze** (Berl. ent. Z. 56 p. 140 fig. I—IV, 21—28).

Melitonoma vinculata **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 25) u. *M. Schulzii* **n. sp.** (p. 25) Dahome, *M. punctipennis* Jac. (p. 26).

Melixanthus granulum **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 424) Madagascar. — *M. Peguënsis* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 30) Hinterindien, *M. sexguttatus* **n. sp.** (p. 30) Banguay bei Borneo, *M. junctus* **n. sp.** (p. 31) Kamerun.

Metaxycera Bal. *nigripennis* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 121) Columbien. — Siehe auch *Chalepini.*

Metriona Manilensis **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sci. Manila. 5. p. 229) Luzon.

Microrhopala siehe *Uroplatini.* — *Microsispa* siehe Weise pag. 000.

Monocestoides Perrotii Duviv. besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 463).

Monolepta (*Candezea*) *Kolbei* **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 466), *M. aegrota* **n. sp.** (p. 466) u. *M. cyanoptera* **n. sp.** (p. 466) Madagascar. — *M.* (*Candezea*) *bifoveolata* **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 141) Philippinen, *M. bifasciata* Hornst. (p. 225).

Neobrotica pluristicta **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 148) Südarizona.

Nisotra munda **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 433) Madagascar, *N. signatipennis* Duviv. = *N.coccinellina* Kl., *N. Chapuisii* Jac. gehört zu *Podagrica* (p. 433), *N. Pembanensis* **n. sp.** (p. 451) Insel Pemba. — *N. ornata* Jac. u. *N. nigriventris* Jac. gehören nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48.) zu *Podagrica.*

Nodostoma laeviusculum **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 34) Japan.

Nympharescus emarginatus **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1910. p. 117), *N. albidipennis* **n. sp.** (p. 118) u. *N. ocellatus* **n. sp.** (p. 119) Columbien.

Ocnosispa siehe Weise pag. 344.

Octhispa Championis Baly (*Chalepus*) beschrieb **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1910. p. 150), *Odontota Gregorii* Chap. = *Octhispa aberrans* Chap. (*Uroplata*), *O. caprea* **n. sp.** (p. 151) Brasilien, *O. angustula* **n. sp.** (p. 152) Columbien *O. designata* **n. sp.** (p. 153) Mexico, *O. socia* **n. sp.** (p. 154) Brasilien, *O. femoralis* **n. sp.** (p. 154) u. *O. consobrina* **n. sp.** (p. 155) Columbien, *O. Clavareauii* **n. sp.** (p. 156) Brasilien (p. 157), *O. pallipes* (p. 157). — Siehe auch *Uroplatini.*

Octotoma crassicornis **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1910. p. 146) Brasilien. — Siehe auch *Uroplatini.*

Odontionycha siehe *Cassida.* — *Odontota* siehe *Chalepus.*

Oedionychis monticola **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 472) u. *O. simplex* **n. sp.** (p. 473) Madagascar.

Ophraea Arizonica **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 147) Arizona.

Oreomela Bergii **n. sp. Jacobson** (Rev. russ. d'Ent. X. p. 55) Ferghana, *Or. Suworowii* **n. sp.** (p. 56) Russische Tschungarei.

Orestia alpina var. *Hungarica* **n. var. Heikertinger** (Verh. zool. Bot. Ges. Wien. 60. 1910. p. [43]) Ungarn, *Or. Bulgarica* **n. sp.** (p. [43]) Bulgarien, *O. sierrana* Heyd. = *maura* Lac., *O. parallela* Reitt. = var. *sierrana* subvar., *O. Hampei* Mill., *alpina* Ws. u. *curtula* Apf. = *alpina* Germ. varr., *O. Merklii* Ws. = *olympica* Friv. (p. [44]), *O. Andalusica* All. = *punctipennis* All., *O. arcuata* Mill. = *Aubei* All. var., *O. Corcyrea* Dan. i. l. = *O. Calabra* Heik. var., *O. Electra* Gredl. = *O. Pandellei* All., *O. Apennina* Ws. = *O. Pandellei* All. var. (p. [45]). — *O. Caucasica* var. *pseudo-Aubei* Heik. beschrieb **Pic** (Ech. 26. p. 83) aus Circassien. — *O. Calabra* Heik. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 219).

Otacilus fulvus Jac. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 464).

Pachybrachys scriptidorsum var. *Beckeri* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 2) Sarepta, *P. hippophaës* var. *Galeazii* **n. var.** (p. 2) Italien, *P. hieroglyphicus* var. *doctoris* **n. var.** (p. 2) Frankreich, *P. simius* v. *externenotatus* **n. var.** (p. 2) Algier. —*P. longulus* Suff., besprach **Bowditch** (Canad. Entom. 42. p. 53), *P. oculatus* Suff. *P. notatus* **n. sp.** (p. 53) Arizona, *P. trivittatus* **n. sp.** (p. 54) Mexiko, *P. Carolinensis* **n. sp.** (p. 55) Carolina, *P. Shasta* **n. sp.** (p. 56) Californien. — Siehe auch Blatchley pag. 342.

Pagria suturalis Lef. beschrieb **Weise** (Voeltzkow, Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 450).

Parachalepus siehe *Chalepus.*

Paraphaedon **n. gen. Sharp** (Ent. Month. Mag. 34. p. 4) für *Phaedon tumidulus.*

Parnops Ordossana **n. sp. Jacobson** (Rev. russ. d'Ent. 10. p. 54 u. 55) Mongolei, *P. Glazunovii* Jacobs., *P. atriceps* Pic (p. 55).

Paropsides monticola **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 37) Neu-Guinea.

Penthispa parumpunctata **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 158) Mexico, *P. Aequatoreana* **n. sp.** (p. 159) Ecuador, *P. morio* Fbr. (p. 157), *P. Candezii* Chap. (p. 159). — Siehe auch *Uroplatini.*

Peronycha subinermis Fairm. (*Hispa*) besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 445).

Phaedon Armoraciae beschrieb **Sharp** (Ent. Month. Mag. 34. p. 5), *Ph. concinnus* (p. 5), *Ph. Cochleariae* (p. 6).

Pheloticus dorsalis Har. = *Ph. Madagascariensis* Jac. (*Rhyparida*) var. nach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 456), *Ph. signatus* **n. sp.** (p. 457), *Ph. femoralis* **n. sp.** (p. 457) u. *Ph. rufipennis* **n. sp.** (p. 458), *Ph. Haroldii* Duviv.

Phygasia bicolor **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 468) u. *Ph. scutellaris* **n. sp.** (p. 469) Madagaskar.

Phyllobrotica amoena **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 460) Madagascar. — Siehe auch Blatchley pag. 343.

Phyllocharis siehe Lea pag. 343.

Phyllotreta serricornis Duviv. ♀ besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 142), gehört zu *Luperomorpha* Ws. (p. 226). — *Ph. crassicornis* var. *Saadana* **n. var. Pic** (Ech. 26. p. 18) Algier, *Ph. Adanensis* **n. sp.** (p. 25) Kleinasien, *Ph. Florienii* **n. sp.** (p. 25) Ägypten. — *Ph. Adanensis* Pic var. *Anatolica* **n. var. Pic** (Bull. Fr. 1910 p 306). — *Ph. Ganglbaueri* Heik. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 217).

Physocoryna siehe *Uroplatini.*

Phytodecta rubripennis Baly var. *tenebrosus* **n. var. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 37) Japan. — *Ph. rufipes* var. *conjunctus* **n. var. Reineck** (Z. wiss. Ins. Biol. 6. p. 66) Berlin.

Phytorus latus **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 139) Philippinen.

Platypria (*Dichirispa*) *corpulenta* **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 161) Süd-Ogowé. *Pl. Kigonserensis* Ws. 1906 = *Pl. nigrospinosa* Fairm. 1891, dazu var. *Mashonana* Per. 1898.

Podagrica Madagassa Baly = *Nisotra nigritarsis* Jac. = *N. ferruginea* Brancs. = *N. Goudotii* Har. nach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 467). Siehe auch *Aphthona* u. *Nisotra.*

Prasocuris siehe Blatchley pag. 343.

Prioptera immaculata Wagner besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sci. 5. p. 228) mit var. *fuscopunctata* **n. var.** p. 228) Manila, *P. sinuata* Oliv. (p. 228). — *Pr. satrapa* Bol. = *Pr. Chinensis* Fbr. (*Laccoptera*) nach **Weise** (Verh. Brünn 48. p. 42).

Probaenia robusta **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 148) Bolivien, *Pr. Iheringii* **n. sp.** (p. 149) Brasilien, *Pr. jucunda* Chap., *Pr. nobilis* Chap. (p. 147). — Siehe auch *Uroplatini.*

Promecipsa Voeltzkowii **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 442) Madagascar.

Promecotheca Cumingii Baly besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 146).

Prosmidia suturalis Jac. = *Pr. Passetii* Fairm. var. nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1909. p. 38).

Prosopodonta siehe Weise pag. 344.

Pseudabirus subcylindricus Fairm. **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 429).

Pseudispa siehe Weise pag. 344.

Pseudocolaspis sericea **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 34) Deutsch-Ostafrika.

Psylliodes Rambousekii Heik. 1909 übersetzte ins Italienische **Porta** (Riv. Col. it. VIII p. 219).

Rhembastus geniculatus Har. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 426), *Rh. humerosus* **n. sp.** (p. 427) u. *Rh. lepidus* **n. sp.** (p. 427) Madagaskar, *Rh. pusillus* Har., *Rh. persimplex* **n. sp.** (p. 428) Madagascar, *Rh. nanulus* Har., *Rh. rugicollis* Jac. 1897 (*Syagrus*), *Rh. Jacobyi* **n. nom.** für *Rh. rugicollis* Jac. 1901 (p. 428).

Rhyparida obliterata **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 425) u. *Rh. striola* **n. sp.** (p. 426) Madagascar, *Rh. striola* Ws. var. (p. 449) Insel Pemba, *Rh. striaticollis* Jac. (p. 456).

Rhyparidula **n. gen.** *aciculata* **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 428 [1]) Madagascar.

Richmondia siehe Lea pag. 343.

Sanckia venusta Duviv. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 440).

Sebaethe cyanea **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 439) Madagascar, *S. Balyii* Har. var. *soror* **n. var.** (p. 469), *S. ampla* **n. sp.** (p. 469) Madagascar. — *S. Aethiopica* Jac. 1907 = *S. vorax* Ws. 1907 nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1909. p. 40).

Solenispa siehe Weise pag. 343.

Sphaeroderma Nossibeense **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 441) Madagascar, *Sph. Ambrense* **n. sp.** (p. 473), *Sph. flavicorne* **n. sp.** (p. 473), *Sph. pulchrum* **n. sp.** (p. 473), *Sph. subviolaceum* **n. sp.** (p. 474), *Sph. forticorne* **n. sp.** (p. 474), *Sph. porphyreum* **n. sp.** (p. 474), *Sph. tibiellum* **n. sp.** (p. 474) u. *Sph. Madagassum* **n. sp.** (p. 475) Madagaskar, *Sph. exiguum* **n. nom.** (p. 475) für *Sph. parvulum* Ws. 1895 nec Jacoby 1887.

Spilopyra siehe Lea pag. 343. — *Stenispa* siehe Weise pag. 343.

Stenopodius siehe *Uroplatini.*

Sternostena **n. gen. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. 1910. p. 120, 123) mit 3 Arten: *St. basalis* Baly = *Charistena basalis* Baly mit var. *signata* **n. var.** (p. 123), *St. laeta* **n. sp.** (p. 123) Montevideo, *St. varians* **n. sp.** (p. 124) Peru mit var. *apicalis* **n. var.** (p. 124) Brasilien u. var. *humeralis* **n. var.** (p. 124) Orinoco. — Siehe auch *Chalepini.*

Stethomela siehe Lea pag. 343.

---

[1]) Diese Gattung wird vom geehrten Autor nicht als neu bezeichnet, dürfte es aber sein, da eine im Text versteckte Andeutung darauf hinzuweisen scheint.

Stethotes pubifrons **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 35) mit var. *fasciata* **n. var.** (p. 35) Neu Guinea.

Stilpnaspis Columbica **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 43) Columbien

Sybriacosoma siehe *Colasposoma.*

Syagrus octomaculatus **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 428) Madagascar.

Sybriacosoma fulvicorne **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafr. II. p. 455) Madagascar. — Siehe auch *Colasposoma.*

Synetocephalus **n. gen. Fall** (Trans. An. Ent. Soc. 36. p. 146): *S. autumnalis* **n. sp.** (p. 146) Californien.

Systena sexnotata **n. sp. Fall** (Trans. Am. Ent. Soc. 36. p. 159) Texas.

Thyamis siehe *Longitarsus.*

Uroplata siehe *Uroplatini* und Weise pag. 344.

Uroplatini: Dichot. Tab. über 11 Gatt. von **Weise** (Verh. Brünn. 48. p. 145—146): *Physocoryna* Chap., *Bruchia* Ws., *Octotoma* Suffr., *Brachycoryna* Bal., *Stenopodius* Horn, *Probaenia* Ws., *Uroplata* Bal., *Acanthodes* Bal., *Octhispa* Cahp., *Microrhopala* Bal., *Penthispa* Chap.

Xanthispa siehe Weise pag. 343.

Xanthophysca Perrieri Fairm. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 433) Madagascar mit var. *bifasciata* Fairm., *X. Kolbei* **n. sp.** (p. 434) Madagascar.

Xenochalepus firmus **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 140) u. *X. geometricus* **n. sp.** (p. 140) Brasilien, *X. apicipennis* Chap 1877 mit var. *annulicornis* **n. var.** (p. 142[1])) Peru, *X. omager* Chr. u. *X. palliatus* Chap. (p. 143). Siehe auch *Chalepus.*

Fam. Coccinellidae.

(3 Gatt., 44 Arten).

Barowski 1, Beffa 1, Beffa & Gagliardi 1, Berlese 1, Blatchley **1**, Blattny 1, Buysson 1, Casey 2, Chinaglia 1, Codina 3, Essig 1, Everts 1, 2, Froggatt 4, Gadeau de Kerville 1, Gerhardt 2, Haars 1, Helliesen 1, R. H. Johnson **1**, Jakovlev 1, Klebs 1, Malkow 1, Marchal 1, Martelli 1, Matsumura 1, Meissner 1, 2, Obenberger 2, 3, Prossen 1, Remisch 1, Roubal 2, 8, Sajó 3, Schaufuss **3**, Sherman 1, Sicard 2, 3, 4, Silvestri 2, Tremoleras 1, Tyl 1, Weise 1, 3, 5, Wuorentaus 1, Zeman 1.

Morphologie und Physiologie.

Beffa (**1**) *Coccinella septempunctata* L. und *Halyzia conglobata* L. mit unsymmetrisch gefärbten Flügeldecken. — **Chinaglia** (**1**) Missbildung an *Adonia variegata* Goez. (p. 39, tab. Ia fig. 13). — **Gadeau de Kerville** (**1**) Gewicht von 2 *Cocc.* — **Johnson** (**1**) Entwicklung von *Cocc.*

Biologie.

Buysson (**1**) Biol. Notiz über *Sospita tigrina* L. (p. 125). — **Haars** (**1**) 1 *Cocc.* in Maulwurfsnestern. — **Essig** (**1**) *Cryptolaemus Montrouzieri*

[1]) Da der Autor sagt, es sei dies eine „Form" des *X. apicipennis* Chap. so kann man sie nur als Varietät nicht aber als n. sp. bezeichnen.

(p. 263 fig. 106, 107), *Rhizobius ventralis* (p. 270 fig. 108). — **Froggatt** (**4**) *Orcus chalybaeus* u. *Australiae* als Schädlinge (p. 338), *Verania frenata* als Nützling (p. 337). — **Marchal** (**1**) pries *Cryptolaemus Montrouzieri* als besten *Cocciden*-Vertilger. — **Martelli** (**1**) Larve von *Thea vigintiduopunctata* L. (fig. 1A), Puppe (fig. 1B), Imago (p. 293 fig. 1C). — **Matsumura** (**1**) *Coelophora Calypso* Muls. als Schädling des Zuckerrohrs auf Formosa genannt (p. 137). — **Meissner** (**1, 2**) Biol. über *Adalia bipunctata* L. — **Remisch** (**1**) Biol. über *Adalia bipunctata* L. — **Sajó** (**3**) Biol. *Cocc.* — **Schaufuss** (**3**) Larven der *Cocc.* (p. 531), *Subcoccinella* (p. 534), *Cynegetis* (p. 536), *Chilocorus* (p. 560), *Exochomus* (p. 560), *Novius* (p. 564), *Scymnini* (p. 564), *Rhizobius* (p. 569), *Coccidula* (p. 569). — **Silvestri** (**2**) Biol. von *Coccinella lyncea* Ol. (p. 269 fig. XV C), Larve (p. 270 fig. XVA, XVI), Puppe (fig. B).

Geographisches.

Beffa & Gagliardi (**1**) 8 *Cocc.* in Toscana. — **Blattny** (**1**) 9 *Cocc.* aus Böhmen. — **Everts** (**1**) 2 *Cocc.* aus Holland angeführt. — **Gerhardt** (**2**) 1 *Cocc.* neu für Schlesien. — **Helliesen** (**1**) 1 *Cocc.* in Norwegen. — **Jakovlev** (**1**) 30 *Cocc.* aus dem Gouv. Wjatka. — **Obenberger** (**2, 3**) *Cocc.* neu für Böhmen. — **Prossen** (**1**) 3 *Cocc.* neu für Kärnthen. — **Roubal** (**2, 8**) *Cocc.* neu für Böhmen. — **Sherman** (**1**) 3 *Cocc.* von Labrador. — **Tremoleras** (**1**) *Cocc.* aus Uruguay. — **Tyl** (**1**) *Cocc.* neu für Böhmen. — **Weise** (**3**) gab ein Verzeichnis aller von Madagaskar bekannten Arten nebst Citaten (p. 516—520). — **Wuorentaus** (**1**) 9 *Cocc.* neu für das nördliche Ostrobothnien. — **Zeman** (**1**) *Cocc.* neu für Böhmen.

Palaeontologie.

Klebs (**1**) führte 6 Gattungen aus dem ostpreussischen Bernstein auf.

Systematik.

Umfassende Arbeiten.

Blatchley: An illustrated descriptive Catalogue of the *Coleoptera* ... in Indiana. Fam. *Coccinellidae.* Bull. Ind. Dep. Geol. I. p. 506—533 fig. 182—197. — Nach Sharp (p. 262—263) keine neue Art beschrieben. Dem Ref. nicht zugänglich.

Johnson: Determinate evolution in the color-pattern of the lady-beetles. Carn. Inst. 122. 1910 p. 1—104 fig. 1—92, tab. I—XXII. — Dem Ref. nicht zugänglich. Nach Sharp 3 Arten u. 17 varr. neu beschrieben.

Coccinellidae.

Hippodamia convergens var. *Caseyi* **n. var.**, var. *defecta* **n. var.** u. var. *pseudoglacialis* **n. var.** (p. 23), *H. Bowditchii* **n. sp.** (p. 45 fig. 28) Rocky Mounts, *H. spuria* var. *lineata* **n. var.** (p. 46), *H. Cockerellii* **n. sp.** (p. 49 fig. 33), *H. sinuata* var. *Crotchii* **n. var.** (p. 50), *H. Lengii* **n. sp.** (p. 55) Californien.

Coccinella Californica var. *melanocollis* **n. var.** (p. 62 fig. 57), *C. monticola* var. *sellica* **n. var.**, var. *postica* **n. var.** u. var. *confluenta* **n. var.**

Olla abdominalis var. *semilunaris* **n. var.** (p. 66).

Adalia frigida var. *immaculata* **n. var.** (p. 71) u. var. *postica* **n. var.** (p. 71), *A. annectans* var. *sexpustulata* **n. var.**, var. *ocellata* **n. var.** u. var. *humeralis* **n. var.** (p. 71).
Epilachna var. *Toweri* **n. var.** (p. 79[1])), *E. corrupta* var. *juncta* **n. var.** (p. 79).

Schaufuss: Calwers Käferbuch. 6. Auflage. 1910. Fam. *Coccinellidae.* p. 530—571.

Fam. *Coccinellidae.* (3 Subfam. p. 333).

I. Subfam. *Epilachninae.* (3 Gatt. p. 533).

Epilachna Redtenb. 2 Arten: *E. chrysomelina* F. (tab. 25 fig. 1), *E. Argus* Geoffr. (tab. 25 fig. 2).
Subcoccinella Guer. 1 Art: *S. vigintiquatuorpunctata* L. (*globosa* Schmid) (tab. 25 fig. 3).
Cynegetis Redtenb. 1 Art.

II. Subfam. *Coccinellinae.* (6 Gruppen p. 536).

1. Gruppe *Coccinellini* (19 Gatt. p. 537—538).

Hippodamia Muls. 2 Arten: *H. tredecimpunctata* L. (tab. 22 fig. 9).
Adonia Muls. 1 Art: *A. variegata* Goeze (tab. 22 fig. 11).
Anisosticta Dup. 2 Arten: *A. novemdecimpunctata* L. (tab. 22 fig. 10).
Semiadalia Crotch. 2 Arten.
Aphidecta Weis. 1 Art. *A. oblitteratus* L. (tab. 22 fig. 12).
Adalia Muls. 2 Arten: *A. bipunctata* L. (= *dispar* Schneid.) (tab. 22 figg. 13, 14, 15).
Coccinella L. 3 subg. (p. 546) 8 Arten: *C.* (i. sp.) *septempunctata* L. (tab. 22 fig. 17), *C. quinquepunctata* L. (tab. 22 fig. 16), *C. decempunctata* L (tab. 22 figg. 19, 20, 21, 22), *C. quatuordecimpustulata* L. (tab. 22 fig. 18), — *C.* (*Synharmonia* Ganglb.) *conglobata* L. (tab. 22 fig. 24), — *C.* (*Harmonia* Muls.) *quadripunctata* Pontopp. (tab. 22 fig. 23).
Micraspis Redt. 1 Art.
Neomysia Cas. *N. oblongoguttata* L. (tab. 22 fig. 26).
Anatis Muls. *A. ocellata* L. (tab. 22 fig. 27).
Halyzia H. sedecimguttata L. (tab. 22 fig. 29).
Vibidia Muls. 1 Art.
Myrrha Muls. *M. octodecimguttata* L. (tab. 22 fig. 25).
Thea Muls. 1 Art: *F. vigintiduopunctata* L. (tab. 22 fig. 32).
Calvia Muls. 2 Arten: *C. quattuordecimguttata* L. (tab. 22 fig. 28).
Sospita Muls. 1 Art.
Propylaea Muls. 1 Art: *P. quatuordecimpunctata* L. (tab. 22 fig. 30, 31).

2. Gruppe *Chilocorini* (4 Gatt. p. 559).

Chilocorus Leach. 2 Arten: *Chil. renipustulatus* Scrib. (tab. 22 fig. 34).
Exochomus Redt. 1 Art: *E. quadripustulatus* L. (tab. 22 fig. 35).
Brumus Muls. 1 Art.
Platynaspis Redtenb. 1 Art: *P. luteorubra* Goeze (tab. 25 fig. 4).

3. Gruppe *Hyperaspini.* (2 Gatt. p. 562).

Hyperaspis Redtenb. 3 Arten: *H. Reppensis* Hbst. (tab. 22 fig. 36).

---

[1]) Die Hauptsache, nämlich zu welcher Art diese var. gehört, ist leider von Sharp (oder vom Autor?) anzugeben vergessen worden.

4. Gruppe *Noviini.*

Novius Muls. 1 Art.

5. Gruppe *Scymnini.* (5 Gatt. p. 564).

Pullus Muls. 5 Arten.
Scymnus Kugl. 5 Arten: *Sc. frontalis* F. (tab. 25 fig. 5).
Nephus Muls. 2 Arten. — *Stethorus* Weise 1 Art.

6. Gruppe *Rhizobiini.* (2 Gatt. p. 568).

Rhizoobius Steph. *Rh. litura* F. (tab. 25 fig. 6).
Coccidula Kugel. *C. rufa* Hbst. (tab. 25 fig. 7).

III. Subfam. *Lithophilinae.*

Lithophilus Fröl. 1 Art.

Einzelbeschreibungen.

Adalia Sommeri Muls. (*suturata* Fairm. *Verania*), **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 508) mit var. *Pipitzii* Ws. 1888. — Siehe auch Johnson pag. 356.

Aspidimerus tristis **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sci. 5. p. 231) Luzon.

Brachyacantha metator gehört zum gen. *Hyperaspis* nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 109).

Brumus Muls. von *Exochomus* generisch verschieden nach **Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 47) contra Leng, Br. *Högei* Gorh. von *Br. Septentrionis* unterschieden (p. 47).

Buprestodera **n. gen. Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 379), *B. mimetica* **n. sp.** (p. 380) Indien.

Cephaloscymnus brevicollis Boh. (*Clythra*) besprach **Sicard** (Bull. Fr. 1910 p. 162).

Chilocorus quadrimaculatus **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 45) Deutsch-Ostafrika, *Ch. seminulum* **n. sp.** (p. 46) Kissim Insel, *Ch. Malasiae* Crotch. (p. 46).

Chilomenes siehe *Elpidia.* — *Cleis* siehe Johnson pag. 000.

Cleothera Boliviana **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 52) Bolivien, *Cl. pardalis* Kirsch. = *Cl. Carolinae* Crotch (p. 52).

Coccinella Boliviana **n. nom. Weise** (Verh. Brünn. 48. p. 45) für *C. areata* Muls. 1851 nec Panz. 1794. — *C. sinuatomarginata* Fald. beschrieb **Sicard** (Bull. Fr. 1910 p. 161), mit var. *vittula* Weise, var. *ambigua* Gredt., var. *Escorialense* **n. var.** (p. 161), var. *Bellieri* Chvr. — Siehe auch *Egleis, Hyperaspis* u. Johnson pag. 355.

Coelophora vidua Muls. var.? besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 147) Luzon, *C. personata* **n. sp.** (p. 147) und *C. Schultzei* **n. sp.** (p. 148) Luzon, — *C. octopunctata* **n. sp.** (p. 229) Luzon, *C. sexguttata* **n. sp.** (p. 230) Philippinen. — *C. bisellata* var. *nudipennis* **n. var. Sicard** (Ann. Fr. 79. p. 381) Indien u. Java.

Cryptolaemus Montrouzieri als Vertilger von *Cocciden* pries **Marchal** (Bull. Soc. ent. Egypt. III. p. 157, fig.). — *Cr. Montrouzieri* beschrieb **Essig** (Pomona II. p. 263 fig. 106, 107).

Egleis varicolor Muls. 1851 = *E. Kingii* Marl. 1827 (*Coccinella*) nach **Weise** (Verh. Brünn. 48. p. 45).

Elpidia **n. gen. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 510 [1]), *E. tetrasticta* Fairm. = *Chilomenes tetrasticta* Fairm.

Elpis dolens Muls. besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 510).

Endochilus compater **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 46) Kamerun.

Epilachna rhizobioides **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 515) Madagaskar. — *E. gibbera* Cr. u. *E. endomycina* Gorh. gehören zu *Solanophila* nach **Weise** (Verh. Brünn. 48. p. 44). — *E. impicticollis* **n. sp. Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 377), *E. subclathrata* **n. sp.** (p. 378) Nilghiri Hills. — Siehe auch Johnson pag. 356.

Eriopis connexa Germ. var. *libera* **n. var. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 44) Peru.

Exochomus guttatus **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 48) Bolivien. — — *E. laeviusculus* Ws. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. v. 511). — Siehe auch *Brumus*.

Hippodamia siehe Johnson pag. 355.

Hyperaspis Bellieri Chvr. = *Coccinella sinuatomarginata* Fald. nach **Sicard** (Bull. Fr. 1910 p. 160), *H. Teinturieri* Muls., *H. Algirica* (p. 162). — *H. Teinturieri* Muls. = *H. reppensis* Hrbst. var. nach **Codina** (Gol. Soc. Arag. 1910. p. 270). — Siehe auch *Brachyacantha*.

Ithone Moquerysii Gad. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 509).

Leis conformis besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI p. 337 fig. 2) als Nützling.

Lithophilus tenebrosus **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 53) Erythraea. — *L. minimus* **n. sp. Barowski** (Rev. russ. d'Ent. 10. p. 39) Persien, *L. Hissariensis* **n. sp.** (p. 40) Bucharei.

Lotis bicolor Ws. besprach **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 515) Insel Pemba.

Megillina Voeltzkowii **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 508) Madagaskar.

Nephus Voeltzkowii **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 512) Madagaskar. — *N. Severinii* Ws. besprach **Sicard** (Ann. Fr. 79. p. 383).

Olla siehe Johnson pag. 355.

Orcus chalybeus besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI p. 338 fig. 5) u. *O. Australasiae* (p. 338 fig. 6) als Schädlinge.

Ortalia flaveola Klug beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 511), *O. modesta* **n. sp.** (p. 511) Madagaskar.

Pharus Madagassus **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 515) Madagaskar.

Platynaspis capicola Crotch beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 512), mit var. *capicola* **n. var.** (p. 512). — *Pl. maculosa* **n. sp. Weise**

---

[1]) Diese neue Gattung hat der geehrte Autor so sorgfältig versteckt, dass man sie nur beim Durchlesen der ganzen Besprechung von *Elpis dolens* zufällig findet, was man von keinem Berichterstatter erwarten kann. Dass sie bei Sharp (Rec. 1910 p. 263) fehlt, ist daher nicht auffallend, während es wohl auffallend ist, dass dort die von Weise in dieser Arbeit beschriebenen neuen *Coccinellen* (mit Ausnahme der *Epilachna*, des *Nephus* und des *Scymnus*) alle fehlen.

(Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 48) China, *Pl. trimaculata* **n. sp.** (p. 49) Sikkim, *Pl. Martinii* Sic. 1907 = *Pl. obscura* Gorh. 1901 (p. 50). — *Pl. Silvestrii* **n. sp. Sicard** (Boll. Lab. Zool. Portici. 4. p. 118) Capcolonie.

Promecopterus **n. gen. Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910. p. 388), *P. Andrewesii* **n. sp.** (p. 389) mit var. *ancoralis* **n. var.** (p. 389) Indien.

Protothea Indica **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 44) Sikkim.

Pullus Plutonus Muls. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 512). — *P. harejoides* **n. sp. Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 381), *P. zonatus* **n. sp.** (p. 382) Indien.

Rhizobius C-pallidum **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 516) Madagaskar. — *Rh. ventralis* **Essig** (Pomona II. p. 270 fig. 108).

Rodolia octoguttata **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 51) Pegu.

Scymnus constrictus Muls. beschrieb **Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 512), *Sc. Comorenicus* **n. sp.** (p. 514) Madagaskar. — *Sc. Andrewesii* **n. sp. Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 383) Indien. — *Sc. subsimilis* Csy. = *Sc. aridus* Csy. nach **Casey** (Canad. Entom. 1910. p. 109), *S. Calaveras* Csy. = *S. tenuivestis* Cas. (p. 110).

Serangium punctatum **n. sp. Weise** (Voeltzkow: Reise in Ostafrika. II. 1910. p. 511) Madagaskar.

Solenophila incauta Muls. besprach **Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 376).

Stethorus pauperculus Ws. u. *rotundatus* Motsch. unterschied **Weise** (Philipp. Journ. Sci. Manila. 5. p. 232).

Sticholotis duodecimpunctata **n. sp. Weise** (Verh. Nat. Ver. Brünn. 48. p. 50) Sikkim, *St. bilineata* **n. sp.** (p. 50) Sikkim. — *St. Banksii* **n. sp. Weise** (Philipp. Journ. Sci. 5. p. 230) Luzon, *St. ovata* **n. sp.** (p. 230) Luzon. — *St. obscurocincta* **n. sp. Sicard** (Ann. Ent. Fr. 1910 p. 385), *S. exsanguis* **n. sp.** (p. 386), *S. sexpunctata* **n. sp.** (p. 387) u. *S. decempunctata* **n. sp.** (p. 387) Indien. — — *St. cribellata* Fairm. (*Liochrinus*) beschrieb **Sicard** (Bull. Fr. 1910 p. 159).

Stictobura semipolita **n. sp. Sicard** (Ann Ent. Fr. 1910 p. 384) mit var. *fuscopes* **n. var.** (p. 385) und var. *testaceicollis* **n. var.** (p. 385) Indien.

Thea galbula besprach **Froggatt** als Nützling (Agr. Gaz. N. S. W. XXI p. 337 fig. 3).

Verania nigrilabris Muls. var. ? besprach **Weise** (Philipp. Journ. Sc. V. 2. Sect. D. p. 148) Luzon. — *V. frenata* besprach **Froggatt** (Agr. Gaz. N. S. W. XXI p. 337 fig. 4) als Nützlinge. — Siehe auch *Adalia.*

* * *

Register der neuen Gattungen und Untergattungen.

Acacicis p. 326. — *Acanthophorus* p. 327. — *Acceratocrates* p. 252. — *Adelphoclerus* p. 272. — *Adota* p. 174. — *Adriopea* p. 336. — *Alatidotasia* p. 311. — *Allendesalazaria* p. 295. — *Amblyoproctus* p. 243. — *Amblyphileurus* p. 243. — *Anatheta* p. 175. — *Ancillota* p. 176. — *Anisostena* p. 345. — *Antrocharidius* p. 201. — *Archophileurus* p. 243. — *Aremia* p. 176. — *Argentinorhynchus* p. 312. — *Arisota* p. 175. — *Athetalia* p. 173. — *Austrostylops* p. 298. — — *Balanerhinus* p. 312. — *Barymela* p. 345, — *Bathyscidius* p. 200. — *Bathyscimorphus* p. 200. — *Bathysciola* p. 199. — *Bathysciotes* p. 200. — *Beyeria* p. 179. — *Blackburnium* p. 242. — *Blanchardia* p. 266. — *Blattochaeta* p. 202. — *Bolbapium* p. 242. — *Bolbelasmus* p. 242. — *Bolbogonium* p. 242. — *Bolborhachium* p. 242. — *Bolborhinum* p. 242. — *Bootrypes* p. 249. — *Brechmotriplax* p. 216. — *Buprestodera*

p. 357. — — *Canastota* p. 175. — *Candezella* p. 262. — *Camarothelops* p. 283. — *Cassythicola* p. 312. — *Ceratocrates* p. 252. — *Chalepotatus* p. 346. — *Clasiota* p. 175. — *Clerosoma* p. 272. — *Cnemidophileurus* p. 243. — *Colacus* p. 252. — *Colposternum* p. 313. — *Cordobanus* p. 180. — *Craspedonispa* p. 344. — *Crephalia* p. 173. — *Csikia* p. 262. — *Ctonoxylon* p. 328. — *Cycloterinus* p. 313. — *Cycloterodes* p. 313. — *Cylindroptinus* p. 278. — *Cyrtomychus* p. 214. — — *Dabrosoma* p. 178. — *Dalotia* p. 175. — *Daniela* p. 151. — *Dasyrhadus* p. 268. — *Deliodes* p. 180. — *Delphota* p. 173. — *Dinoxantholinus* p. 180. — *Dolosota* p. 175. — *Donesia* p. 173. — — *Elpidia* p. 358. — *Endoplectus* p. 191. — *Enoclerus* p. 273. — *Entymosina* p. 348. — *Epiphileurus* p. 243. — *Eremobothynus* p. 252. — *Eremophygus* p. 245. — *Eufallia* p. 221. — *Eugamota* p. 176. — *Euhackeria* p. 314. — *Exorhabdus* p. 212. — — *Ficicis* p. 326. — — *Gaioxenus* p. 154. — *Galeruclerus* p. 273. — *Glabrodasytes* p. 267. — *Glaucorhabda* p. 348. — *Glochiphorus* p. 328. — *Goniophileurus* p. 243. — *Goudotina* p. 349. — *Gymnophana* p. 237. — *Gynaecomeloe* p. 295. — — *Hamaba* p. 314. — *Haplophileurus* p. 243. — *Hemiphileurus* p. 243. — *Herculaisia* p. 254. — *Heterobothroides* p. 314. — *Hilarina* p. 175. — *Hildebrandtina* p. 349. — *Hilipomimus* p. 307. — *Hohenwartia* p. 200. — *Homophileurus* p. 243. — *Hybosispa* p. 343. — *Hylesinosoma* p. 326. — *Hyolbothynus* p. 252. — — *Idiovalgus* p. 239. — *Impressobruchus* p. 332. — *Indiogeoscopus* p. 297. — *Iotota* p. 174. — — *Kietana* p. 315. — *Klewaria* p. 284. — *Kolbeus* p. 242. — *Kyrtogenius* p. 328. — — *Lamiota* p. 173. — *Lamitema* p. 308. — *Lamprosphaerula* p. 214. — *Lasiodera* p. 273. — *Lepidocricus* p. 315. — *Loceptes* p. 315. — —*Macracalles* p. 307. — *Macrocyphonistes* p. 252. — *Mengenilla* p. 298. — *Menyllodes* p. 338. — *Metadrosus* p. 310. — *Metaphileurus* p. 243. — *Metriophiloides* p. 307. — *Micratheta* p. 173. — *Micrearota* p. 173. — *Microchalcothea* p. 254. — *Microlia* p. 176. — *Micromota* p. 175. — *Micropelecotoides* p. 297. — *Microphileurus* p. 243. — *Microtychius* p. 319. — *Mimotefflus* p. 152. — *Mnisca* p. 272. — *Monadia* p. 175. — *Myrmicholeva* p. 201. — — *Neada* p. 176. — *Necrobioides* p. 273. — *Nemota* p. 173. — *Neochyromera* p. 316. — *Neogeobyrsa* p. 316. — *Neomerimnetes* p. 307. — *Neosphaerula* p. 214. — *Nesoptychias* p. 338. — *Notoplatypus* p. 326. — *Noverota* p. 174. — — *Ocnosispa* p. 344. — *Oligomia* p. 175. — *Omegalia* p. 174. — *Opalocetus* p. 318. — *Orictophileurus* p. 243. — *Oropygia* p. 192. — *Orthoporopterus* p. 316. — *Oxycetonia* p. 238. — *Ozopemon* p. 329. — — *Palaeophileurus* p. 243. — *Panalota* p. 174. — *Paraceratopus* p. 316. — *Paragnorimus* p. 255. — *Paraphaedon* p. 352. — *Parapilinurgus* p. 239. — *Paratychius* p. 319. — *Paromoeocerus* p. 338. — *Pedinopsis* p. 285. — *Periphileurus* p. 243. — *Peronophorus* p. 329. — *Perriniella* p. 203. — *Phaedropholus* p. 317. — *Phaneropella* p. 200. — *Phasmota* p. 173. — *Phaunaeus* p. 308. — *Pholeounella* p. 199. — *Placopterus* p. 273. — *Platyphileurus* p. 253. — *Plectostenus* p. 190. — *Podovalgus* p. 239. — *Pogonopus* p. 237. — *Prionodera* p. 274. — *Probastactes* p. 317. — *Proleonhardella* p. 200. — *Proleonhardia* p. 201. — *Promeropterus* p. 359. — *Pselaphogenius* p. 191. — *Pseudalexia* p. 215. — *Pseudalindria* p. 227. — *Pseudhadrus* p. 285. — *Pseudoderelomus* p. 306. — *Pseudogeniates* p. 251. — *Pseudorus* p. 184. — *Pseudota* p. 175. — *Pucaya* p. 253. — — *Reania* p. 176. — *Regimbartina* p. 161. — *Relistrodes* p. 318. — *Rhyparidula* p. 353. — *Rovalida* p. 174. — *Royerella* p. 200. — — *Sableta* p. 175. — *Saxicerellla* p. 175. — *Schlaginhaufenia* p. 318. — *Sciaphyes* p. 199. — *Scotobiosis* p. 287. — *Semicampa* p. 151. — *Serrula* p. 151. — *Setigerodasytes* p. 270. — *Sharpides* p. 298. — *Siagonadia* p. 297. — *Sosylopsis* p. 223. — *Speonesiotes* p. 200. — *Speonomites* p. 203. — *Speophyes* p. 200. — *Spinanomala* p. 251. — *Sternostena* p. 353. — *Stetholiodes* p. 205. — *Stethusa* p. 172. — *Stichonotus* p. 149. — *Strichotrema* p. 298. — *Strigota* p. 176. — *Synaptina* p. 175. — *Synetocephalus* p. 354. — *Synorthus* p. 232. — — *Tauredon* p. 156. — *Temialma* p. 308. — *Teneroides* p. 274. — *Tenerominus* p. 274. — *Termophila* p. 178. — *Tretothorax* p. 228. — *Tricraniodes* p. 296. — — *Walesiomorphus* p. 293. — *Wallardilagria* p. 288. — — *Xenoreoderus* p. 239. — *Xenoscelinus* p. 217. — *Xola* p. 319. — — *Zenodosus* p. 274. — *Zonitopsis* p. 297.

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE.

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND.

SIEBENUNDSIEBZIGSTER JAHRGANG.

1911.

IV. BAND. 1. HEFT.

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

KÖNIGL. ZOOLOG. MUSEUM ZU BERLIN.

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

BERLIN.

Inhaltsverzeichnis

Jahresberichte für 1910. Insecta.

Hymenoptera von Dr. ROBERT LUCAS. Seite

Publikationen und Referate 1

Übersicht nach dem Stoff 117

Faunistik 127

Systematik:

I. Apoidea 133

Apistik 182

II. Sphecoidea 189

III. Vespoidea 203

IV. Formicoidea 237

V. Proctotrypoidea 255

VI. Cynipoidea 275

VII. Chalcidoidea 290

VIII. Ichneumonoidea 296

IX. Siricoidea 315

X. Tenthredinoidea 316

Hymenoptera für 1910.

Von

Dr. R. Lucas.

Publikationen und Referate.

Adlerz, Gottfrid (1). *Chrysis ignita* L. och *Chrysis neglecta* Shuck. såsom foderparasiter [*Chrysis ignita* und *Chrysis neglecta*, als Futterparasiten]. Arkiv f. Zool. Stockholm, Bd. 6, No. 11, 1910, p. 7.

— (2). Steckellarver som ytterparasiter på fritt kringströfvande spindlar. [Hymenopteren-Larven als Ektoparasiten auf frei sich bewegenden Spinnen.] Entom. Tidskr. Stockholm, Årg. 31, p. 90—100.

— (3). Lefnadsförhållanden och instincter inom familjerna *Pompilidae* och *Sphegidae*. 3. [Existenzbedingungen und Instinkte der *Pompilidae* und *Sphegidae*.] Vet.-Ak. Handl., Stockholm, Bd. 45, No. 12, 1910, p. 75.

Alfken, J. D. (1). Beitrag zur Kenntnis der Apidenfauna von Ostpreußen (Sammelbericht). Schrift. physik., Königsberg, Bd. 50, 1909 [1910], p. 320—345.

— (2). *Apidae*. In: Die Fauna Südwest-Australiens,cf. Titel p. 1, des Berichts f. 1907, sub No. 4. — Ref. von K. W. von Dalla Torre, Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 434.

von Alten, Hans. Zur Phylogenie des Hymenopterengehirns. Jena, Zeitschr. f. Naturw., Bd. 46, 1910, p. 511—590, 4 Taf.

Aminoff, Ingrid. Några iakttagelser öfver humlornas blombesök. [Einige Beobachtungen über die Blütenbesuche der Hummeln.] Svensk Bot. Tidskr., Stockholm, Bd. 3, 1909, p. (63)—(64).

Anderson, Joseph. Scarcity of Wasps in the Chichester District. The Entomologist vol. 43, p. 354. — Seltenheit der Wespen im Sommer 1910, dagegen große Häufigkeit der Hausfliege (*Musca domestica*).

André, Ernest. Liste des Mutillides recueillis par M. le Prof. J. D. Anisits (1) in Paraguay. Siehe **Strand,** Hymenopterenfauna von Paraguay.

— (2). Mutillides nouveaux on imparfaitement connus du Musée royal. — cf. Titel p. 2, sub No. 6 des Berichts f. 1909. — Behandelt: *Odontomutilla* (1), *Mutilla* (1+2 n. spp.), *Stenomutilla* (1).

— (3). Species des Hyménoptères d'Europe et d'Algérie. In den Fasc. für 1909 und 1910 bearbeitet Kieffer die Belytidae und beschreibt eine Reihe neuer Spp. nämlich: *Aco-*

retus (3), *Cinetus* (10+2 n. varr.), *Leptorhaptus* (23+5 n. varr. + 2 nom. nov.), *Miota* (3), *Scorpioteleia* (3), *Xenotoma* (29+4 n. varr. + 1 nom. nov.).

Arnold, G. (1). The Host of *Hedychridium coriaceum* Dhb. Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 18—19. — Der Wirt ist höchstwahrscheinlich *Crabro albilabris* Fab.

— (2). *Crabro aphidum* Lep., in the New Forest. t. c., p. 19. — Unterschiede des ♀ von dem des *C. palmarius*.

Aronsohn, Frédéric (1). Sur la composition des alvéoles des differentes régions d'une colonie d'abeilles. Compt. rend. Soc. Biol. Paris, T. 68, 1910, p. 544—545.

— (2). Sur la nature des envellopes abandonnées par les abeilles à l'intérieur des alvéoles de la cire. t. c., p. 1111—1113.

Assmuth, J. Einige Notizen über *Prenolepis longicornis* Latr. cf. Titel p. 2 des Berichts für 1906. — Bringt eine Reihe biologischer Beobachtungen über die in den Tropen weit verbreitete *Pr. longic.* Sie ist carnivor und hat eine wahre „Hamsternatur". Termiten frißt sie besonders gern, auch Süßigkeiten. Sie ist feig und diebisch und greift gern verstohlen nach Beute. Ihre spinnenförmigen Beine verleihen ihr zu diesem Spitzbubenberuf besondere Fähigkeiten. Ein eigentlicher Nestbau findet nicht statt. Höhlungen und Mauerritzen dienen ihr zum Aufenthalt; sie ist eine typische „Hausameise", hauptsächlich wohl deswegen, weil sie dadurch vor größeren Ameisen geschützt ist. Bezüglich der Verbreitung stimmt Verf. Wasman bei, daß die vorliegende Art, ursprünglich indisch, durch Schiffe nach Afrika und Amerika verschleppt worden ist, wobei ihre Gäste *Coluocera maderae* u. *Myrmecophila prenolepidis* ebenfalls mitgewandert sind.

Avebury, the Lord. Ants, their structure, development and behaviour. Nature, London, vol. 83, 1910, p. 515—516. — Ist ein Referat der Wheelerschen Arbeit.

Bäbler, Emil. Die wirbellose, terrestrische Fauna der nivalen Region. Ein Beitrag zur Zoogeographie der Wirbellosen. Revue Suisse Zool. Genève, T. 18, 1910, p. 761—916, 1 Taf., 4 Karten. — Darin auch die Beschreibung einer neuen Isosoma.

Bachmetjew, P. (1). Analytisch statistische Untersuchungen über die Anzahl der Flügelhaken bei Bienen und die daraus hervorgehenden Konsequenzen. Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 94, 1909, p. 1—80. — Tatsächlicher Teil: Als variierendes Merkmal wird die Anzahl der Haken am vorderen Rande der Hinterflügel von *Apis mellifica* benutzt. Die Variationsbreite dieser Zahl ist ziemlich beträchtlich. Die größte maximale Amplitude finden wir bei den echten Drohnen, hieran schließen sich dann die Arbeiterinnen, die „falschen" Drohnen und Königinnen. Mit zunehmendem Alter der Königin wächst auch die Hakenzahl der von ihr erzeugten Drohnen. Wird die Königin älter als vier Jahre, so nimmt die Zahl ab. Die maximale Hakenzahl der Arbeiterinnen nimmt stets ab. Besitzen die Flügelhaken die Funktion, den Flug der Arbeiterinnen

zu erleichtern, dann werden die Arbeiterinnen, die von einer jüngeren Königin abstammen, mehr leistungsfähiger sein, als die Nachkommen einer älteren Königin. Bei den Königinnen beobachtete Verf. bezüglich der Hakenzahl (N) am vorderen Rande der Hinterflügel je 2 Frequenzmaxima (das eine bei n = 18, das andere bei n = 20). Falsche Drohnen, die von einer Arbeiterin abstammen, haben je ein Maximum auf beiden Flügeln. Echte Drohnen, die von einer Königin abstammen, haben je ein Maximum auf dem rechten und zwei Maxima auf dem linken Flügel. Arbeiterinnen von ein- u. vierjährigen Königinnen haben 2 Maxima auf dem rechten und ein Maximum auf dem linken Flügel, dagegen haben Arbeiterinnen, die von zwei- u. dreijährigen Königinnen abstammen, je zwei Maxima auf beiden Flügeln. Echte Drohnen von ein- u. vierjährigen Königinnen haben in der Regel je ein Maximum auf beiden Flügeln, solche von zwei- u. dreijährigen Königinnen je zwei Maxima auf beiden Flügeln. Jede Form besitzt ihre eigene, charakteristische, frequenzielle Hakenanzahl, und zwar beträgt dieselbe für die Königinnen 19, für die falschen Drohnen 19,9, für die Arbeiterinnen 21,2 und für echte Drohnen 22,2. — Theoretischer Teil. Die Queteletsche Methode, über die sich B. ausführlicher äußert, zeigt Nachteile infolge Anwendung von geometrischen Messungen. B. wendet deshalb algebraische Messungen an, weil ihre Genauigkeit eine absolute ist. Zum Vergleiche werden Blätter von *Robinia pseudacacia*, von einem Baume im Dorfe Knjaschewo bei Sophia, mit herangezogen. Er zählte die einzelnen Blättchen der linken und rechten Seite des Blattstieles unter Auslassung des terminalen Blattes. Aus Vergleichen schließt B., daß die Befruchtung zwei Maxima der Frequenz, die Parthenogenesis nur eins ergibt. Diese Deutung steht nicht im Gegensatz zu der Queteletschen Regel. Die Elemente für die verschiedenen Maxima haben wir im Ei und im Spermatozoon zu suchen, die sich bei der Befruchtung mit einander vereinigen und ein Individuum mit zwei Maxima der Frequenz ergeben, deren eins dem männlichen, deren anderes dem weiblichen Elemente entspricht. Wo das eine Element fehlt, tritt nur ein Frequenzmaximum auf. B. stellt auf Grund dieser Betrachtung folgende Sätze auf: 1. Drohnen von ein- und vierjährigen (und älteren) Königinnen entwickeln sich aus den unbefruchteten Eiern. 2. Drohnen von zwei- und dreijährigen Königinnen entwickeln sich teils aus unbefruchteten, teils aber aus befruchteten Eiern. 3. Arbeiterinnen entwickeln sich aus befruchteten Eiern, und zwar unabhängig vom Alter der Königin. 4. Bei der Königin funktioniert, gewöhnlich vom 2. Jahre ab, der Befruchtungsapparat nicht mehr regelmäßig. Es wird daher nur ein Teil der Drohneneier befruchtet. Mit zunehmendem Alter bleiben die Drohneneier unbefruchtet aus Mangel an Samen. 5. Die von Schulze und Lenhossék aufgestellte Präformationstheorie ist zu ergänzen, und zwar durch die Angabe, daß aus „weiblichen" unbefruchteten

Eiern sich Drohnen entwickeln. Die Befruchtung der männlichen Eier stört die Entwicklung der Drohnen nicht. 6. Jn einem und demselben Bienenstocke treten mehrere polymorphe Drohnenformen auf (bis jetzt sind drei bekannt γ, β, α). Die Form γ hat je ein Frequenzmaximum auf beiden Flügeln, weist je zwei neben einander liegende Maxima, α je zwei durch ein Minimum getrennte Maxima der Frequenz auf beiden Flügeln auf. Zieht man auch noch, die Lage der Maxima in bezug auf die Hakenanzahl in Betracht, so erhalten wir sogar 4 polymorphe Drohnenformen γ 22, γ 23, β 20, α 21. 7. Auch die Arbeiterinnen ergeben in einem und demselben Bienenstocke polymorphe Formen, von denen bis jetzt drei bekannt sind: α 20, α 21, β 21. Die Entstehung dieser Arbeiterformen kann sowohl durch die Königin, wie auch durch die spezielle Behandlung seitens der Arbeiterinnen bewirkt werden. 8. Die Drohnen, die von einer begatteten Königin stammen, ergeben nur eine Form γ 19. 9. Die Drohnen, die von einer anderen Arbeiterin abstammen, ergeben zwei polymorphe Formen γ 20 u. γ 21, deren eine sich aus „weiblichen", deren andere aus „männlichen" Eiern entwickelt.

— (2). Die statistisch-analystiche Methode im Dienste der Bienenkunde. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, Hft. 1, p. 15—22. — In der Einleitung erfahren wir, worin die statistisch analytische Methode besteht. Die Untersuchung sehr zahlreicher Exemplare irgend einer biologischen Spezies von einer und derselben Gegend, zu einer und derselben Zeit gesammelt, eines und desselben Geschlechts bringt individuelle variierende Verschiedenheiten zu Tage. Diese können durch geometrische Größen (Länge der Flügel oder durch algebraische Größen (Anzahl der Flügelhaken) ausgedrückt werden. Diese werden auf ein Coordinatensystem übertragen (die variierenden Größen auf die Abscisse, die Zahl der untersuchten Exemplare auf die Ordinate). Daraus ergibt sich eine Kurve, die entweder ein oder mehrere Maxima hat. Diese Methode hat der Verf. auf die Zahl der Haken auf dem Hinterrande der Vorderflügel angewendet und zwar I. auf die Bienenköniginnen (p. 15—18) und II. auf die parthenogenetischen Drohnen (p. 19—22). I. Für die Königinnen ergibt sich folgendes: Die Hakenzahl schwankte bei den untersuchten 69 Exemplaren zwischen 13 und 23 (13 Häkchen auf r. Flgl.: 1, l. Flgl.: 0 Expl.; 23 auf r. Flgl. 5; auf l. Flgl.: 3 Expl.). Es traten 2 Maxima auf (18 Häkchen auf r. Flgl. bei 39, auf 1. Flgl. bei 38 Exempl.; ferner 20 Häkchen auf r. Flgl. bei 34, desgl. auf l. Flgl. bei 34 Stück. — II. Drohnen a) Für solche, die sich aus den Eiern einer Arbeitsbiene entwickelten. 114 Drohnen aus Sophia. Hakenanzahl 15—26. Frequenz dieser Zahlen bei je 1 Ex. auf r. und l. Flgl.: Max. 20 Häkchen bei 28 Ex. auf d. r. Flgl. und 21 Häkchen bei 30 Ex. auf dem l. Flgl. 70 Drohnen aus Darmstadt wiesen als Max. 20 Häkchen bei 17 Ex. auf d. r. Flgl. und 21 Häkchen bei 14 Ex. auf dem linken Flgl. auf. b) Drohnen, welche aus den Eiern einer unbegatteten Königin

sich entwickelten (Material aus Darmstadt). Hakenanzahl zwischen 15 und 27 schwankend. 19 Häkchen bei 22 Ex. auf d. r. Flgl. und 21 auf dem l. Flgl. Kontrollversuche wurden durch Zählung der Blättchen der zusammengesetzten Blätter von *Robinia pseudoacacia* angestellt. Verf. kommt zu dem Schlusse, daß das Vorhandensein eines Frequenzmaximums die parthenogenetische Entwicklung der betreffenden Individuen andeutet, während zwei Frequenzmaxima die Entwicklung der gegebenen Individuen aus befruchteten Eiern (resp. Samen) bedeuten. Diese Regel gilt nur dann, wenn bei der Untersuchung die algebraischen variierenden Merkmale gewählt worden sind.

Baer, W. (1). Die Galle von *Cryptocampus amerinae* L. Naturwiss. Zeitschr. f. Landwirtschaft und Forstwirtschaft, Stuttgart, Bd. 8. 1910, p. 299—304.

— **(2).** Über *Paururus juvencus* L. Tharander forstl. Jahrb., Berlin, Bd. 61, 1910, p. 95—96.

— **(3).** Siehe Escherich.

Baker, C. F. (1). Plant louse parasites. 1. Pomona Journ. Entom. Claremont. Cal., vol. 1, 1909, p. 22—25.

— **(2).** Studies in *Oxybelidae*. 1. t. c., p. 27—30.

Banks, Nathan (1). A few new *Psammocharidae*. Psyche. Boston Mass., vol. 17, 1910, p. 248—251.

— **(2).** New species of *Psammocharidae*. Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, 1910, p. 114—126.

Barth, George P. Some observations on solitary wasps about Milwaukee. Bull. Wis. Nat. Hist. Soc. Milwaukee, vol. 8, 1910, p. 118—121.

Berthoumieu. (1). Ichneumoniens nouveaux des Hautes-Alpes. Echange Moulins, T. 26, 1910, p. 73.

— **(2).** Siehe **Strand (3).**

Bertini, A. W. u. C. Schrottky. Beitrag zur Kenntnis der mit *Tetralonia* verwandten Bienen aus Südamerika. Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, Hft. 5, p. 563—595, Taf. 18. — Untersuchungsmethode der Mundteile. Verwandtschaft der Gattungen. Charakt. derselben und der Spp., und zwar: I. *Tapinotaspis* Holmbg. 1903 (1); II. *Tetralonia* Spin. 1838 (8 + n. spp.), III. *Melissodes* 5 + 9 n. spp.); IV. *Thyater* Holmbg. 1884. Bestimmungstab. für die ♀♀ und ♂♂ (4 + 1 n. sp.); V. *Melissoptila* Holmbg. 1884. Bestimmungstab. für die ♀♀ und ♂♂ (5 n. spp. + 4). Zum Schluß ein alphabetischer Nachweis der behandelten Arten und ihrer Synonyme (p. 594—595). Tafelerklärung (p. 596). Fast sämtliche Figuren stellen Maxillarpalpen, nur einzelne stellen Details von Fühlern und Flügeln dar. — Eine auf nur ein Organ begründete Einteilung ist mangelhaft. Die unter dem Sammelnamen *Tetralonia* zusammengebrachten Spp. gehören zu verschiedenen Gattungen. Reichliches Material gibt den Verfassern Gelegenheit noch rechtzeitig dem beginnenden Chaos zu steuern. Technik der Untersuchung: Der abgelöste Kopf wird für einige

Sekunden in 95% Alkohol, aus diesem in warmes Wasser (60—80°) gebracht. Auslösen der Mundteile. Der Kopf wird in Alkohol zurückgebracht und von dort in feines Sägemehl, es richten sich die Haare wieder auf. Der Kopf wird wieder mit Canadabalsam angeklebt. Die mit Hilfe des Zeiß-Mikroskop [Okul. 2, bzw. 4; Obj. A A] untersuchten Mundteile werden auf Kartonpapier geklebt und neben das Tier gesteckt.

Bettelini, A. *Cynips caput-medusae* e *Cynips argentea*. Bull. Soc. Tic. Sci. Nat. Locarno, vol. 5, 1910, p. 20—21.

Beutenmüller, William (1). The North American species of *Neuroterus* and their galls. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., New York, vol. 28, 1910, p. 117—136, pls. VIII—XIII.

— (2). The North American species of *Aylax* and their galls. t. c., p. 137—144, pl. XIV.

— (3). The North American species of *Aulacidea* and their galls. t. c., p. 253—258, pl. XXIV—XXVI.

Bignell, George Carter. [Nekrolog.] Entom. Monthly Mag. s. 2 vol. 21 (46), p. 94—95. — Beachtenswert sind seine „The *Ichneumonidae* and *Braconidae* of South Devon".

Bischoff, H. (1). Die Chrysididen des Königlichen Zoologisch. Museums zu Berlin. Mitteil. Zool. Mus., Berlin, vol. 4, p. 425—493, 1 Taf. — Das umfangreiche Chrysididen-Material des Mus. Zool. Berlin umfaßt die Typen Dahlboms und Klugs aus den vierziger Jahren des vorigen Jahrhunderts, Material der Monographie Mocsarys, Typen von Radoszkowsky u. Ducke und außerdem zahlreiche unbestimmte Arten. Wertvoll ist die p. 426—428 gegebene Zusammenstellung der Literatur (alphabetisch). Bischoff dringt auf Entfernung der Unterfamilie der Cleptinen, Pseudepyrinen und Amiseginen aus dem Verbande der Familie Chrysididen. Aus der Reihe der Unterschiedsmerkmale sei besonders die Querschnittsform des Abdomens beachtenswert. Bei den Chrysididen scheint der Bauch eine konkave Form zu haben, bei den Cleptinen konvex vorgewölbt zu sein. Die Cleptinen sind auf Grund verschiedener Charaktere aus den *Chrysididae* zu entfernen und zu den Bethyliden zu stellen, der Subf. *Bethylinae* Ashm. nahestehend. Sie werden in vorliegender Betrachtung ausgeschlossen. Mehr Gewicht als bisher ist auf die Ausbildung der Mundteile zu legen. Das Längenverhältnis der Fühlerglieder und die Bedornung des Postskutellums kommen für die Einteilung nicht in Betracht, sind aber für die Unterscheidung der Arten bedeutungsvoll. Die Bezahnung des letzten sichtbaren Dorsalsegments ist für die Gattung *Chrysis* als sehr brauchbar beizubehalten. Eine Untergruppierung nach der Folge der Zahl der Zähne hat sich als praktisch erwiesen, wenngleich in verwandtschaftlicher Beziehung diese Anordnung kaum als richtig bezeichnet werden darf. Einige Arten variieren jedoch in der Zahl dieser Zähne und können deshalb schwierig untergebracht werden, es sei denn, daß man sie in verschiedenen Untergruppen einordnet. Die Bezahnung der Klauen

ist häufig für die Artunterscheidung von Bedeutung. Übersicht über die Tribus, Gattungen und Untergattungen, (p. 432—436): A. *Heteronychinae*-Buyss. mit I *Ellampini* Mocs. (Gatt.: *Notozus* Först., *Ellampus* Spin., *Philoctetes* Ab. Buyss., *Holophrys* Mocs.), II. *Hedychrini* Mocs. (Gatt.: *Hedychridium* Ab. Buyss.; *Holopyga* Dahlb. Mocs., *Hedychrum* Latr. Mocs., *Buyssonia* Mocs., *Acrotoma* Mocs., *Wollmannia* Mocs. — B. *Holonychiinae* n. I. *Pseudochrysidini* n. (Gatt.: *Achrysis* Sem., *Eurychrysis* n.) *Pseudogonochrysis* n., *Pseudotetrachrysis* n., *Pseudohexachrysis* n., *Euchroeus* Latr. Dahlb., *Brugmoia* Sem., *Spinoloia* Dahlb., *Spintharis* Dahlb., *Spintarina* Sm., *Pseudochrysis* Sem., *Stilbichrysis* n. g., *Stilbum* Spin., — II. *Parnorpini* Aaron: (Gatt.: *Isadelphus* Sem., *Cephaloparnops* n. g., *Parnopes* Latr.). III. *Allocoeliini* Mocs. (Gatt.: *Parnopidea* Brauns, *Allocoelia* Mocs.). — IV. *Euchrysidini* Buyss. (Gatt.: *Chrysogona* Först., *Chrysis* L. [mit *Holo-*, *Gono-*, *Mono-*, *Di-*, *Tri-*, *Tetra-*, *Penta-*, *Hexa-* u. *Heptachrysis*, sämtlich von Licht. und *Polyodontus* Rad.], und *Pleurocera* Guér.) — Verzeichnis der Arten nebst genauer Fundortsangaben. Die Reihenfolge lehnt sich im allgemeinen an Mocsarys Monographie an, weicht aber in manchen Punkten ab, je nachdem es dem Verf. zweckmäßig erscheint. Die einzelnen Spp. (p. 436 sq): *Notozus* (7 + 1 n. sp.), *Ellampus* (10 + 4 varr. + 1 n. sp.), *Philoctetes* (4 + 1 n. var. + 3 n. spp. + 1 n. var.), *Hedychrydium* (17 + 1 n. var. + 1 n. sp.), *Holopyga* (13 + 4 varr. + 1 n. sp.), *Hedychrum* (12 + 8 n. spp.), *Acrotoma* (1 n. sp.), *Achrysis* (1), *Eurychrysis* n. g. (1 n. sp.), *Pseudogonochrysis* n. g. (1 + 2 n. spp.), *Pseudotetrachrysis* (1 + 1 n. var. + 1 n. sp.), *Pseudohexachrysis* n. g. (1), *Euchroeus* (2), *Spinolaia* (1), *Brugmoia* (1), *Spintharis* (1), *Psudochrysis* (1), *Stilbochrysis* n. g. (1 n. sp.), *Stilbum* (2 + 5 varr.), *Cephaloparnops* n. g. (1), *Parnopes* (5 + 1 var.), *Allocoelia* (1), *Chrysogona* (7 + 4 n. spp.), *Holochrysis* (36 + 5 n. spp.), *Gonochrysis* (9 + 1 n. sp.), *Monochrysis* (3 + 2 n. varr.), *Dichrysis* (4), *Trichrysis* (12 + 2 n. spp. + 2 n. var.), *Tetrachrysis* (77 + 10 varr. + 1 n. var. + 35 n. spp.), *Pentachrysis* (6 + 1 var. + 1 forma n. + 4 n. spp.), *Hexachrysis* (35 + 8 varr. + 3 n. varr. + 8 n. spp.), *Heptachrysis* (1 + 1 n. sp.), *Pleurocera* (1). — Die Tafel bringt morphologische Details (Mundteile, Flügel und Ränder des letzten sichtbaren Hinterleibsegmts.)

— (2). *Mutilla schencki* Schmiedeknecht. Berlin. entom. Zeitschr., Bd. 54, 1910, p. 212—214.

— (3). *Tetrachrysis barrei* Rad., op. cit., Bd. 55, 1910, p. 141—142.

Blandenier, A. Fécondation des mères-abeilles en captivité. Bull. Soc. nat. acclim. Paris, T. 57, 1910, p. 359—363, 420—422.

Bonnier, Gustav (1). Les Abeilles n'exécutent-elles que des mouvements réflexes. Année Psychologique Paris, T. 12, p. 25—33. — Verf. untersucht die psychischen Qualitäten der Biene zur Beantwortung der Frage nach dem Vorhandensein von In-

telligenz. Gleichzeitig sucht er die Reaktionen auf unvorhergesehene Umstände etc. daraufhin zu prüfen. Seiner Ansicht nach müsse man den höheren Gliedertieren Intelligenz („intelligence collectine", „certaine éducation") zuschreiben. Sie seien befähigt sich in außergewöhnliche Umstände zu finden (Auflösen von Stückenzucker durch herbeigeschlepptes Wasser usw.) [Sonderbarerweise lösen sie aber keinen kandierten Zucker in den Waben auf. Diesen schroten sie heraus und schleppen die Krümchen gleich Abfallsprodukten aus dem Stocke. Wie steht das damit im Einklang? Ref. Dr. R. Lucas.]

— (2). Sur quelques exemples d'un raisonnement collectif chez les Abeilles. Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 145, p. 1380—1385. — Die Individualität ist bei den einzelnen Bienen weniger ausgeprägt als bei den nicht soziallebenden Tieren. Der sozusagen höhere Begriff des Staatswesens leitet ihr Handeln. Bonnier ist geneigt, eine strenge ökonomische Arbeitseinteilung im Bienenstaate anzunehmen. Er stellte nämlich abgeschnittene Zweige von *Lycium barbarum* in seinem Garten auf (nachmittags). Am nächsten Morgen kam eine Biene, die dann vier weitere Genossinnen mitbrachte; bei verdoppelter Zahl der Zweige kamen etwa noch einmal so viel Bienen herbei. Planmäßig verfahren die Bienen bei Beseitigung von Fremdkörpern (Fäden usw.); sie greifen gemeinsam zu. Bonnier fütterte Bienen mit Honig. Bald nachher kam ein Bienenschwarm [? Ref.], offenbar in der Meinung, einen schwachen oder verwaisten Stock ausrauben zu können. Nach B. könnte man da förmlich vom Verstande des Bienenstockes sprechen.

— (3). A new species of *Telenomus* parasitic on the eggs of the Tussock moths. Psyche Boston, Mass., vol. 17, 1910, p. 106—107.

Böving, Adam Gielde. Om Paussiderne og Larven til *Paussus Kannegieteri* Wasm. Vidensk.Meddel. fra naturh.Foren Kjöbenhavn, 1907,p. 109—136, Taf. II. — Die Paussidenlarven waren bisher unbekannt. Im folgenden wird die Larve der obengenannten Art beschrieben, die zugleich mit mehreren Larven und Puppen erbeutet wurde. Die Larve ist typisch carnivor, dem myrmekophilen Leben außerordentlich angepaßt und erinnert an die termitophilen Carabicidenlarven von *Glyptus sculptilis* und *Physocrotaphus ceylonicus*.

Brauns, H. (1). Neue Sphegiden aus Südafrika (Hym.) Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 666—670. — *Parapiagetia* (2 n. spp.), *Kohliella*, ein neues Genus aus der Larriden-Gruppe mit *alaris* n. sp. ♂.

— (2). Biologisches über südafrikanische Hymenopteren. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 384—387, 445—447. — Schilderung des Lebens und Treibens der Hymenopteren.

Brèthes, Jean (1). Himenopteros Argentinos. An. Mus. Nac. Buenos Aires, vol. 20, 1910, p. 205—316.

— (2). Sur les *Ancyloscelis* et genres voisins. Bull. Soc. Entom. Paris, 1910, p. 211—213.

Brocher. Observations biologiques sur quelques Diptères et Hymènopteres dits „aquatiques". Ann. Biol. lacustre Bruxelles, T. 4, 1910, p. 170—186.

Brockhausen, H. [Tagesleistung einer Biene. Rote Waldameise als Wespenmörderin.] Jahresber. Prov. Ver. Wiss. Münster, Bd. 38 (1909—10), 1910, p. 26—27.

Brodie, William. Gestorben am 6. VIII. 1909 in Toronto, Kanada, im Alter von 78 Jahren. Er war in Peterhead bei Aberdeen, Schottland, geboren. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 112—113. — Bekannt durch seine Publikationen über Gallen.

Brues, Charles T. (1). Some new species of *Platygasteridae* from Brazil. Broteria S. Fiel, vol. 9, 1910, p. 150—158.

— **(2).** The parasitic Hymenoptera of Florissant, Colorado. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. Cambridge, Mass., vol. 54, 1910, p. 1—125, pl. I.

— **(3).** A new Pteromalid parasitic on *Tortrix fumiferana*. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 259. — *Nasonia* n. sp.

— **(4).** A preliminary list of the Proctotrypoid Hymenoptera of Washington, with descriptions of new species. Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc. Milwaukee, vol. 7 (1909), 1910, p. 111—122.

— **(5).** Notes and descriptions of North American parasitic Hymenoptera. 8. op. cit., vol. 8, 1910, p. 45—52, vol. 9, p. 67—85.

— **(6).** Some parasitic Hymenoptera from Vera Cruz, Mexico. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, 1910, p. 79—85.

— **(7).** Some notes on the geological history of the parasitic Hymenoptera. Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, 1910, p. 1—22.

— **(8).** A new species of *Telenomus* parasitic on the eggs of Tussock moths. Psyche, vol. 17, p. 106—107.

Brun, Rudolf. Zur Biologie und Psychologie von *Formica rufa* und anderen Ameisen. Verhalten von Angehörigen fremder Kolonien gegeneinander. Adoption fremder Königinnen. Zur Frage der Koloniegründung bei *F. rufa*. Biol. Centralbl., Bd. 30, 1910, p. 524—528, 530—545. — Die Beobachtungen, die der Verf., zum Teil gemeinschaftlich mit seinem Bruder, an *Formica rufa* und einigen anderen Arten angestellt hat, erstreckten sich hauptsächlich auf das gegenseitige Verhalten von Angehörigen fremder Nester unter verschiedenen Umständen sowie auf Adoption fremder Königinnen. Es wurde mit relativ großen Mengen von Ameisen und unter möglichst natürlichen Bedingungen (in freier Natur) operiert. Der Bruder stellte Parallelversuche im Kompttal an. Verf. schildert dann I. die Geschichte einer künstlichen Misch- und Adoptionskolonie von *F. rufa* i. sp. und *pratensis* de Geer, vom Frühjahr 1907 bis Frühjahr 1910; mit vielen Zwischenexperimenten. Aus 4 verschiedenen Kolonien von *F. pratensis* u. *F. rufa* i. sp. zusammengeraffte Ameisenmengen nebst Brut wurden am Rande einer Wiese freigelassen; sie verbargen ihre Brut in den sofort besetzten Erdspalten, siedelten dann in ein künst-

lich zubereitetes Nest aus Holzresten über und zogen, nachdem sie 4 Tage lang mit Zuckersaft gefüttert waren, zum Fouragieren aus. Nachdem sie ein *Lasius-niger*-Nest erobert und damit den Schlüssel zu den ausgedehnten Blattlausparks der in der Nähe befindlichen Haselnußbäume gewonnen hatten, fanden sie in der Blattlauszucht ihre Hauptnahrungsquelle. Versuche: Ameisen aus Nest No. III des Waldes zum größten Teile „à froid" exekutiert oder deportiert; solche aus den beiden mit No. IV bezeichneten Nestern wurden freundlich aufgenommen. Im ersten Falle genügte der psychische Faktor des Mischgeruches höchstens dazu, die Intensität der feindlichen Reaktion gegenüber solchen Individuen, die eine [Geruchs-] Komponente [aus Nest III] desselben besaßen, abzuschwächen, nicht aber, sie aufzuheben. Im zweiten Falle dürfen wir das positive Resultat nur zum geringsten Teile der Wirkung der erfolgten Geruchsmischung zuschreiben. Ganz stutzig werden wir aber in Hinsicht auf die „Mischgeruchstheorie", wie Verf. diese Deutungsweise kurz bezeichnen möchte, wenn die Kontrollexperimente des Bruders in Diskussion gezogen werden. Im ersten Falle sofortige Allianz nach nur ganz kurzer Mischungszeit und nach etwa ¼ Std. in Fällen 2 u. 4 [des Bruders], wo überhaupt keine Mischung stattgefunden hat. Die Dinge liegen also wesentlich komplizierter. Die Versuchsanordnung, wie sie der Verf. getroffen, stellt also an die plastischen Fähigkeiten der Ameisenpsyche noch höhere Anforderungen als diejenige Forels, der Allianz zwischen 2 verschiedenen *rufa*-Staaten beobachtete, nachdem er große Partien ihrer Nester nebeneinander gesetzt hatte. Das gewonnene Resultat läßt sich so zusammenfassen: „Die künstlichen und noch mehr die natürlichen Allianzen bei *F. rufa* sind Erscheinungen komplizierter psychisch-plastischer Tätigkeit, wobei, bald für sich allein, bald kombiniert, teils „Überrumplung" der normalen Instinkte durch übermächtige neue Engramme, teils Überwiegen eines Instinktes über andere, teils psychische Kontrastwirkungen, endlich sogar, in vielen Fällen, rapide kombinierte Assoziationen neuer Engramme untereinander und mit mnestischen Elementen eine Rolle spielen. Dasselbe dürfte in noch höherem Grade der Fall sein bei verwandten Arten, deren psychoplastische Fähigkeiten diejenigen von *F. rufa* noch übertreffen, z. B. bei *F. sanguinea*. — Adoptionsexperimente. Die oben erwähnte Kolonie machte im nächsten Frühjahr einen stark reduzierten Eindruck, da sie weisellos und auf dem Aussterbeetat war. Die Bewohner bestanden vorzugsweise aus *rufa*, doch fanden sich auch immerhin noch zahlreiche *pratensis* darunter. Verf. suchte ein zufällig aufgefundenes flügelloses *rufa*-Weibchen im Käfig zuzusetzen. Dasselbe wurde umschwärmt, umlagert, gezerrt und ging ein. Doch neigt Verf. nicht der Meinung zu, daß es von den Arbeitern umgebracht sei und hält den Tod infolge innerer Verletzungen für wahrscheinlicher. Dann wurden (2. Adoptionsexperiment) 18 Stück Weibchen zur Hälfte oben aufs Nest,

zur Hälfte am Fuße desselben ausgesetzt. Letztere wurden sofort festgenagelt, die oberen suchten sich in geschickter Weise zu schützen. Nach einiger Zeit begann ein lebhaftes Parlamentieren. Die oben umstellten Weibchen wurden zum Teil freigelassen und liefen auf dem Neste umher, die am Fuße befindlichen wurden teils mutiliert, teils entkamen sie auf die Wiese. Am nächsten Tage machte sich ein auffallender Zug nach der Wiese bemerkbar. Es wurden dort Nester errichtet, Filialen, die je einem geflüchteten Weibchen den Ursprung verdankten, die im Laufe der nächsten Woche sukzessive eingezogen wurden. Verfasser beobachtete „Leichenzüge" mit 3 toten Weibchen, doch ist die Zahl der sonst umgekommenen Weibchen unbekannt. 3. Experiment. Fernerer Zusatz von 7 weiteren Weibchen aus dem ursprüngl. Neste B mit Eiern, die ebenfalls aufgenommen wurden. Weitere Nachschübe aus dem Neste B wurden fast ohne weiteres angenommen. Verf. hatte dann später ein Nest von *sanguinea* mit 2 ♀ ♀ und zahlreicher Brut und wenig *fusca*-Sklaven in den Garten verpflanzt, die jedoch den Bewohnern des alten Nestes verderblich werden sollte. Sie wurden am 22. VII. 1909 überfallen, ihrer Eier beraubt, mit ihren ♀ ♀ vertrieben und bauten 4 m davon ein neues Nest auf, begannen nach und nach wieder ihre alte Lebensweise und alte Initiative. Die Nähe des alten Nestes wurde vermieden, trotzdem es von *sanguinea* wieder freigegeben war. — II. Spontane Allianz zwischen zwei starken *rufa*-Staaten anläßlich eines gemeinsamen Kampfes mit *Lasius fuliginosus* (p. 539—540). Interessante Schilderung des Kampfes und der Übersiedelung der neuen Verbündeten mit „Sack und Pack". — III. Zur Koloniegründung bei *F. rufa* und *pratensis* (p. 540—545). 1. Spontane Spaltung eines Nestes in zwei später feindliche Kolonien. — 2. Zwei natürliche Mischkolonien *F. rufa glebaria* und eine solche *F. pratensis glebaria*. — 3. Eine natürliche Mischkolonie *F. rufa-fusca* i. sp. Daß man kaum je kleine, eben im Entstehen begriffene Kolonien findet, hat seinen Grund darin, daß die Koloniegründung bei derselben zum Teil in ganz anderer Weise vor sich geht, als bei anderen Gattungen (z. B. bei *Lasius*). Sie findet nämlich durch Auswanderung einer großen Zahl von Einwohnern eines alten Nestes mit vielen Weibchen zum Zwecke der Neubildung eines Staates statt.

Buchwald, J. und **Bereiner, E.** *Habrobracon hebetor* Say. Ein Bundesgenosse im Kampf gegen die Mehlmotte. Zeitschr. f. Getreidew., Berlin, Bd. 2, 1910, p. 1—4, 1 Taf.

Bugnion, M. E. Les oeufs pédiculés du *Cynips Tozae* Bosc. etc. cf. Titel p. 4, sub No. 2 u. 3 des Berichts f. 1906. — Ref. über beide Publikationen von La Baume, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 363—364.

Bugnion, E. L'estomac de *Xylocopa violacea*. Compt. rend. de l'association des Anatomistes, 6e sess., Toulouse, p. 24—37, pl. I—IV. — Bildet gleichsam die Fortsetzung zu der Arbeit

von Bordas (cf. Titel p. 3, sub No. 3 des Berichts f. 1908). Die Hauptbestandteile der Magenwand sind dicht aneinandergelagerte tubulöse Drüsen, die blindsackartig enden und nach außen hervorragende Fortsätze tragen. Jede Drüse ist mit der anderen durch eine äußere Cuticula fest verbunden. Eine einheitlich fortlaufende Membran fehlt deshalb. Nach dem Innern der Drüse zu bilden die Cuticulae ein System von Querwänden, die mit Härchen besetzt sind. Außerdem finden wir tief zwischen den Drüsen liegende Ringmuskelbündel, während oberflächlich kräftigere Längsmuskelbündel ziehen. Sie sind durch feine Äste miteinander verbunden und bilden auf der Oberfläche des Magens ein feines Netzwerk. Das Bindegewebe ist fast geschwunden. Tracheenäste treten an den Magen heran, verzweigen sich auf der Oberfläche und senden feine Ästchen zwischen Drüsen und Muskeln. Ein Peritonaeum fehlt, Muskeln und Drüsenblindsäcke werden direkt vom Blute umströmt. Verfasser führt diese in kurzem Umrisse geschilderten Verhältnisse weiter aus und bringt instruktive Längs- und Querschnitte (Mikrophotographien), die das Verständnis der vorliegenden morphologischen Eigentümlichkeiten wesentlich erleichtern. An die Besprechung der Funktionen der einzelnen Elemente des Magens reiht sich ein Vergleich mit dem Bau des Magens der Honigbiene, woraus hervorgeht, daß *Xylocopa* unter den Hymenopteren, und unter den Insekten überhaupt, eine Sonderstellung einnimmt.

Bull, L. Sur les inclinations du voile de l'aile de l'insecte pendant le vol. Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 150, 1910, p. 129—131.

Burrill. How sanguinary ants change at will the direction of column in their forays (*F. sanguinea* var.). Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8, 1910, p. 123—131.

Butkevič, Anat. (1). Борьба съ роевымъ инстинктомъ въ зоотехническомъ отношеніи [Der Kampf mit dem Schwarminstinkt in zootechnischer Hinsicht.] Žurn. obšč. pčelov., 1910, p. 9—13, 54—60.

— (2). О вліяніи трутней на медосборъ. [Über den Einfluß der Drohnen auf die Honigernte]. Opytn. paseka Tula, 1910, p. 80—89.

— (3). Опытъ по вопросу о вліяніи трутней на работу пчелъ. [Ein Versuch betreffend die Frage von dem Einfluß der Drohnen auf die Arbeit der Bienen.] Pčelov. žizni Viatka, T. 4, 1909, p. 740—748, 781—787, 811—828.

Cameron, Peter (1). Some further notes on nocturnal Hymenoptera. Ann. Scott. nat. Hist. Edinburgh, 1910, p. 86 u. 87.

— (2). On the Scottish species of *Oxyura (Proctotrypidae)*. Part IV. *Belytinae*. t. c., p. 92—95.

— (3). On the Scottish species of *Oxyura (Proctotrypidae)*. Part V. *[Diapriinae]*. t. c., p. 217—220.

— (4). On the aculeate Hymenoptera collected by Mr. A. J. T. Janse, Normal College Pretoria, in the Transvaal. Ann. Transvaal Mus. Pretoria, vol. 2, 1910, p. 116—167.

— (5). On some African species of *Braconinae* in the Royal Berlin Zoological Museum. Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, Bd. 30, No. 5, 1909, p. 27. — cf. No. 14.

— (6). On some undescribed bees and wasps captured by Lt.-Colonel C. G. Nurse in India. Journ. nat. Hist. Soc. Bombay, vol. 19, No. 1, 1909, p. 129—138.

— (7). On a new species of parasitic bee (*Nomada*) from Borneo. The Entomologist, vol. 43, p. 7—8. — *Nomada testaceobalteata* ♂.

— (8). Description of a new genus and species of *Oxyura* (*Hymenoptera*) from Kuching, Borneo. The Entomologist, vol. 43, p. 22—23. — *Laccomerista* n. g. *rufescens* n. sp.

— (9). On a new species of phytophagous *Eurytoma* (*Chalcididae*) from New Zealand. The Entomologist, vol. 43, p. 114—115. — *Eurytoma acaciae* n. sp. Die größte Zahl der *Chalcid.* parasitiert in anderen Insekten, doch sind auch einige pflanzenfressende Formen bekannt, so die *Agaonidae* (Feigen-Insekten) die *Torymidae*, vertreten durch die *Idarninae* (die mit den Feigen-*Chalcid.* in Zusammenhang stehen, wahrscheinlich als Inquilinen), die *Toriminae* mit *Syntomaspis* u. *Megastigmus* und aus der Fam. der *Eurytomidae* die beiden Tribus *Isosmini* und die *Eurytomini*. Diese Gruppen enthalten nicht nur Pflanzenfresser, sondern auch arge Pflanzenschädlinge. Sie leben zum großen Teil in Samenkörnern, abgesehen von den *Isosmini*, welche Gallen an den Grasstengeln bilden, und der amerikanischen Gatt. *Eurytomacharis*, welche ebenfalls Gallen an den Stengeln der Nährpflanze bildet. Wenigstens 4 dieser phytophagen *Chalc.* sind sehr schädlich. Der „Jointworm" am Weizen, *Syntomaspis druparum* Boh. an Apfelkernen in Europa und Verein. Staaten, *Megastigmus spermatrophus* Wachtl an der Douglasfichte, M. *aculeatus* Swederus in Cheshire an Rosen (Vereinigte Staaten und China), *Evoxysoma vitis* Saunders an Weinkernen, *Brucophagus funebris* How. in Nordamerika an Klee- und Alfalasamen. Es wäre interessant zu erfahren, ob alle *Megastigmus*-Arten Pflanzenfresser sind. *M. pictus* Foer. (britisch) ist aus Samen der Rose, *M. pinus* aus Samen der Fichte gezogen worden. *M. brevicaudis* Ratz. ist aus Samen von *Sorbus* oder *Pyrus aucuparia* („Rowan") geschlüpft. Es ist fraglich, daß alle *M.*-Arten Pflanzenfresser sind, und es ist möglicherweise nicht ausgeschlossen, daß sie wie *Synergus* als Inquilinen in den Gallen anderer Insekten leben. Mayr gab in d. Verhdlgn. Ges. Wien, Bd. 25, p. 135 eine Liste von 19 Cynipiden, aus denen *M. dorsalis*, und 6, aus denen *M. stigmaticans* F. gezogen worden war. — Beschreib. von *Eurytoma acaciae*, deren Biologie von F. W. Hilgendorf vom Lincoln College, Christchurch, Neu-Seeland, studiert worden ist. Wichtig für

dieses Thema ist die Publ. v. C. R. Crosby im Bull. Cornell Univ. Agric. Exp. Station, Bull. 265, p. 379.

— (**10**). On new species of parasitic Cynipidae captured by Mr. John Hewitt, B. A. at Kuching, Borneo. Th Entomologist, vol. 43, p. 131. — *Paramblynotus rufiventris* n. sp., *P. carinifrons* n. sp., *P. annulicornis* n. sp., *Xystus borneanus* und *X. tinctipleuris* n. sp.

— (**11**). A new species of *Trachypus* from Erythrina, Red Sea. t. c., p. 166—167. — *Tr. curvimaculatus* n. sp.

— (**12**). On new species of *Bethylinae* from Borneo. t. c., p. 174—176. — 3 neue Spp.: *Epyris kuchingensis.*, *Goniozus borneanus*, *Isobrachium kuchingense.*

— (**13**). On a new genus and species of parasitic *Cynipidae* (*Eucoilinae*) from Cape Colony. t. c., p. 180. — *Stirencoela* n. g. (steht *Diranchis* Foer. nahe), *striaticollis* n. sp.

— (**14**). On some Asiatic species of the Braconid Subfamilies *Rhogadinae*, *Agathinae* and *Microgasterinae* and of the *Alysiidae*. Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, 1910, p. 1—10. — In der Anmerkung p. 1 teilt **Embrik Strand** mit, daß Cameron einen großen Teil der asiatischen und afrikanischen *Ichneumonidae* und *Braconidae* des Mus. Berolin. bestimmt habe. Das umfangreiche Manuskript konnte aber nicht mehr in den Mitteilungen des Museums aufgenommen werden, wurde daher von Strand zerteilt und in einer Reihe von Zeitschriften veröffentlicht, die aus den einzelnen Titeln ersichtlich sind. In vorliegendem Stück werden behandelt: *Rhogadinae*: *Rhogas* (5 n. spp.), *Agathinae*: *Beognatha* (1 n. sp.), *Microgasterinae*: *Microgaster* (1 n. sp.). *Alysiidae*, *Alysiini*: *Holcalysia* n. g. (1 n. sp.), *Stiralysia* (1 n. sp.), *Pentapleura* (?) (1 n. sp.), *Rhacalysia* n. g. (1 n. sp.), *Aclisis* (1 n. sp.).

— (**15**). On some Asiatic species of the Subfamilies *Spathiinae*, *Doryctinae*, *Rhogadinae*, *Cardiochilinae* and *Macrocentrinae* in the Royal Zoological Museum. t. c., p. 93—100. — cf. No. 14. — *Spathiinae*: *Spathius* (1 n. sp.). — *Doryctinae*: *Zombrus* (1 n. sp.), *Ateleodoryctes* n. g. (1 n. sp.). — *Rhogadinae*. *Rhyssalini*: *Microrhogas* n. g. (1 n. sp.), *Rhogas* (2 n. spp.). — *Cardiochilinae*: *Cardiochiles* (1 n. sp.). — *Macrocentrinae*: *Macrocentrus* (1 n. sp.), *Hartemita* (1 n. sp.), *Euryphrymnus* (1 n. sp.).

— (**16**). Zwei neue afrikanische Arten der Gattung *Pimpla* aus dem Kgl. Berliner Zoolog. Museum. Entom. Rundschau, Stuttgart, Bd. 27, 1910, p. 110. — cf. No. 14.

— (**17**). Descriptions of three new fossorial Hymenoptera from Borneo. t. c., p. 129—130.

— (**18**). *Vespidae.* In Sjöstedts Kilimandjaro-Meru-Expedition. Stockholm, Bd. 8, No. 6, 1910, p. 169—196.

— (**19**). *Fossores.* In Sjöstedts Kilimandjaro-Meru-Expedition, Stockholm, Bd. 8, No. 7, 1910, p. 197—296.

— (**20**). *Chrysididae.* In Sjöstedts Kilimandjaro-Meru-Expedition, Stockholm, Bd. 8, No. 8, p. 297—298.

— (21). Über einige asiatische Arten der Schlupfwespengattung *Bracon F.* im Kgl. Zoologischen Museum zu Berlin. Internat. Entom. Zeitschr., Guben, Bd. 3, 1910, p. 277—278, 281—282. — cf. No. 14.

— (22). On some *Diplopterygia* from the Southwest of North America. Pomona Journ. Entom., Claremont Cal., vol. 1, 1909, p. 78—85.

— (23). Some *Odynerinae* of the Southwest United States. t. c., p. 122—134.

— (24). On some Asiatic species of the subfamilies *Exothecinae, Spathiinae, Hormiinae, Cheloninae* and *Macrocentrinae* in the Royal Berlin zoological Museum. Tijdschr. v. Entom., vol. 53, 1910, p. 41—56. — cf. No. 14.

— (25). On some Asiatic species of the subfamilies *Braconniae* and *Exothecinae* in the Royal Berlin Museum. Societ. entom. Stuttgart, vol. 25, 1910, p. 11—12, 14—16, 19—20, 22—23, 25—26. — cf. No. 14.

— (26). On some African species of the subfamilies *Exothecinae, Aphrastobraconinae, Cheloninae, Doryctinae, Cardiochelinae* and *Macrogasterinae* in the Royal Berlin Zoological Museum. Zeitschr. f. Naturw., Leipzig, Bd. 81, 1910, p. 433—450. — cf. No. 14.

Champion, G. C. u. R. W. Lloyd. Some interesting British Insects. Entom. Monthly Mag. (2) v. 21 (46), p. 1—3, Taf. I. — Von Hymenopteren wird *Odynerus herrichii* Sauss., ♀ abgebildet und Bemerkungen dazu auf p. 1 gebracht.

Chittenden F. H. and **Titus, E. S. G.** The dock false-worm. (*Taxonus nigrisoma* Nort.) U. S. Dept. Agric. Bur. Entom., Washington, D. C. Bull. No. 54, 1905, p. 54—58.

Clark, James (1). Cornish sawflies. Rep. R. Cornwall Polyt. Soc. Falmouth, vol. 77, 1910, p. 343—374.

— (2). Note on the bees, wasps and ants of Ayrshire and of the island of Arran. Ann. Glenfield Soc. Kilmarnock, vol. 6, 1910, p. 38—66.

Claude, Morley. Catalogue of British Hymenoptera of the Family *Chalcididae*. Published by the Trustees of the British Museum, 1910.

Clément, Ernest. Über den Autornamen „Degeer" und eine von Degeer beschriebene Ichneumonide und Species. Zool. Anz. Bd. 35, 1910, p. 521—523. — Aus den Literaturstudien der Originale der hier in Frage kommenden Werke geht hervor: 1. die Schreibweise Degeer ist berechtigt, und Formen wie „Geer" und „geeri" (wie sie W. A. Schulz in seinen Spolia *Hymenopt.*, p. 237 als endgültig beibehalten wissen will) sind der Auffassung von Geers selbst zuwider unrichtig. 2. Einen *Eurylabus vinulator* Geer gibts nicht, derselbe ist als *Eurylabus larvatus* Christ. (= *E. vinulator* Thoms.) zu zitieren.

Clerc, W. Sur la sensibilité des insects. Rameau Sapin Neuchâtel, vol. 40, 1906, p. 42—43, 45—46.

de Cobelli, Ruggero (1). Il *Ficus carica* L. nel Trentino. Verhdlgn. zool.-bot. Ges., Wien, Bd. 60, 1910, p. 245—249. — Aus den Betrachtungen und Experimenten geht hervor: 1. Aus den in Arco und in Rovereto gesammelten Samen von *Ficus* lassen sich keine jungen Pflanzen ziehen und man kann aus den näher auseinandergesetzten Gründen schließen, daß *Ficus carica* L. sich nicht durch gewöhnliche Parthenogenese vermehrt. Es kann mit Sicherheit angenommen werden, daß sich in der Umgebung von Rovereto weder auf der kultivierten noch auf der verwilderten Feige jemals überwinternde Urnen finden und daß daran weder der Feigenbaum noch die *Blastophaga grossorum* Grav. Schuld ist; es spielt vielmehr das Alter der Stämme dabei eine Rolle.

— **(2).** *Tachylomma Cremieri* de Romand ed il *Lasius fuliginosus* Latr. cf. Titel p. 7, sub No. 1 des Berichts für 1906. — Die Braconide *Pachylomma Cremieri* lebt als Parasit bei *Lasius fuliginosus*. Es war aber bisher unbekannt, wie sie dorthin gelangt. Gelegentlich eines Umzuges einer *fuliginosus*-Kolonie flogen mehrere der genannten *Braconidae* die Ameisenstraße entlang. Sobald nun ein *Lasius* mit einer Larve daherkam, näherte sich flugs eine Wespe, berührte mit nach unten gebogener Hinterleibsspitze die Larve und legte ein Ei auf derselben ab, ohne daß der *Lasius* irgend etwas dagegen unternahm. Dieser Vorgang wurde in kurzer Zeit oftmals (ca. 20 mal) wiederholt.

Cockerell, T. D. A. (1). Descriptions and Records of Bees. — XXIV. Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 22—30. — Die Angaben betreffen Vertreter folgender Gattungen: *Ashmeadiella* (1 n. sp.), *Alcidamea* (1 n. sp.), *Chelostoma* (1 n. sp.), *Cephalapis* (subg. nov.), *Halictoides* (1), *Hesperapis* (1 n. sp.), *Diandrena* (1 n. sp.), *Epeolus* (1 n. sp.), *Triepeolus* (1 n. sp.), *Pseudomelecta* (Bemerk. zur Gatt., die amerikanischen Vertreter), 5 + 1 n. sp., *Ceratina* (2), *Megachile* (1), *Prosopis* (1 + 2 n. sp.).

— **(2).** Descriptions and Records of Bees. — XXV. t. c., p. 133—140. — Übersichtstabelle über die australischen *Prosopis*-Arten. Dieselbe wurde auf Grund der Typen aufgestellt, die fast alle im Britischen Museum vorhanden sind. — Vergleiche das Weitere im system. Teil.

— **(3).** Descriptions and Records of Bees. — XXVI. t. c. p. 256—264. — *Melissodes* (3 n. spp. + 1 n. subsp.), *Xenoglossodes* (1), *Nomia* (1), *Halictus* (1 n. sp.), *Andrena* (1 + 4 n. spp. + 1 n. subsp.). Das Material stammt mit Ausnahme von *Melissodes subsp. sandiarum* n. u. *Xenoglossodes excurrens* aus dem Berliner Museum.

— **(4).** Descriptions and Records of Bees. — XXVII. t. c. p. 361—369. — *Greeleyella* (1 n. sp.), *Halictoides* (1 n. sp.), *Amblyapis* subg. n., *Agapostemon* (1 n. subsp.), *Anthidium* (1), *Eucera* (1), *Tetralonia* (1), *Coelioxys* (1), *Halictus* (3), *Colletes*, Übersicht über 7 Spp., *Diadasia* (1), *Pseudopanurgus* (1), *Xenoglossa* (1 n. sp.), *Nomada* (1 n. subsp. + 1 n. sp.).

— (**5**). Descriptions and Records of Bees. — XXVIII. t. c. p. 404—419. — *Anthophora* (6 n. spp. + 1 n. subsp. + 3 n. varr. + 3 spp. [dar. 1 in 4 neuen Subspp.], *Pasites* (1), *Bombus* (1 n. sp. + 2 n. varr.), *Gronoceras*(1), *Coelioxys* (1 n. sp.), *Euglossa* (2), *Ceratina* (2 + 1 n. var.).

— (**6**). Descriptions and Records of Bees. — XXIX. t. c. p. 496—506. — *Lithurgus* (1), *Anthidium* (1), *Megachile* (1 n. sp. + 1), *Prosopis* (1 n. sp. + 1 n. subsp.), *Palaeorhiza* (3 n. spp.), *Coelioxys* (Übersicht über die 3 australischen Arten), *Nomia* (3 n. spp. + 3 spp. + 1 n. var.), *Camptopoeum* (1 n. sp.), *Bombus* (1), *Thrincostoma* (1 n. sp.).

— (**7**). Descriptions and Records of bees. — XXX. op. cit. vol. 6, p. 17—31. — Dieses Kapitel ist den australischen *Prosopidae* gewidmet. Verf. hat eine lange Reihe von Arten der Gatt. *Meroglossa* und *Palaeorhiza* durchstudiert und findet, daß die letztgenannte am besten als Subgenus betrachtet wird. Das Studium der Mundteile lehrt, daß die ♂♂ zugespitzte (dolchähnliche) Zungen haben, während die ♀♀ breite und abgestutzte Zungen, wie *Prosopis*, aufweisen. Also beide Arten von Zungen in einer Gattung ! Beachtenswert ist ferner der Kamm an den ersten beiden Gliedern der Maxillarpalpen. Die ♀♀ verzehren offenbar Pollen, wenigstens sind die Zungen von *Meroglossa parallela* (Ckll.), *M. penetrosta percrassa* (Ckll.) u. *M. melanura* Ckll. ganz davon erfüllt. Nach Perkins frisst auch *Prosopis* Pollen. Pollenfresser sind auch *Pseudomasaris vespoides* Cresson [Pollen von *Pentstemon*, Pecos, New Mexico]. Verf. beschreibt dann eine Anzahl neuer Arten, resp. bringt Bemerk. zu Vertretern der Gatt.: *Meroglossa* (5 n. sp. + 3 spp. + 2 subspp. + 3 n. subspp.), *Prosopis* (7 spp. + 9 n. spp. + 2 varr. + 1 n. subsf.).

— (**8**). Descriptions and Records of Bees. — XXXI. t. c. p. 160—168. — *Prosopis* (8 n. spp. + 4 spp. + 1 n. subsp. + 1 nom. nov., *Pachyprosopis* 2 n. sp. + 2 spp.), *Euryglossa rubricata* und Verwandte, sowie Bemerk. zu *E. chrysoceras* Ckll. und *E. subsericea* Ckll.

— (**9**). Descriptions and Records of bees. — XXXII. t. c. p. 272—284. — *Pseudopanurgus* (1), *Halictus* (2 n. spp.), *Parasphecodes* (1 *plorator*), *Protoxaea* (1), *Nomia* (2 n. spp. + 1 sp. + 1 n. var.) [*Disparipes* n. sp. (in Anmerk.) Parasit von *Nomia*], *Lithurgus* (1), *Megachile* (7 n. spp. + 6 spp.). — Ergänzende Bemerk. betreffs der Fundorte zu No. XXVI.

— (**10**). Descriptions and Records of bees. — XXXIII. — t. c. p. 356—366. — *Calomelitta* (1 n. sp.), *Exoneura* (1 sp.), *Euryglossidia* n. g. (1 n. sp.), *Megachile* (7 n. sp.) (nebst Übersichtstabelle über die Spp., deren Abdominalspitze nicht rot ist), *Trigona* (2 spp. + 1 n. sp.).

— (**11**). Some insects collected in northwestern Colorado in 1909. Univ. Col. Stud. Boulder, vol. 7, 1910, p. 126—130.

— (**12**). Fossil insects and a Crustacean from Florissant

Colorado. Bull. Amer. Mus. New York N. Y., vol. 28, No. 25, p. 275—288.

— (**13**). The bee fauna of Calgary, Alberta. Canad. Entom. vol. 42, 1910, p. 25.

— (**14**). Some new American bees. t. c. p. 169—171.

— (**15**). Some insects from Steamboat springs, Colorado. t. c. p. 310—312, 366—370.

— (**16**). The fossil Crabronidae. The Entomologist, vol. 43, p. 60—61. — Die *Fossores* haben ein hohes Alter. *Crabro* mit seinem merkwürdig reduzierten Geäder, kann nicht als ursprüngliches Glied der Reihe betrachtet werden, und trotzdem liegen Beweise vor, daß sich die Form seit der Mitte der Tertiärzeit unverändert erhalten hat. Die älteste bekannte Sp. stammt aus dem unteren Oligozän des Bernsteins der Ostsee. Es ist *Cr. succinalis*, ca. 5 mm l. und *tornquisti*, ungefähr doppelt so lang wie breit. Aus den miocänen Schichten von Florissant und ist als *C.* (*Trachelіodes*) *mortuellus* 1906 beschr. (ca. 6 mm). Eine 2. Form ist die neue *Cr. longaevus* n. sp. Unterschiede der Sp. von *Cr. megerlei*. Die Gatt. ist heutzutage in Florissant reichlich vertreten. Rohwer beschrieb allein 6 neue Spp.

— (**17**). New American bees. IX. The Entomologist, vol. 43, p. 90—92. — *Hoplitis mescalerium* n. sp., *Triepeolus denverensis* n. sp., *Ashmeadiella aridula* n. sp. und *Osmia besseyae* n. sp.

— (**18**). Some bees of the genus *Crocisa* from Asia and Australia. t. c. p. 216—220. — Übersicht über eine Reihe von Arten [cf. im system. Teil]. Neu: *Crocisa albopicta*, *Cr. ridleyi*, *Cr. irisana*.

— (**19**). Some bees from high altitudes in the Himalaya Mountains. t. c. p. 238—242. — Neu: *Bombus waltoni*, *Nomada waltoni*, *Melitta altissima*, *Colletes sanctus* und *Anthidium philorum*.

— (**20**). Some very small Australian bees. t. c. p. 262—264. — 3 sehr kleine Bienenarten auf *Eucalyptus*-Blüten im März 1900 in der Umgebung von Mackay, Queensland erbeutet [von Gilbert und Turner]. Sie zeigen den *Euryglossa*-Typus; 2 von ihnen weichen aber derartig im Geäder ab, daß für sie 2 neue Gatt. aufgestellt werden mußten: *Turnerella* n. g. mit *gilberti* n. sp. und *Euryglossella* mit *minima* n. sp., *Euryglossa* ist vertreten durch *E. perpusilla*. Die kleinste Sp. *Turnerella gilberti* ist nur $2\frac{1}{2}$ mm l., sie ist jedoch nicht die kleinste Biene. Als solche ist *Trigona duckei* Friese von Brasilien zu betrachten mit 2 mm Länge. Möglicherweise übertrifft sie jedoch die *Turn. gilberti* an Größe.

— (**21**). Some African bees of the Genus *Anthophora*. The Entomologist vol. 43, p. 337—339. — Das äthiopische Gebiet ist reich an schnellfliegenden Bienen mit gebändertem Abdomen. Friese hat sie als *Amegilla* bezeichnet. Ihr typischer Vertreter ist *A. quadrifasciata* Villers, von Deutschland bis Südafrika verbreitet. Es finden sich aber noch zahlreiche Arten, die eine lokale Verbreitung aufweisen und sich wahrscheinlich an die verschie-

denen tropischen Pflanzen angepaßt haben. Im Norden werden *A. quadrifasciata* und die Verwandte Sp. *A. albigena* vorzugsweise auf *Anchusa*-Blüten gefunden, wogegen *A. salviae* regelmäßig *Salvia* besuchen soll. Es werden schließlich derartige Beobachtungen auch an den verschiedenen tropischen Arten gemacht werden. Verf. beschreibt dann die neuen Spp. *A. medicorum*, *A. zombana* und *A. leucophora*.

— (22). New bees of the Genus *Osmia* from California. Entom. News Philad., vol. 21, 1910, p. 120—122.

— (23). New and little known western bees. t. c. p. 270—273.

— (24). *Ponera opaciceps* in Colorado. t. c. p. 420.

— (25). A link in the evolution of the bees. Nature, London, vol. 83, 1910, p. 311.

— (26). Some Australian bees in the Berlin museum. Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, 1910, p. 98—114.

— (27). Some bees of the genus *Nomada* from Washington State. Psyche, Boston Mass., vol. 17, 1910, p. 91—98.

— (28). Some neotropical bees. t. c. p. 142—144.

— (29). Some bees from Eldora, Colorado. t. c. p. 244—247.

— (30). Some bees from Ecuador. t. c. p. 247.

— (31). Ants. Their structure, development and behaviour; by William Morton Wheeler. [Review.] Science, New York N. Y. N. Ser., vol. 31, 1910, p. 860—862.

— (32). A new braconid of the genus *Elasmosoma*. Proc. Entom. Soc. Washington D. C., vol. 10 (1908), 1909, p. 168—169.

— (33). Some bees of the genus *Augochlora* from the West Indies. Proc. U. States Nat. Mus. Smithsonian Inst. Washington D. C., vol. 37, No. 1717, 1910, p. 489—494. — Liste der 9 bekannten Spp. der westindischen Inseln. Besichtigung der Smithschen Typen. — Die einzelnen Arten: 1. Gruppe *Vibrissati*. Auf dem Festlande reichlich vertreten, auf den Inseln fehlend. 2. Gruppe: *Sericei* (1 n. sp.). 3. Gruppe: *Oxystoglossi* (bei dieser Gruppe erscheinen die hinteren Sporne unter der Linse einfach, unter dem Mikroskop erscheinen sie fein gesägt. Vorherrschend auf den Westindischen Inseln und für dieselben charakteristisch) (1 + 4 n. spp.). Siehe im system. Teil.

— (34). The North American bees of the genus *Nomia*. op. cit., vol. 38, No. 1745, 1910, p. 289—298. — Bei der Neuordnung des Katalogs des U. St. Mus. ergab sich, daß eine Reihe von Arten, von Ashmead mit Manuskriptnamen zitiert, beschrieben werden mußte, was von Cockerell hiermit geschieht, der gleichzeitig auch die Formen in Gruppen zusammenbringt. Zunächst erhebt sich die Frage, wieviel Gattungen anzuerkennen sind. Ashmead unterschied 1899: *Epinomia* Ashm., *Nomia* Latr., *Paranomia* Friese und *Monia* Westw. (*Eunomia* Cresson). *Monia* ist eine

Colletide, *Eunomia* ist vergriffen und dafür *Dieunomia* Ckll. zu setzen. Dazu kommen dann die afrik. *Crocisaspidia* Ashm. und *Stictonomia* Cam. und die asiatische *Hoplonomia* Ashm. (Type: *H. quadrifasciata* Ashm.). Im gewöhnlichen Gebrauch in den Vereinigten Staaten erkennt man 2 Gattungen an: *Nomia* und *Eunomia (Dieunomia)*, die näher besprochen werden. Type von *Nomia* ist die europäische *N. diversipes* Latr. Sie repräsentiert das Subg. *Nomia* sensu stricto und ist in Amerika nicht vertreten. *N. ruficornis* Spin. gehört auch hierher. *N. ruficornis* zeigt weite basale Abdominalbänder. Merkmale von *Paranomia* Friese, *Epinomia* Ashm., *Dieunomia* (Type *marginipennis* Cresson). Bemerk. zu *Nomia diversipes* und *N. nevadensis*. Die Mundteile dieser Formen (p. 290—291). Vergleich von Halictinen und Nomiinen (p. 291) in bezug auf die Mundteile. Hieran schließt sich die Gruppeneinteilung mit Beschreibung der neuen Spp.

— (35). Siehe **Swenk, Myron H.**

Cockerell, T. D. A. and **Robbins, W. W.** An introduction to the Study of Rocky mountain bees. Univ. Col. Stud. Boulder, Co., vol. 7, 1910, p. 179—195.

Codina, Ascensio. Nota sobre la *Xylocopa violacea*. Bol. Soc. Arag. Zaragoza, 1910, p. 142—144.

Cook, O. F. Report on the habits of the kelep, or Guatemalian Cottonboll-weevil ant. U. S. Dept. Agric. Bur. Entom. Washington D. C., 1904, Bull., No. 49, p. 1—15.

Cornetz, V. Une règle de constance dans les trajets lointains de la fourmi exploratrice. Rev. Idées Paris, T. 14, 1910, p. 387—400.

Crawford, J. C. (1). Two new species of African parasitic Hymenoptera. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 222—223.

— (2). A new *Anthidium* from New Jersey. Entom. News Philad. Pa., vol. 21, 1910, p. 456.

— (3). The entomological writings of William Harris Ashmead, with an index to the new genera described by him. Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 10 (1908), 1909, p. 131—160.

— (4). New parasitic Hymenoptera. op. cit., vol. 11 (1909), 1910, p. 203—207.

— (5). A new *Chalcis* from China. t. c. p. 207.

— (6). Two new parasitic Hymenoptera. op. cit. vol. 12, 1910, p. 145—146.

— (7). Three new genera and species of parasitic *Hymenoptera*. Proc. U. States Nat. Mus. Smithsonian Instit. Washington, D. C., vol. 38, No. 1730, 1910, p. 87—90. — *Chalcidoidea*: *Miscogasteridae*, *Erixestus* n. g. (1 n. sp.), *Encyrtidae*: *Encyrtinae*, *Mirini*: *Psylledontus* n. g. (1 n. sp.), *Plagiomerus* n. g. (1 n. sp.).

— (8). New *Hymenoptera* from the Philippine Islands. t. c. No. 1733, 1910, p. 119—133. — Das Material wurde vom Rev. E. Brown auf den Philippinen gesammelt, wenige Stücke stammen von Rev. W. A. Stanton. Verschiedene Namen sind

Manuskript-Namen von Ashm., die aber für die in Frage kommenden Spp. angenommen und unter den betreffenden Namen geschrieben worden. *Apoidea*: *Ceratina* (1). — *Andrenidae*: Subf. *Halictinae*: *Nesohalictus* n. subg. (1 n. sp.). — *Sphecoidea*: *Philantidae*: *Cerceris* (1 n. sp.). — *Vespoidea*: *Tiphia* (3 n. spp.). — *Proctotrypoidea*: *Diapriidae*: *Loxotropa* (1 n. sp.), *Lipoglyptus* n. g. (1 n. sp.), *Cologlyptus* n. g. (1 n. sp.); *Scelionidae*: *Baeinae*: *Acolus* (1 n. sp.); *Teleasinae*: *Prosacantha* (2 n. spp.); *Scelioninae*: *Habroteleia* (1 n. sp.), *Platyscelio* (1 n. sp.), *Macroteleia* (3 n. spp.). — *Chalcidoidea*: *Torymidae*: *Monodontomerinae*: *Dimeromicrus* n. g. (1 n. sp.); *Podagrioninae*: *Podagrion* (2 n. spp.); *Chalcididae*: *Chalcidinae*: *Anacryptus* (1 + 1 n. sp.); *Eurytomidae*: *Eurytoma* (5 n. spp.); *Pteromalidae*: *Pachyneuronini*: *Pachycrepis* (1 n. sp.); *Elasmidae*: *Elasmus* (1 n. sp.); *Eulophidae*: *Eulophinae*: *Sympiesis* (1 n. sp.).

— (**9**). New South American parasitic Hymenoptera. op. cit. vol. 39, No. 1786, 1910, p. 235—239.

— (**10**). Descriptions of certain Chalcidoid parasites. U. States Dept. Agric. Bur. Entom., Techn. Ser., Washington, D. C., No. 19, Part. II, 1910, p. I—IV, 13—24.

Crawley, C. Summary of experiments with fertile ♀ s of several species of ants. Entom. Record and Journ. of Var., vol. 22, 1910, p. 152—156.

Crosby, C. R. (**1**). On certain seed-infesting *Chalcis*-flies. Cornell Univ. Bull. Sci., Ithaca N. Y., No. 265, 1909, p. 367—388.

— (**2**). Siehe **Slingerland.**

von Dalla Torre, K. W. (**1**). Nachtrag zur 24. Lief. des „Tierreichs": Cynipidae. Entom. Jahrb., Leipzig, Jhg. 20, 1911 [1910], p. 168—179.

— (**2**). Die Parthenogenesis der Honigbienen. (Sammelreferat.) Zool. Zentralbl., Bd. 17, 1910, p. 485—502. — Verf. beginnt mit einem Literaturverzeichnis von 46 Publikationen, darunter befindet sich eine Arbeit von v. Siebold (1856) und Unhoch (1823—34), während die übrigen Nummern die neuere und neueste Literatur bringen. Da die Arbeit in klarer Weise uns den ganzen bis dato vorliegenden Sachverhalt als Sammelreferat darstellt, so kann hier auf ein Eingehen verzichtet und auf das Original verwiesen werden.

— (**3**). Siehe **Schenkling.**

von Dalla Torre, K. W. und **Kieffer, J. J.** *Cynipidae.* [In: Das Tierreich, hrsg. v. F. E. Schulze, Lfg. 24.] Berlin (R. Friedländer & S., 1910 (XXXV + 891 pp.), 26 cm.

Deegener, P. Wesen und Bedeutung der Metamorphose bei den Insekten. Eine gemeinverständliche Einführung in die Insektenwelt. Leipzig (Th. Thomas), 1910, 78 pp., 22 cm. M. 1,—.

Dickel, F. Über das Geschlecht der Bienenlarven. Zool. Anz., Bd. 36, 1910, p. 189—191. — Verf. hatte im 34. Bd. des Zool. Anz. die Behauptung aufgestellt: „In dem Nachweis aber,

daß aus unbestritten besamten Eiern oder deren Larven auch Drohnen hervorgehen, besteht die wahre Aufgabe, die ich mir gesteckt habe." Nach der Dzierzon- von Sieboldschen Lehre ist dies nicht möglich. Sind die Eier besamt, so können daraus keine Drohnen, sondern nur Primär- und Sekundärweibchen entstehen. Letzteres ist nach Dickel ein Fehlschluß. Neben echten Drohnen gibt es in Bienenkolonien unter Umständen „Buckelbrut", die aus unbesamten Eiern entstammen, zu denen die Eier unbesamt sind. Das Auftreten dieser „Buckelbrut" in Arbeiterzellen an Stelle der Sekundärweibchen ist der regelmäßige Vorbote des gänzlichen Unterganges der Kolonie, denn die Eier zu diesen ♂♂ sind stets unbesamt und werden von primär- oder sekundär-Drohnenbrütigen Primärweibchen oder auch von begattungsunfähigen Sekundärweibchen abgelegt. — Die Reinzucht der goldgelben Amerikanerinnen ist auf unseren Bienenständen infolge der Überzahl von schwarzen ♂♂ fast ausgeschlossen. Die Bienenwirte Pettiliot und Welter haben deshalb die Drohnen der schwarzen Kolonien nach erfolgter Verdecklung geköpft u. auf die bekannte Weise aus den Zellen entfernt. In diese leeren Zellen haben sie nun Arbeiterlarven jüngerer Stadien gebracht und in diesen in normaler Zeit ausnahmslos goldgelbe ♂♂ gezogen. Mit diesem Ergebnis sind nach Verfassers Ansicht alle Zweifel an der Tatsache ausgeschlossen, daß die Larven für Sekundärweibchen Zwitterbildungen sind und daß das Geschlecht der Nachkommen durch spezifische Drüsensekrete bestimmt wird, die der Nährsubstanz zugefügt werden. Diese gelben Nachschaffungsdrohnen weisen aber alle das interessante Merkmal einer scharf begrenzten schwarzen Hinterleibsspitze auf und unterscheiden sich damit charakteristisch von jenen Drohnen des Rassevolkes, die keine schwarze Hinterleibsspitze aufweisen. Verf. stellt ferner den Satz auf, daß im Bienenstaat eine Parthenogenesis als „spontane" Entwicklung überhaupt nicht existiert, wofür auch der Versuchsbeweis angeführt wird. Nach den Schlußfolgerungen des Verfassers „enthält der Eikern die Vorbildung für Entstehung der männlichen, wie der Samenkern jene für die Entstehung der weiblichen Form, und für jede der beiden existiert eine spezifische, nur sie zur Entwicklung veranlassende Drüsenflüssigkeit, die jedoch in Zellen für Sekundärweibchen im bestimmten Wert- oder Mischungsverhältnis gleichzeitig zur Wirkung kommen".

Djačenko, S. Къ вопросу о врагахъ пчелъ. [Zur Frage über die Feinde der Bienen.] Russ. pčelovod. list., St. Petersbourg, vol. 25, 1910, p. 22—23.

Doane, R. W. Insects and disease. London, 1910, 8°, XIV + 227 pp. with pls.

Doncaster, Leonard (1). Gametogenesis of the gall-fly, *Neuroterus lenticularis (Spathegaster baccarum)*. Part 1. Communicated by Prof. W. Bateson F. R. S., London, Proc. Roy. Soc., B. 82, 553, 1910, p. 88—113, pls. I—III.

— (2). Gametogenesis of the sawfly *Nematus ribesii*. A correction. Science, New York, N. Y. New ser., vol. 31, 1910, p. 192.

Donisthorpe, J. K. Some experiments with ants' nests. Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 142—150.

Du Buysson, R. (1). Espèce nouvelle *d'Ischnogaster*.. Bull. Soc. Entom., Paris, 1910, p. 39—40. — *Ischnogaster* n. sp.

— (2). Deux Hymenoptères nouveaux d'Océanie. op. cit., 1909, p. 305—306.

— (3). Hyménoptères nouveaux. Rev. entom. Caen, T. 27, 1909, p. 207—219.

— (4). Hyménoptères nouveaux ou peu connus. Ann. Mus. Civ. Stor. Nat. Genova, 1908—1910, p. 312—315.

— (5). Diagnoses d'insectes nouveaux recueillis dans le Congo belge par le Dr. Sheffield-Neave, Hyménoptères. — Fam. *Scoliidae*. Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54, 1910, p. 140—141.

— (6). Matériaux pour servir à l'histoire des Insectes de l' Aulne. Ann. Soc. Entom. France, Paris, T. 79, 1910, p. 105—128.

— (7). Les Chrysidides de Madagascar. Rev. entom. Caen, T. 28, 1910, p. 123—134.

— (8). Vespides et Chrysides. Siehe Strand, Hymenopterenfauna von Paraguay.

— (9). Vespides et Masarides. (2. liste). Siehe Strand, Hymenopterenfanna von Paraguay.

Ducke, A. (1). Revision des Guêpes sociales polygames d'Amérique. Ann. Hist.-Nat. Hung., Budapest, vol. 8, 1910, p. 449—544.

— (2). Zur Synonymie der neotropischen *Apidae* (Hym.). Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 362—369. — Auf einer Rundreise durch Europa im nordhemisphärischen Sommer 1909 konnte Verf. in verschiedenen Museen und Privatsammlungen Typen neotropischer Bienenarten vergleichen und veröffentlicht unter obigem Titel seine diesbezüglichen Beobachtungen. Diese beziehen sich auf 1. Material des British Museum, London, und bringen wichtige Bemerkungen und Klarstellungen zu Smithschen Typen (p. 362—367). 2. Material des Museum Paris. Deutungen von Typen von Lepeletier, Vachal, Guérin und Latr. (p. 367—368). 3. Material der Kollektion Friese, Schwerin i. M. Ergänzende Bemerkungen zu einer Reihe von Arten, cf. den system. Teil.

— (3). *Odyneropsis* Schrottky, genre d'Abeilles parasites mimétiques. Bull. Soc. Entom. France, 1909, p. 306—309.

— (4). Contribution à la connaissance des Scoliides de l'Amérique du Sud. Rev. entom. Caen, T. 28, 1910, p. 73—77.

— (5). Contribution à la connaissance de la faune hyménoptérologique du nord-est du Brésil. t. c., p. 78—122.

Emery, Carlo (1). Le Formiche e gli alberi Italia. Promontibus (Alpe-organo ufficiale) 1908, No. 19—20, 9 pp., Bologna,

1908. — Behandelt in kurzer leicht verständlicher Weise den Nutzen und Schaden der Ameisen für die Bäume in Italien. Es werden folgende Arten aufgeführt: *Lasius niger*, Schädling: (Aphidenzüchter), *Formica rufa* und *pratensis*, (Nützling: Raupenvertilger etc.), *Camponotus ligniperda* und *vagus* (Schädlinge: Aphidenzüchter; Rindenzerstörer durch Nestbauten); *Lasius fuliginosus* (weder Schädling noch Nützling: in hohlen Bäumen) und *Liometopum microcephalum*; (Nützling: Insektenvertilger; in hohlen Bäumen, besonders Eichen).

— (2). Ein bedenklicher Grundsatz in Nomenklatursachen. (Aus Sitzungsber. d. D. E. G. vom 21. III. 1910.) Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 326—327. — Verf. fordert zu einem Protest auf gegen den von Schrottky aufgestellten Satz: „Ist bei einer neu aufgestellten Gattung keine Art besonders als typisch bezeichnet, so gilt als solche die erste unter dem neuen Gattungsnamen beschriebene Sp. Er führt dann folgendes aus: Linné stellte die Gatt. *Formica* auf mit Sp. 1 *F. herculeana*, Sp. 2. *F. rufa*, Sp. 3, *F. fusca* etc. Mayr hat nun, nichts ahnend vom Schrottkyschen Satze, die Gatt. *Camponotus* aufgestellt mit der Sp. *herculeana* und Verwandten. Die Gatt. *Formica* (L.) Mayr hat zum Typus *F. rufa* L. Sollte nun der Schrottkysche Grundsatz gelten, so wäre *Camponotus* synonym zu *Formica* und *Camponotus. Camp. herculeanus* und viele Spp. derselben Gatt. müßten den Gattungsnamen ändern. *Formica* (L.) Mayr müßte ferner umgetauft werden; da diese Gatt. ein Subg. *Proformica* (Typus *F. nasuta* Nyl.) hat, so würde diese Bezeichnung für die ganze Gatt. gelten und es müßte ein neuer Name für das Subg. *Formica* (Typus *rufa* L.) geschaffen werden. Dies alles wegen eines abstrakten Prinzips. Die Nomenklaturregeln sollen Klarheit schaffen, nicht verwirren. Principiis obsta! — Schrottkys Anschauung wird, wie aus der daran sich schließenden Diskussion hervorgeht, nicht geteilt. — Das bloße Anführen von Artnamen genügt nach von Maerenthal für die Kennzeichnung einer Gattung, eine Ansicht, die nicht allgemein anerkannt wird.

— (3). Beiträge zur Monographie der Formiciden des paläarktischen Faunengebietes (Hym.). Teil X mit 9 Figg. im Text. Deutsche entom. Zeitschr., 1910, p. 127—132. — Behandelt die Gatt. *Prenolepis* Mayr, Bestimmungsschlüssel für die ♀ ♀ und für die ♂ ♂. Beschreibung der einzelnen Formen.

— (4). Subfam. *Dorylinae*. Gen. Insect. Fasc. 102, 1910, p. 1—33, 1 pl. — Geschichtliches. Shuckards Monographie der *Dorylinae* (1840) etc. ☿ = Arbeiter (vom Soldaten bis zur Pygmaee: ♃ Soldat von charakteristischer Struktur, ♀ = Weibchen, ♂ = Männchen. — Subfam. *Dorylidae* (Leach.). Synonymie. Knappe und treffende Zusammenstellung der Charaktere der einzelnen Formen. Übersicht über die Tribus: *Dorylini*, *Ecitini* und *Leptanillini*. Besprechung, Charakteristik der einzelnen Gattungen, Spp. (p. 5—33). Tafelerklärung (p. 33—34). Hierzu 8 Text-

fig., die Tafel stellt teils Umrisse verschiedener Spp. und ihre Details dar. Ein Register fehlt. — Beigegeben sind dem vorliegenden Hefte 3 Tafeln, die zu der Publik. *Formicidae* Subfam. *Ponerinae* gehören. Die Figuren sind im systemat. Teile bei den in Frage kommenden Spp. erwähnt.

Enderlein, Günther. Neue sumatraner Pompiliden. Stettiner Entom. Zeitg., 71. Jhg., p. 62—64. — *Paragenia* (1 + 1 n. sp. + 1 n. var.), *Pseudagenia* (1 n. sp.).

Enslin, Ed. (1). Systematische Bearbeitung der paläarktischen Arten des Genus *Rhogogaster* Knw. (Hym.). Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 28—38. — Historische Vorbemerkungen. Mocsarys Arten von 1909 konnten nicht mehr berücksichtigt werden. Die verhältnismäßig artenarme Gatt. umfaßt Tiere mit ganz verschiedenem Habitus. Die Gattung erscheint wohl etwas künstlich definiert, wird aber kaum durch etwas besseres ersetzt werden können. Übersicht über die einzelnen Spp. (p. 29—31) nebst Bemerkungen zu den einzelnen (12) Arten. Zum Schluß Änderungen, die in Wytsman-Konow, Gen. Ins. vorzunehmen sind: Umänderung des Namens *Rhogogastera* in den älteren Namen *Rhogogaster*, *Rh. amurensis* Com. muß heißen *Rh. amoorensis* Cam., *Rh. pusilla* Jokovl. und *Rh. virescens* Jokovl. sind zu streichen und zu *Sciopteryx* zu setzen.

— (2). Eine neue *Holcocneme* aus Deutschland nebst einer Bestimmungstabelle der bisher bekannten Arten. *(Hym.)* t. c. p. 315—317. — Übersichtstabelle über 11 Arten, neu: *H. ulbrichti* n. sp. aus Krefeld, cf. den syst. Teil.

— (3). Eine neue *Lyda* aus Asien *(Hym.)*. t. c. p. 317—318. — *Lyda fumata* aus Kleinasien: Gülek, Cilicischer Taurus. Bisher waren nur Vertreter der Gattung aus Europa und Nord-Amerika bekannt.

— (4). Systematische Bearbeitung der paläarktischen Arten des Tenthrediniden-Genus *Macrophya* Dahlb. *(Hym.)*. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910 Hft. V, p. 465—503. — Übersichtstabelle über 59 Spp. (p. 465—476), Bemerkungen zu den einzelnen Arten (p. 476—502). Literatur (p. 502—503). Die *M.*-Arten zählen zu den farbenreichsten Blattwespen. Die Färbung ist zwar nicht immer konstant und besonders am Abdomen variabel, kann aber sehr wohl zur systematischen Disposition verwendet werden. Verf. war um so mehr auf letztere angewiesen, weil viele Autoren ausschließlich dieselbe bei ihren Neubeschreibungen benutzt haben. Er glaubt aber immerhin eine sichere Bestimmung der bisher bekannt gewordenen Arten möglich gemacht zu haben.

— (4). Das Tenthredinidengenus *Allantus* Jur. Rev. russ. entom. St. Pétersbourg, T. 10, 1910 [1911], p. 335—372.

Ernst, Christian (1). Tierpsychologische Beobachtungen und Experimente. Archiv ges. Psychol., Leipzig, Bd. 18, 1910, p. 153—178.

— (2). Einige Beobachtungen an künstlichen Ameisennestern. II. Biol. Centralbl., Bd. 26, p. 210—220. — cf. Titel

p. 11 des Berichts für 1906. — Bringt darin auch psychologische Beobachtungen. 1. Verhalten einer *sanguinea*-Kolonie, beim Erscheinen des ersten Männchens. Freudige Gemütsbewegung bei den *sanguinea*- ♀ ♀, Teilnahmlosigkeit der Sklaven -(*fusca*)- ♀ ♀ — 2. Zähmung einer *Formica rufa*. Kam auf den Finger und leckte Sirup. — 3. Arbeiterinnen von einer unbefruchteten Königin! — 4. Wie eine Königin von *Solenopsis fugax* Eier legt. Ein ♀ stand an der Spitze des Hinterleibes des ♀, streichelte und drückte den Hinterleib und zog das hervorquellende Ei mit den Kiefern heraus, um es fortzutragen.

Escherich, K. (1). Ameisen und Pflanzen. Eine kritische Skizze mit besonderer Berücksichtigung der forstlichen Seite. Tharander forstl. Jahrb., Bd. 60, Leipzig, 1909, p. 66—96. — Als Separatum wurde die Arbeit schon im Bericht f. 1909, p. 27 zitiert. — Berücksichtigt dabei die neueste Literatur und behandelt das obige Thema vom Standpunkt der ökonomischen Zoologie. Schädigend treten die Ameisen auf: 1. als Zerstörer von Blüten, beim Nektarholen, 2. als Knospenzerstörer behufs Saftgewinnung, 3. durch Züchtung von schädlichen Blatt- und Wurzelläusen, 4. als Blattvernichter [in den Tropen], 5. durch Nestbau im Holze (*Camponotus*) als auch in der Erde. Als nützlich erweisen sich die Ameisen durch Vernichtung von Pflanzenschädlingen und durch Verbreitung von Pflanzensamen. *Formica rufa* ist sehr nützlich und bedarf der Schonung und verdiente es, künstlich vermehrt zu werden. In den tropischen Gebieten sind die Wanderameisen durch ihre gründliche Vertilgung von Schätzlingen sehr wichtig. Die Ameisen sind ferner für die Pflanzenverbreitung von größerer Bedeutung als man bisher geglaubt hat. cf. **Sernander.**

— **(2).** Die myrmekologische Literatur von Januar 1906 bis Juni 1909 (Fortsetz. statt Schluß aus Bd. 5, Hft. 12). Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 25—36, 73—80. [Fortsetzung und Schluß zu der im Bericht f. 1909, p. 27—29, sub. No. 5 zitierten Publikation]. — p. 25 sq.: IX. **Individuelle Symbiose** (Myrmekophilie) (p. 25—32): Assmuth, Böving, Cobelli, Escherich (sub No. 3), Fiebrig, Frank, Hagmann, Kneissl, Kolbe, Mjöberg, Mordwilko, Schmitz (Titel siehe im Bericht f. 1908, p. 35), Thomann, Viehmeyer, Vosseler (cf. Bericht f. 1909, p. 85), Wasmann (Titel sub No. 8 u. 9, dieses Berichts; desgl. sub No. 16 dieses Berichts; desgl. Bericht f. 1906, p. 25 sub No. 2: Titel p. 110 sub No. 10 dieses Berichts. Bericht f. 1907, p. 23; Bericht f. 1908, p. 51, sub No. 4; Titel sub No. 11, 12 u. 13 dieses Berichts, Wheeler (cf. diesen Bericht sub No. 13). Hierher auch Escherich, Wheeler und Wasmann [sub I Allgemeines, p. 27 des Berichts f. 1909] und Wasmann sub XI (siehe weiter unten). Donisthorpe (Titel, Bericht f. 1907, p. 6), Forbes (Titel p. 11 des Berichts f. 1906), Frohawk (cf. diesen Bericht) und Sack (cf. diesen Bericht). — p. 32—36, X. **Ameisen und Pflanzen**: Emery, Escherich (sub 1), von Faber, Fiebrig, Hetschko (No. 1 u. 2 dieses Berichts), von Ihering, Koelsch, Kohl,

Ludwig, Nieuwenhuis von Üxküll-Güldenbrandt, Sernander (1) (2), Sjöstedt, Ule (1), (2), Vosseler (cf. Ber. f. 1906, p. 25 sub No. 2), Wheeler (sub No. 12). Hierher Mordwilko (cf. oben sub No. IX) und Gadeceau. — XI. **Psychologie**: Ernst, Piéron (Titel p. 20 des Berichts f. 1906, sub No. 1, 3 u. 4), Turner C. H., Wasmann (Titel p. 51, sub No. 9 des Berichts f. 1908, und p. 86, sub No. 1 des Berichts f. 1904, sowie No. 4 dieses Berichts). Hierher noch Kennel, Silverlock (p. 74 des Berichts f. 1909).

— (3). Neue Beobachtungen über *Paussus* in Erythrea. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Husum, Bd. 3, 1907, p. 1—8.

Escherich, K. und **Baer, W.** Tharandter, zoologische Miszellen. 3. Reise. Naturw. Zeitschr. f. Landwirtschaft, Stuttgart, Bd. 8, 1910, p. 147—174.

von Essen, C. L. Bidrag till kännedomen om Finlands *Cryptinae*. [Beiträge zur Kenntnis der *Cryptinae* Finlands.] Medd. Soc. Fauna et Fl. Fennica, Hft. 36, 1910, p. 115—126, Referat p. 218.

Evdokimov, M. I. Наслѣдственность у пчелъ. [Die Vererbung bei Bienen.] Russ. pčelovod list St. Peterburg, T. 25, 1910, p. 198—200.

von Faber, Dr. Bekämpfung von Kakaowanzen durch Ameisen. Tropenpflanzer, 1909, No. 1. Ref. von Rammstedt, Naturw. Wochenschr., Bd. 8, 1909, p. 360. — Beitrag zum Thema „Pflanzenschutz durch Ameisen". Auf Java bringt man die Nester einer ca. 3—4 mm l. Ameise in Kisten oder Blechgefäße und hängt sie in den Wipfeln der Bäume auf. In kurzer Zeit sind die Bäume von den Schädlingen gesäubert. Es wird die Möglichkeit angedeutet, auch in unseren Kolonien ähnliches zu versuchen.

Fahringer, Josef. Die Nahrungsmittel einiger Hymenopteren und die Erzeugnisse ihrer Lebenstätigkeit. Ein Beitrag zur Biologie dieser Insektengruppe. Jahresber. d. k. k. Staats-Obergymnasiums in Brüx. 1909—1910, Brüx, 1910, p. 3—25.

Fava, B. Il *Sirex juvencus*. L'istria agricola, Parenzo, vol. 2, 1909, p. 499—500.

Ferton, Ch. (1). Notes détachées sur l'instinct des Hyménoptères mellifères. Ann. Soc. Entom. France, T. 79, 1910, p. 145—178.

— (2). Notes détachées sur l'instinct des Hyménoptères mellifères ravisseurs etc. (cf. Titel p. 321 des Berichts f. 1905). — Ref. von O. Prochnow, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 407—408.

Fiebrig, Karl (1). Eine Ameisen ähnliche Gryllide aus Paraguay. *Phylloscirtus macilentus* Sauss. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 3, 1907, p. 101—106, 10 Figg. — Nachtrag hierzu: ibid., t. c. 350—352, 2 Figg. — Ausführliche Beschreibung der Larve und Imago der sonderbaren Grille *Phylloscirtus macilentus* Sauss. Sie zeigt eine auffallende Ameisenähnlichkeit: scharf abgeschnürten, auffallenden Kopf. Form des Thorax, Lage und Form der Tegmina, Färbung etc. Sie hält sich stets in der Nähe

einer bestimmten Ameisenart (*Camponotus rufipes* Fabr.) auf. Die Ameisen behandeln die Grille freundschaftlich. Über die nähere Art des Gastverhältnisses ist nichts bekannt.

— (2). *Cecropia peltata* und ihr Verhältnis zu *Azteca Alfari*, zu *Atta sexdens* und anderen Insekten; mit einer Notiz über Ameisendornen bei *Acacia Cavenia*. Ein kritischer Beitrag zur Ameisenpflanzen-Hypothese. Biol. Centralbl., Bd. 29, 1909, p. 1—16, 33—55, 65—77, 5 Taf. mit 29 Figg. — Durch längere Beobachtung der Beziehungen zwischen *Cecr. peltata* und der stets darauf wohnenden *Azteca Alfari* kommt Verf. zu dem Schlusse, daß die Fritz Müller-Schimpersche Ameisenschutztheorie unrichtig ist. Zu dieser Erkenntnis ist auch Ihering gekommen (siehe dort). Beide haben jedoch ihr Urteil unabhängig von einander gewonnen. Die Gegenwart von *Azteca* schützt nicht vor den zahlreichen schädlichen Insekten, sie zieht sogar manche Schädlinge an. Die von den Ameisen gemachten Öffnungen erleichtern vielen Schädlingen und Pilzen den Eintritt. Die Cecropien stehen gewöhnlich an feuchten Stellen, an denen die Blattschneiderameisen gar nicht nisten können, so daß der Feind, gegen den *Azteca* Schutz gewähren soll, gar nicht vorhanden ist. Dazu kommt noch, das die Cecropien in den ersten 2—3 Jahren ohne *Azteca* sind und trotzdem gut gedeihen. Auch ist die Regenerationsfähigkeit der Cecropien sehr groß. Ihering-Fiebrigsche Parasitismus-Theorie. — Die sogen. myrmekophilen Anpassungen sind demnach keine solchen, sondern sind in einem anderen Zusammenhange entstanden. Bezüglich der „Pforte" und des „Grübchens" teilt Verf. Rettigs Ansicht und sieht sie als Gewebeverschiebung infolge des von der Knospendüte ausgeübten Druckes an. Die Müllerschen Körperchen entstehen, wohl als Folge einer von den Ameisen ständig ausgehenden Reizwirkung, ähnlich wie die Gallen, doch werden hier erst eingehende Forschungen Klärung bringen. Die zahlreichen biologischen Einzelheiten aus dem Leben der *Azteca* etc. müssen hier übergangen werden. Als Ursache der Verhältnisses zwischen *Azteca* und *Cecropia* nimmt Verf. mit der Theorie von Buscaloni und Huber vorwiegend die häufigen Überschwemmungen an, wobei die intelligenten Ameisen bald sich an die Art des Wohnens gewöhnen und alle Vorteile herausfinden. Verf. schließt daran einige Beobachtungen über das Verhältnis einer Akazie (*Acacia Cavenia*) und der Ameise *Pseudomyrma Fiebrigi*, die in den Dornen derselben lebt. Er findet, daß auch dieses Verhältnis eher ein parasitisches als ein symbiotisches ist.

Fiske, W. F. Superparasitism: an important factor in the natural control of insects. Journ. Econ. Entom. Concord N. H., vol. 3, 1910, p. 88—97, Fig. 2.

Forel, Aug. (1). Glanures myrmécologiques. Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, 1910, p. 6—32. — Listen der Ameisen von Creta und Griechenland; neue Spp. von *Aphaenogaster*, *Epixenus*, *Messor; Hagioxenus* n. g. cf. Bericht für 1911.

— (2). Note sur quelques fourmis d'Afrique. t. c., p. 421—458.

— (3). Formicidae. [In: L. Schultze, Zool. u. anthrop. Ergebnisse einer Forschungsreise in Südafrika, Bd. 4, Lfg. 1] Denkschr. med. Gesellsch. Jena, Bd. 16, 1910, p. 1—30, 1 Taf.

— (4). Fourmis des Philippines. Philippine Journ. Sci., Manila. D. Ethnol. Anthrop. Gen. Biol., vol. 5, 1910, p. 121—130.

— (5). Formicides australiens reçus de M. M. Froggatt et Rowland Turner. Rev. Suisse Zool. Genève, T. 18, 1910, p. 1—94.

— (6). Ameisen aus der Kolonie Erythräa. Gesammelt von Prof. Dr. K. Escherich (nebst einigen in West-Abessinien von Herrn A. Ilg gesammelten Ameisen). Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 243—274. — Behandelt folgende Spp.: 1 Subf. *Ponerinae*; *Megaloponera* (1). *Pachycondyla* (1+1 n. sp.), *Euponera* (1), *Ponera* (1), *Escherichia* n. g. (1 n. sp.), *Leptogenys* (1+1 n. sp.). *Anochetus* (1). — Subf. *Dorylinae*: *Dorylus* (1+1 n. subsp.), *Aenictus* (2 + 1 n. subsp.). — 3. Subf. *Myrmicinae*: *Messor* (1 + 1 n. var.), *Monomorium* (4 + 3 n. varr. + 2 n. subspp.), *Pheidole* (5 + 2 n. spp. + 1 n. subsp.), *Cremastogaster* (2 + 1 n. sp. + 1 n. var.), *Tetramorium* (2 + 1 n. subsp. + 1 n. var.), *Strumigenys* (1 n. sp.), *Dicroaspis* (1 n. sp.), *Myrmicaria* (1). — 4. Subf. *Dolichoderinae*: *Engramma* (1 n. sp.). — 5. Subf.: *Camponotinae*: *Acantholepis* (2 + 1 n. var.), *Plagiolepis* (1), *Prenolepis* (1), *Myrmecocystus* (1), *Camponotus* (12 + 4 n. varr. + 3 n. subspp.). — Anhang: *Camponotus foraminosus* Forel.

— (7). Ameisen aus Ceylon . . . [In: K. Escherich, Termitenleben auf Ceylon.] Jena (G. Fischer) 1911 [1910], p. 213—228.

— (8). Das Sinnesleben der Insekten. Eine Sammlung von experimentellen und kritischen Studien über Insektenpsychologie. Vom Verfasser durchgesehene und durch zahlreiche Zusätze vermehrte Übersetzung von Maria Semon. Mit 2 lithographischen Tafeln. München 1910, Verlag von Ernst Reinhardt. (I—XV + 393) pp. — Referat von K. Escherich, Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 769—771. — desgl. von F. Ohaus in Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 215—217. — Dieses Werk beschäftigt sich zum größten Teile mit der Psychologie der Bienen und Ameisen. Im Anschluß an eine übersichtliche Zusammenstellung der Literatur gibt Verf. eine ausführliche Schilderung der Anatomie und Physiologie der einzelnen Sinnesorgane nebst einer kritischen Diskussion der einschlägigen Arbeiten. Daran reihen sich allgemeine Betrachtungen über die Sinne, ihre außerordentlich verschiedenartige Ausbildung etc. — Die erste (einleitende) Studie p. 1—5) beschäftigt sich mit allgemeinen Betrachtungen über einige wichtige Punkte, die nach Forels Meinung bisher viel zu sehr vernachlässigt worden sind. Er warnt davor, aus zufälligen Ähnlichkeiten der Lage und Form gewisser Organe bei Wirbeltieren und Insekten auf ihre physiologische Gleichwertigkeit schließen zu wollen. Ebensowenig haben physiologische Voraus-

setzungen Wert, die auf ähnlichen Analogien fußen. Er macht dann noch auf 2 Grundfehler aufmerksam, die beim Experimentieren gemacht werden und die die Anwendung scharfer Mittel und die Wirkung mechanischer Mittel auf die Tastnerven betreffen. Die 2.—4. Studie beschäftigt sich mit dem Gesichtssinn (p. 6—23, 24—44, 45—79). Forel bespricht die Resultate Grenachers. Die Resultate beider führen auf die Theorie vom musivischen Sehen von Johannes Müller zurück. Verfasser führt dann eine Reihe von Beobachtungen an, die sich auf die experimentelle Ausschaltung der Augen und der Fühler beziehen. Er behandelt das Farbensehen, das ultraviolette und das Formensehen, die photodermatischen Empfindungen, das Wiedererkennen bei Ameisen, die Röntgen-Strahlen und die Frontal-Ocellen. Kritik der fremden Beobachtungen und der eigenen. Versuchsreihen mit *Camponotus ligniperdus* (normale Arbeiter u. Weibchen) u. *Formica fusca* L., schließlich auch mit *F. sanguinea* u. *F. fusca*. Als Resultat dieser Experimente ergibt sich folgende Zusammenfassung: 1. Die Ameisen spüren das Licht und besonders das Ultraviolett, wie schon Lubbock gezeigt hat. 2. Sie scheinen das Ultraviolett hauptsächlich mittels der Augen wahrzunehmen, d. h. also, es zu sehen, da sie sich, wenn ihre Augen gefirnißt sind, fast unempfindlich dagegen zeigen; deutlich reagieren sie in diesem Zustande nur auf direktes oder mindestens kräftiges Sonnenlicht.“ 3. Forels Versuche scheinen zu beweisen, „daß die photodermatischen Empfindungen bei den Ameisen schwächer vertreten sind als bei den von Grabow untersuchten Tieren. Tafel I (farbig) hinter p. 44 dient zur Erklärung des Sehens etc. In der 5. Studie (p. 80—120) bespricht der Verf. den Geruch u. Geschmack, die verschiedenen Formen von Sinnesorganen (hierzu Abb. auf Taf. II hinter p. 82, Erklärung dazu p. 83—84) und geht dann auf das vielbesprochene Thema vom Geruchssinn der Insekten ein (p. 85 sq.), hauptsächlich deswegen, um verschiedene Experimente zu schildern, die er selbst in dieser Sache vorgenommen hat, dann aber auch, um ein Werk von Graber (Vergleichende Grundversuche etc. Biol. Zentralbl., 1. 9. 1885) zu Ehren zu bringen, das aber leicht zu Mißverständnissen in dieser Sache führen könnte. Literaturangaben in Anmerk. (auf p. 92—94). Im Laufe seiner Untersuchungen äußert sich der Verf. dahin, daß er, bis er nicht Beweise vom Gegenteil erhalte, daran festhalten werde, daß Ameisen ihre Larven, zum Teil wenigstens, ebenso wie Bienen, mit dem Sekret ihrer Supramaxillardrüsen füttern (p. 99 Anmerk.). F. schildert dann seine bisher noch nicht veröffentlichten Experimente an *Formica sanguinea*, *F. pratensis*, *Camponotus ligniperdus* und *Lasius niger*, denen die Antennen abgeschnitten sind. Die Camponotiden wurden sanft idyllisch, die *Myrmica*-Individuen wütend und kriegerisch etc. — Es wird ferner das kombinierte Zusammenwirken verschiedener Sinne, die Abhängigkeit des Intelligenzgrades von der Entwicklung der Sinne und des Gehirns,

Gedächtnis, Instinkt und plastische Urteilskraft erörtert. Trotz wohlentwickelter Gesichts- (Geruchs-, Tast-) Organe sind die ♂♂ der Ameisen recht dumme Tiere, da sie nur ein sehr kleines Gehirn besitzen. Die Benutzung der durch Generationen hindurch aufgespeicherten Sinneseindrücke, das vererbt und automatisch gewordene Denken (Instinkt) scheint weniger Gehirnsubstanz zu erfordern, als das individuelle, neue und kombinatorische Denken. Dieses kann neben hochentwickelten Instinkten recht kümmerlich ausgebildet sein, doch finden wir im allgemeinen die größte Intelligenz bei Arten, die die mannigfaltigsten und kompliziertesten Instinkte haben. Auch Leidenschaften finden wir bei den Insekten, so Jähzorn, Haß, Tätigkeitstrieb, Naschsucht etc. — Resultate: 1. Bei vielen Insekten, die sich durch den Gesichtssinn leiten lassen, sind Fühler und Geruchssinn rudimentär. Diese Insekten sind nachts unbeweglich, bei Tage werden sämtliche Tätigkeiten vom Auge resp. auch wohl vom Gehör dirigiert. 2. Der Geruchssinn hat allem Widerspruche zum Trotz seinen Sitz in den Antennen. 3. Bei gewissen Insekten sind die Antennen steif und dienen nahezu völlig der Geruchswahrnehmung. 4. Bei anderen sind sie beweglich und dienen zum Riechen und zum Betasten (Kontaktgeruch). Die Antennen sind bei den Hymenopteren nach außen gekehrte und äußerst bewegliche Geruchsorgane, die gleichzeitig als Träger eines Raumsinnes zu betrachten sind (eine Art sechsten Sinnes). Schilderung der Organe des Geschmacks (diesbezügliche Literatur p. 114 in Anmerk.). Die 6. Studie beschäftigt sich mit dem Hör- und Tastsinn und ihren Derivaten (p. 121 sq.). Literatur. Die Körperoberfläche der Insekten ist zumeist starr und fest, es wird also wohl keine lokalbegrenzte Stelle ihrer Haut (d. h. ihrer Sinneshaare) und ihrer Nervenendigungen zusammengedrückt, sondern das ganze Insekt durch den Stoß fortbewegt oder erschüttert. Nachweis von Gehörorganen bisher noch nicht gelungen. Fragliche Gehörswahrnehmungen. Wahrnehmung von mechanischen Erschütterungen. Schmerzempfindungen lassen sich bei den Insekten sehr schwer von Tastempfindungen unterscheiden. Die photodermatischen Empfindungen als auch die Empfindungen für starke Ausdünstungen durch die verschiedenartigsten Nervenendigungen sind der umfassenden Domäne der Tastempfindlichkeit im weiteren Sinne mit ihren verschiedenen Varietäten, zuzurechnen. Spinnen haben kein feines Gehör. Sie vermögen möglicherweise Hymenopteren von Dipteren zu unterscheiden. Der Temperatursinn scheint ebenso stark oder ebenso wenig wie bei uns entwickelt zu sein. In der 7. Studie (p. 133 sq.) ergeht sich der Verf. in allgemeinen Betrachtungen über die Sinne und prüft die Beziehungen zwischen den Sinnen und den geistigen Fähigkeiten der Insekten. Weitere Experimente über den Gesichtssinn bringt die 8. Studie (p. 142—148). Hieran schließen sich kritische Bemerkungen über einige, seit 1887 publizierte Experimente anderer Autoren (9. Studie p. 149—223): I. Sig-

mund Eixner (p. 149—160), II. Sir John Lubbock (p. 160—164), III. Felix Plateau und Forels eigene neue Versuche (p. 164—221), und zwar über 1. Palpen, 2. Gesichtssinn, 3. das Sehen aus der Ferne, funktionelle Blindheit durch absolute Enthaltung vom Sehen. Rückblick (p. 221—223). Die Literatur der betreffenden Autoren befindet sich in den Anmerkungen. Wir finden darin eine lange Kritik und eine lange Reihe von Kontrollexperimenten. Als Resultat können wir kurz folgendes zusammenfassen. Ein Blick auf das vorhandene Tatsachenmaterial lehrt uns, wie äußerst kompliziert die Dinge liegen und wie gut wir daran tun, uns allgemeiner Schlußfolgerungen über „Insekten" und ihr Sehen oder Nichtsehen von „Formen und Farben" zu enthalten, da eine solche Verallgemeinerung nur zu Irrtümern und Fehlschlüssen führen kann. Schließlich kann der Verf. nicht umhin, darauf hinzuweisen, daß Plateau sich allmählich gezwungen sieht, der Ansicht Exners beizustimmen, die Forel völlig teilt. Plateaus größter sachlicher Irrtumberuht darauf, daß er Erscheinungen, die dem Gesichtssinn zukommen, dem Geruchssinn zuschreibt. Der Anhang zur 9. Studie (p. 223—237) bringt eine Besprechung der seit 1900 erschienenen Arbeiten. Miß Fielde [*Aphaenogaster* (*Stenamma*) *fulva* Roger *var. picea*], Kathriner [*Apis mellifica*], Eug. Andreae, Joséphine Wéry, Pérez, Piéron, Plateau, von Buttel-Reepen, Krause [antennale Sinnesorgane der Ameisen 1907]. — 10. Studie (p. 238—299): Die Orientierung im Raum. A. Bewegungs-, Drehungs- und Gleichgewichtssinn. Sensomotilität nach Breuer; Cyons vermeintlicher Raumsinn. Forels Experimente bezüglich des Nervus vestibuli. B. Fähigkeit der Orientierung außerhalb des Körpers und vermeintlicher Richtungssinn. Experimente mit Brieftauben von Cyon und Exner. Die experimentellen Grundlagen von Bethes Reflextheorie. Forels Experimente und Anschauungen. Anhang zu dieser Studie. Experimente von v. Buttel-Reepen [Sind die Bienen Reflexmaschinen] in gekürzter Zusammenfassung. In der 11. Studie behandelt Forel die Mitteilungsfähigkeit bei Bienen, Orts- und Zeitgedächtnis (p. 300—331) und bespricht darin die diesbezüglichen Experimente v. Buttel-Reepens und erörtert die Frage, ob die Bienen ein echtes oder unechtes Gehör haben. Solange der Sitz des Gehörs und die mit seiner Exstirpation verknüpfte Taubheit nicht demonstriert worden ist, bleibt nach Forel nur eine Möglichkeit bestehen: „das unechte Gehör durch den Tastsinn" von Dugès. Bezüglich der Ansicht über das Ortsgedächtnis stimmt Forels Urteil, Bethe gegenüber, ganz besonders mit dem v. Buttels überein. Er erörtert dann noch das Zeitgedächtnis und das Urteilsvermögen, um sich in der 12. Studie (p. 333—386) den Betrachtungen über die Seele und über den Reflex zuzuwenden. Ist eine vergleichende Psychologie zulässig und existiert eine solche? Weitere Kritik von Bethes Reflextheorie. Wasmans und Forels Anschauungen. Pseudoexaktheit. Psychophysische Identität und Parallelismus. Kritisches (über

einige Arbeiten von A. Vetter und H. E. Ziegler). Auf Grund der Waßmannschen, v. Buttel-Reepenschen und eigenen Arbeiten tritt der Verf. der Betheschen Reflextheorie entgegen, die alle geistigen Fähigkeiten, das Ansammeln von Erinnerungen (Gedächtnis) und Verbindung solcher zu daraus folgendem selbständigen Handeln (Assoziation und plastische Tätigkeit) leugnet und alles Handeln auf Reflexe zurückführt. Ebenso wendet er sich gegen den dualistischen Standpunkt E. Wasmanns und stellt kurz seine eigenen Anschauungen dar. Seiner Ansicht nach sind die psychischen Fähigkeiten der niederen Tiere nur quantitativ von denen der höheren verschieden, ihrer niederen Entwicklungsstufe entsprechend. Die menschliche Seele ist für ihn nichts anderes als eine phylogenetische Weiterentwicklung der tierischen. Die Insekten empfinden im großen und ganzen die gleichen Reize wie wir; ihre durch Licht, Berührung, chemische Reize, Wärme, Kälte etc. ausgelösten Empfindungen sind den entsprechenden Empfindungen in uns selbst zwar sicher nicht gleich, aber wahrscheinlich auch nicht von ihnen fundamental verschieden. Nur über das Gehör ist bis jetzt noch keine Klarheit gewonnen. Der Bau des Gesichts- und Geruchsorgans birgt erhebliche Verschiedenheiten in der Art und Qualität der Empfindungen der Insekten und ihrer Verwertung in sich. Durch fortgesetztes Studium kann man die Natur der Insektenseele allmählich bis zu einem gewissen Grade verstehen, ohne sie deshalb zu vermenschlichen. Die Tierchen sind imstande, einfache Analogieschlüsse zu ziehen. Forel hat gezeigt, daß man aus der Kritik gewisser Autoren, die ihre fleißigen Experimente infolge von Vorurteilen vielfach gedeutet haben, viel lernen kann und hat nachgewiesen, wie berechtigt und fruchtbar eine richtig verstandene, auf Analogieschluß und vorurteilloses Experimentieren begründete vergleichende Physiologie ist. Hieran schließt sich ein Sachregister (p. 387—391), sowie ein Autorenregister (p. 392—393).

— (**9**). *Formicidae*. In: Die Fauna Südwest-Australiens. (cf. Titel p. 9, No. 8 des Berichts f. 1907.) Ref. von K. W. v. Dalla Torre, Zoolog. Zentralbl., Bd. 17, p. 435.

Forsius, Runar. Eine neue Selandriaden-Gattung. Medd. Soc. Fauna et Flora Fenn., Hft. 36, 1910, p. 49—52. — *Sahlbergia* n. g. *struthiopteridis* n. sp. aus Finnland.

Frank, K. S. J. Die Gäste der Ameisen. Natur und Offenbarung, Bd. 52, p. 129—149, 1906. — Klare Übersicht über den heutigen Stand der Myrmekophilie, hauptsächlich auf Grund der Arbeiten von Wasmann.

Friese, H. (1). Einige neue *Tetrapedia-Arten*. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, Hft. 1, p. 62. — Beschreibt im Anschluß an seine Monographie vier neue *T.*-Spp. und bringt Ergänzungen zu *T. diligens* Sm.

— (2). Neue Bienenarten aus Süd-Amerika. t. c., p. 693—711. — Material des Herrn Ducke (Para) etc.: *Anthidium*

(4 n. spp.), *Ceratina* (17 n. spp. + 1 n. var.), *Ancyloscelis* Latr. Synonymie (2 + 7 n. spp.), *Tetralonia* (1 n. sp.).

— (3). Die Bienen Afrikas nach dem Stande unserer heutigen Kenntnisse (Titel siehe Bericht f. 1909). Ref. K. W. v. Dalla Torre, Zool. Zentralbl., Bd. 17, 1910, p. 96—99.

— (4). Zur Bienenfauna des südlichen Argentinien (Hym.). (Nach den Reiseergebnissen des Herrn Dr. Adolf Lendl in Budapest (1907) zusammengestellt). — Die Apiden von Argentinien sind in den letzten Jahren infolge reichen Sammelns ausgiebig bearbeitet worden. In folgendem bespricht Friese die Ausbeute von Adolf Lendl (Budapest), der in den Ostabhängen der Andenkette gesammelt hat. Süd-Argentinien besitzt viel mehr mit Chile gemeinsame Bienenarten als Nord-Argentinien, eine Tatsache, die offenbar auf den gemeinsamen Ursprung dieser Tiere im südlichsten Südamerika hinweist, die dann bei ihrer Wanderung nach Norden durch die Andenkette in zwei Lager getrennt wurden. I. Verzeichnis der von Herrn Dr. Lendl bei Neuquen gesammelten Apiden. Liste nebst Angabe der Fundorte. I. *Proapidae* (Urbienen): *Sphecodes* sp. ? — II. *Podilegidae* (Beinsammler): *Colletes* (3 + 4 n. spp.), *Policana* (1 n. sp. + 1), *Halictus* (9 [dar. 3 sp. ?) + 1 n. sp.), *Nomia* (1), *Camptopoeum*, *Psaenythia* (1 n. var.), *Xylocopa* (1), *Tetralonia* (4), *Ancyloscelis* (1), *Exomalopsis* (1), *Centris* (3). — III. Schmarotzende Apiden: *Melissa* (1 n. sp.), *Epeolus* (1). — III. *Gastrilegidae* (Bauchsammler): *Megachile* (2), *Lithurgus* (3 n. spp.), *Anthidium* (1). — IIIa. Schmarotzende Apiden: *Coelioxys* (1). — IV. Sociale Apiden: *Apis* (1). Insgesamt 44 Spp. — Liste der mit Chile gemeinsamen 24 Spp. Anhang. Beschreibung der [zum größten Teile] neuen Arten (p. 645—660): *Colletes* (12 n. spp. + 2). Übersichtstabelle; *Augochlora* (2 n. spp.), *Psaenythia* (1), *Ancyloscelis* (1), *Melissa* (1 n. sp.), *Lithurgus* (3 n. spp.) und *Coelioxys* (1).

— (5). Beitrag zur Bienenfauna der kleinen Antillen etc. cf. Titel p. 15 des Berichts f. 1908, sub No. 7. Ref. von K. W. von Dalla Torre, Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 438.

— (6). Neue Bienenarten aus Japan. Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, 1910, p. 404—410. — Von dem Bienenleben und der Bienenfauna Japans ist nur sehr wenig bekannt. Das Material war schwer zu erhalten, und erst Eugen Andreae aus Mailand brachte Material aus der Umgegend von Tokio und Yokohama, von den Inseln Jakushima und Okinawa mit, während Sauter auf Formosa in Takua und Tainan erfolgreich sammelte. Im allgemeinen ist die japanische Bienenfauna wohl nicht artenreich, nur lokal finden sich manche Arten in Menge (z. B. *Eucera* und *Tetralonia*-Arten auf *Rubus*-Blüten). Auch *Bombus* soll nur einzeln und nicht artenreich auftreten, dazu viel an Bohnenblüten sammelnd, also ganz anders wie in den nördlichen Gebieten von Europa und Asien. Von den tiefstehenden Bienen (*Prosopis*, *Colletes*, *Halictus* und *Andrena*) waren nur einige Vertreter ge-

funden worden. Formosa reicht schon in die tropische Zone hinein und weist dementsprechende andere Formen auf. Die hier beschriebenen neuen Formen verteilen sich folgendermaßen: *Bombus* (2), *Eucera* (1), *Tetralonia* (2), *Xylocopa* (2), *Nomia* (1).

Friese, H. und **F. v. Wagner.** Zoologische Studien an Hummeln. Zoologische Jahrbücher, Abteil. f. System., Bd. 29, Hft. 1, p. 1—104, 7 Taf. u. 20 Abb. im Text. — I. Die Hummeln der deutschen Fauna. Das Endresultat der 1904 erschienenen Vorarbeit war: „Die Hummeln bieten ein klassisches Beispiel natürlicher Formgestaltung im Tierreich", indem sie „trotz ihrer relativ festgeschlossenen Formeinheit" „auf vielfach verschlungenen Entwicklungswegen doch wieder die buntesten Verschiedenheiten entfalten". Die Gattung *Bombus* bietet ein ganz besonders günstiges Material für Zwecke descendenz-theoretischer Forschungen. Vorliegende Arbeit ist in gewissem Sinne auch noch eine „Vorarbeit", indessen ist sie doch mehr als das, nämlich: eine descendenztheoretische Monographie und zwar zunächst der deutschen Hummeln. Spezialitäten sind ausgeschlossen. Bei den Hummeln befindet sich sehr vieles, man könnte sagen schlechthin „alles", in einem Wandel, dem mit Bedacht nachzugehen gerade für den Descendenztheoretiker eine ungemein lockende Aufgabe sein muß. Daß die Verfasser die deutschen Hummeln zum Ausgang ihrer Betrachtungen wählten, lag in der außerordentlich günstigen Zusammensetzung unserer Hummelfauna, die fast alle spezifischen Hummelgestalten umfaßt, und zwar von den niedrigststehenden (*B. terrestris* resp. *mastrucatus*) bis zu den höchsten (*B. hortorum*). — Die Arbeit gliedert sich in 4 Abschnitte. Der 1. gibt die allgemeine Orientierung (p. 6—23). Das bisherige, ausschließlich auf das ökologische Moment der Lebensweise aufgebaute System der Apiden ist unhaltbar und unnatürlich. Der enge Zusammenschluß von *Psithyrus*, *Nomada*, *Stelis* und *Coelioxys* zu einer Sektion, die als gleichwertige Einheit neben die sozialen und solitären Apiden gestellt erscheint, stellt das schönste Kunstprodukt dar. *Psithyrus*, *Nomada*, *Stelis* und *Coelioxys* sind unter sich selbst ebenfalls nicht einheitlich. Das Gemeinsame beruht lediglich auf den Konvergenzphänomenen. *Stelis* leitet sich von *Anthidium* her und *Coelioxys* von *Megachile*. Die weitgehende Variationsfähigkeit der *Bombus*-Spp. hat den Autoren schon viele Schwierigkeiten bereitet. Man hat anfangs dem Färbungscharakter von *Bombus* viel Gewicht beigelegt, und Dalla Torre hat im Jahre 1880 (Naturhistoriker, v. 2, p. 40) vornehmlich die ♀♀ nach der Färbung in 7 (8) Gruppen geteilt: *Leuco-*, [*Mega-*], *Pyro-*, *Rhodo-*, *Melano-*, *Kallo-*, *Thoraco-* und *Chromobombus*, eine Einteilung, die nach Schmiedeknecht für die erste Orientierung recht nutzbar sein soll. Diese Einteilung mußte bald fallen gelassen werden, da man immer mehr zur Erkenntnis kam, daß alle einseitige Berücksichtigung der Merkmale trügerisch war. Man gab schließlich resigniert alle diesbezüglichen Versuche auf und be-

schränkte sich auf eine Gruppierung der Formen zu Formenkreisen. Friese und Wagner glauben aber jetzt einen Weg gefunden zu haben, auf dem eine Unterscheidung der verschiedenen Formen angebahnt werden kann. — Die Grundfarbe der jungen Hummel ist einfarbig weißlich bis grauweiß. Bei der Umwandlung in dio definitiven Zustände zeigt sich ein Gesetz der Farbenfolge. Die Grundfarbe wird durch Rotgelb in Rot übergeführt, das dann, falls diese Färbung nicht definitiv bleibt, durch immer dunklere Nuanzierungen in ein ausgesprochenes Schwarz umgeändert wird; das satte Chromgelb hingegen entwickelt sich völlig selbständig. Die Verfasser bezweifeln den von Vogt für *B. soroensis* angegebenen direkten Übergang von Weiß in Schwarz. Wir haben zweierlei Gelb zu unterscheiden: 1. das Gelb, wie wir es bei verschiedenen Formen von *terrestris* finden und das durch das dichte Zusammenstehen zahlreicher gelblich getönter Elemente zustande kommt, und 2. das Gelb, bei dem jedes einzelne Element (Haar) mit dem Totaleindruck übereinstimmt. Das ♀ ist in bezug auf die Färbung die konstantere Geschlechtsform. Die ontogenetische Grundfarbe ist auch phylogenetisch als die älteste Färbungsweise zu betrachten und *variabilis* ist aus mehreren Gründen diejenige Sp., die der Stammform am nächsten kommt. Die Verfasser führen schließlich aus, daß die Farben der Behaarung, die Zeichnung d. h. die Art der Anordnung und Verteilung der Farben über den ganzen Hummelkörper wertvolle Grundlagen zur Prüfung und Aufhellung der verwandtschaftlichen Beziehungen der Hummelformen untereinander darstellen können. Zwar treten diese Merkmale als biologische (ökologische) Anpassungscharaktere für die grundlegende Scheidung in Species gegenüber den morphologischen oder Organisationsmerkmalen in den Hintergrund. Sie geben aber innerhalb der einzelnen Arten das ausschlaggebende Kriterium die Aufstellung jener Richtungslinien, deren Ermittlung sich die beiden Autoren zur Aufgabe gemacht haben. Ob sich die dargelegten Gesichtspunkte in praxi anwenden lassen, soll die Zukunft lehren. Der vorläufig tastende Versuch mußte eben gemacht werden. — II. Die Arten der deutschen Hummelfauna (p. 23—45). Die Verf. erkennen folg. 15 *Bombus*-Arten an: *B. mastrucatus* Gerst., *B. terrestris* Linné, *B. soroensis* Fabr., *B. pratorum* Linné, *B. derhamellus* Kirby, *B. lapidarius* Linné, *B. confusus* Schenk, *B. muscorum* Fabr., *B. agrorum* Fabr., *B. hypnorum* Linné, *B. silvarum* Linné, *B. variabilis* Schmiedekn., *B. pomorum* Panzer, *B. subterraneus* Linné und *B. hortorum* Linné. Hieran schließt sich nun eine ausführliche, der Kürze halber paradigmatisch gehaltene Beschreibung dieser Spp. (Kopfbildung, Kopulationsapparat [mit Abbild.], Färbung, Größe, Erscheinungszeit, Pflanzenbesuch, Nestbau, Verbreitung, Schmarotzer). Über die Färbung geben uns die schematisch gehaltenen, aber sehr instruktiven farbigen Tafeln die nötige Aufklärung. III. Die Varietäten der deutschen Hummel-Arten (p. 45—62). Eine Zusammenstellung

aller bis jetzt bekannt gewordenen Varianten unserer 15 Hummelarten. Es werden nur die Merkmale angegeben, in welcher die Variante vom Typus abweicht. Angabe des Verbreitungsgebietes und der Häufigkeit des Vorkommens sind dabei unerläßlich. Die Formen sind ohne Rücksicht auf die systematische Dignität einfach nebeneinander gestellt, womit nicht gesagt sein soll, daß es sich um durchweg gleichwertige Bildungen handelt. Es befinden sich zahlreiche neue Varietäten darunter [cf. den systematischen Teil]. IV. Theoretische Betrachtungen und Ergebnisse (p. 62—86). Diese handeln 1. von der Variationsbreite, 2. von der Art der Färbungsvariation, 3. von den Konvergenzerscheinungen, 4. von den Parallelformen und den spezifischen Formenreihen und schließlich 5. von den Verwandtschaftsbeziehungen der deutschen Hummelarten. Der Stammbaum, der p. 84 gegeben wird, leitet sich aus der Solitärbiene *Anthophora* her. Aus dieser gemeinsamen Wurzel entstanden direkt *B. mastrucatus* und *B. terrestris*, während der 3. und größte Zweig die übrigen Formen liefert. Er gabelt sich in zwei Seitenäste, dessen einer in *hypnorum* endet und aus dem sich die Formen *silv.*, *musc.* einerseits, *derham.*, *variab.* und *agrorum* anderseits ableiten. Der zweite erreicht in *hortorum* seinen höchsten Punkt, gibt einerseits den Formen *confusus* und *subterraneus*, andererseits den *soroensis*, *pratorum*, *lapidarius*, *pomorum* den Ursprung. Wichtige Angaben bringt der Anhang (p. 86—93). Er enthält I. eine Bestimmungstabelle zur Unterscheidung von *Bombus* und der diesem Formenkreis zunächst stehenden Gattungen *Apis*, *Melipona* (*Trigona*), *Anthophora* und *Psithyrus* A. ♀, B. ♂ (p. 86—89); II. eine Tabelle der die beiden Gattungen *Bombus* und *Psithyrus* unterscheidenden Merkmale (♀, ♂) (p. 88); III. eine Bestimmungstabelle für die 15 deutschen *Bombus*-Arten ♀ (p. 88—89); IV. eine Tabelle der Erscheinungszeiten (p. 90); V. eine tabellarische Übersicht nach der Größe (nur ♀ ♀) (p. 91). VI. eine Gittertabelle der Varietäten der 15 deutschen *Bombus*-Spp. (p. 92—93), — Index (p. 94—97), Literaturverzeichnis (19 Publik.) (p. 98—99) und Erklärung der Abbild. auf den Taf. I—VII (p. 100—104). Sie repräsentieren eine schematische Darstellung sämtlicher Varietäten. Im Texte finden wir Abbildungen der Kopulationsorgane, sowie die Flügel von *Anthoph. acerv.* L. Fig. R, *B. hortorum* Fig. S und *Psith. barbutellus* Fig. T.

Parallelformen bei *Bombus*:

B. pratorum		Maß der Übereinstimmung
A. Weißafterige Reihe		
var. jonellus } *var. martes* }	= *var. laetus*	annähernd
var. flavicolor	= *var. tricolor*	weitgehend
B. Rotafterige Reihe		
var. styriacus	= *var. proteus*	sehr weitgehend
Typus	= *var. bipustulatus*	weitgehend

var. dorsatus	= *var. varior*	weitgehend
var. donovanellus	= *var. cinctiventris*	weitgehend
var. burellanus	= *var. alfkeni*	sehr weitgehend

C. Schwarzafterige Reihe

var. oceanicus	= *var. sepulcralis*	annähernd

Spezifische Formenreihen bei *B. soroënsis* Friese & Wagner p. 77 (Schulbeispiel):

weißafterig	rotafterig	schwarzafterig
var. bipunctatus	*var. bipustulatus*	
var. varus	*var. varior*	*var. bivittatus* ♂
var. laetus	*var. cinctiventris*	*var. magnificus* ♂
var. tricolor	*var. alfkeni*	*var. dives* ♂
[Type, abgesehen vom gelblichen Tone des Collare].	*var. proteus*	*var. sepulcralis* (abgesehen von den beiderseitigen gelben Flecken des Collare].

Im theoretischen Abschnitte kommt es den Verf. hauptsächlich darauf an, zu zeigen, daß Färbung (und Zeichnung) von verschiedenen Gesichtspunkten aus betrachtet, eine Quelle von Einsicht erschließen, die wertvolle Grundlagen liefert, um in die anscheinend unentwirrbare Formenmannigfaltigkeit der Hummelwelt tiefer einzudringen. — Die Gittertabelle dient dazu, um auf Grund der Färbung des Aftersegments „Afterigkeit" in Verbindung mit dem gleichzeitigen Auftreten und Fehlen des Gelb auf Sgm. 1—6 einen Einblick in die verschiedenen Varietäten der 15 deutschen *Bombus*-Spp. zu gewinnen. p. 92—93. — Ref. von K. W. von Dalla Torre, Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 435—438.

Frohawk, F. W. Completion of the life history of *Lycaena arion*. The Entomologist, 1906, p. 145—147. — Verhältnis zu den Ameisen.

Gadeceau, Emile. Les plantes myrmecophiles. La Nature, T. 36, 1907, p. 295—298, 5 Figg.

Gadeau de Kerville. Indication du poids d'insectes appartenant à 70 espèces de différents ordres. Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 130—134. — Auch *Hymenoptera* (p. 133), und zwar in mg: *Pteronus ribesii* Scop. durchsch. von 3 Indiv. je 22 mg, *Monophadnus Spinolae* Kl. 1 ♀ 22 mg, *Halictus xanthopus* Kirby 1 ♀ 51 mg, *Xylocopa violacea* L. Durchschnittzahl von 2 ♂ ♂ 371 mg, *Bombus lapidarius* L. 1 ♀ 108 mg, *Bombus terrestris* Durchschnittszahl von 3 ♀ 216 mg und *Apis mellifica* Durchschnittszahl von 2 ♀ 77 mg. — Verf. kommt zu dem Schlusse: Sehr kleine Insekten wiegen durchschnittlich $^1/_{10}$ mg, kleine 1 mg, ziemlich kleine 1 cg, mittlere 1 decig, große 1 g und sehr große 1 dekag.

Gahan, A. B. (1). Four new species of *Hymenoptera, Chalcidiodea, Encyrtidae*. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 205—207. — *Eupelmus brevicauda* n. sp., *Eup. momphae* n. sp., *Homalotylus albitarsus* n. sp., *Cheiloneurus lineascapus* n. sp.

— (2). Some synonymy and other notes on *Aphidiinae* Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, 1910, p. 179—189.

Gander, Martin. Ameisen und Ameisenseele. Benzigers Naturw. Bibliothek, Köln 1908 (41 + 170) pp., 32 Textfigg. Preis geb. M. 1,50. — Behandelt in 8 Kapiteln den Körper der Ameise, die Heranbildung des Staates, das Ameisennest, die Ameisengäste, die Nahrung der Ameisen, die Kriegszüge der Ameisen, die Ameisen als Verbreiter und Beschützer der Pflanzen und die Ameisenseele. Letztere wird ganz im Sinne Wasmanns aufgefaßt.

Garrett, A. O. Honey ants in Utah. Science, New York N. Y., ser. 32, 1910, p. 342—343.

Gehrs, Clemens (1). Die Männchen von *Neoryma stygium* D. T., *Hemiteles pulchellus* Grav., *Lissonota atropos* Schmiedkn. *(Hym.)*. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 370. — Beschreibung dieser 3 Formen.

— (2). Dritter Beitrag zur Erforschung der Tierwelt des Hannoverlandes (*Apidae*). Jahresber. naturhist. Ges. Hannover, (1907—08—08—09), 1910, Abt. D, p. 11—40.

Germain, Philibert. Las colecciones de Insectos. Colectores y colleccionistas. Bol. Mus. nac. Santiago, ser 2 vol. 1, p. 155—158.

Gerstung, F. Der Bien und seine Zucht. 4. verm. und verb. Aufl., Berlin (F. Pfennigstorff) 1910, (VIII + 494), p. 230. Textabb., zahlr. Ansichten von Bienenständen und 32 Kunstdrucktafeln. 20 cm, geb. M. 5,50. — Vorwort zur 4. Aufl. und Inhaltsverzeichnis (p. V—VIII). I. Bedeutung der Bienenzucht (p. 1—14) § 1. wirtschaftliche, § 2 wissenschaftliche, ideale und soziale. II. Voraussetzungen für eine erfolgreiche Bienenzucht (p. 14—47), § 3. Äußere Lebensbedingungen für den Bien, § 4. Voraussetzungen auf seiten des Imkers für eine erfolgreiche Bienenzucht. III. Der Bien. (p. 47—191): § 5. Die organische Auffassung des Biens; § 6. Die Anatomie der einzelnen entwickelten Glieder des Biens; § 7. Anatomie der sich entwickelnden Bienglieder; § 8. Nährstoffe des Biens; § 9. Die Wärmeökonomie im Bien; § 10. Das Zellenwerk und die Einzelzelle; § 11. Benutzung des Zellenwerks durch den Bien; § 12. Das Grundgesetz der Brutnestentwicklung; § 13. Beeinflussungen und Abwandlungen des „Grundgesetzes"; § 14. Die Anordnung der Volksglieder im Bien; § 15. Der Futtersaft als Träger und Gradmesser des Trieblebens der Einzelbiene und des Biens; § 16. Die Bienenrassen. — IV. Der Bienenstock und der Bienenstand (p. 191—313): § 17—§ 25 behandeln die Bienenwohnungen, Bienenstände und Bienengeräte. — V. Die Bienenpflege (p. 313—476): § 26—41 behandeln das Bienenleben im Laufe des Jahres, Zucht, Schwärmen, Vereinigen, Füttern, Herbstmusterung, Durchwintern; Versand, Wandern; § 43 behandelt die Krankheiten des Biens und seiner Glieder. Im Schlußwort p. 476 teilt G. mit, daß er auf die Behandlung der Geschichte der Bienenzucht, des Bienenrechts, der Verwendung von Honig und

Wachs verzichtet habe, da sie streng genommen nicht in das Gebiet der Bienenzucht hinein gehören. Ein Stoffverteilungsplan (p. 477—478) und ein alphabetisches Verzeichnis der Tafeln und Textabbildungen (p. 479—481), sowie ein Sachregister (p. 482—494) schließen dieses schöne Werk. — Der anatomische Teil bringt verschiedene anatomische Abbildungen [nach Bresslau, Brünnich, Dreyling etc.]: Chylusmagen [Mund in Ruhe und ausgestülpt; Lippenorgan; anatomische Struktur], Tracheen etc. etc. — Im biologischen Teile werden Schemata des Legeganges durch ein siebenwabiges Nest innerhalb einer Brutperiode von 21 Tg., Brutstand, Stand der Larven, Eier etc. gegeben. Das Grundgesetz von Gerstung findet bekanntlich in den Reihen der Anhänger Dzierzons keine günstige Aufnahme und hat zu mannigfachen Kontroversen Anlaß gegeben.

Girault, A. A. Synonymic and descriptive notes on the Chalcidoid family *Mymaridae*. Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, 1910, p. 233—259.

Girault, A. A. und **Sanders, George Ethelbert (1).** The Chalcidoid parasites of the common house or typhoid fly (*Musca domestica* Linn.) and its allies. Psyche, Boston, vol. 17, 1910, p. 9—28.

— **(2).** The Chalcidoid parasites of the common house or typhoid fly (*Musca domestica* Linné) and its allies. II. Reconstruction of the genus *Pachycrepoideus* Ashmead of the family *Pteromalidae*, with description of *P. dubius* Ashmead, sp. nov., its type species. t. c. p. 108—117.

— **(3).** The Chalcidoid parasites of the common house or typhoid fly (*Musca domestica* Linn.) and its allies. III. Description of a new North American genus and species of the family *Pteromalidae* from Illinois, parasitic on *Musca domestica* Linn., with biological notes. t. c. p. 145—160.

Golubev, N. О пчелахъ и красномъ клеверѣ. [Über die Bienen und den roten Klee.] Pčelov. žizni Viatka, vol. 5, 1910, p. 237—239. [Russisch.]

Gorbačev, K. A. Горбачевъ, К. А. Таблицы длины язычекъ пчелъ. [Tabellen für die Längen der Bienenzungen.] Pčelov. žizni Viatka, vol. 5, 1910, p. 275 [Russisch].

Graenicher, J. Wisconsin bees—new and little known species. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 101—104, 157—160.

Greve, C. Hummeln in einem Nistkasten. Zool. Beobachter (Frankfurt a. M.), Jhg. 51, 1910, p. 203—205.

Grimshaw, Percy H. The insect fauna of grouse moors. Ann. Scott. Nat. Hist. Edinburgh, 1910, p. 149—162.

Habermehl, H. (1). Berichtigung. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, Hft. 1, p. 38. — Eine nochmalige Prüfung der vom Verf. in der D. E. Z., 1909, Hft. V, p. 636—638, sub No. 21 und 22 als neu beschriebenen Ichneumoniden hat ergeben: 21. *Exolytus areolaris* ♀ Habermehl = *Atractodes gravidus* Grav. ♀ u. *Exolytus*

longicornis ♂ = *Callidiotes luridator* Grav ♂. Beide Neubeschreibungen sind also zu streichen.

— (2). Eine neue Schlupfwespe vom Niederrhein. *(Hym.) Homotropus Ulbrichti* n. sp. ♀. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 690—691.

— (3). *Microcryptus* (*Stiboscopus*) *Gravenhorsti* n. sp. ♀. (Hym.) t. c. p. 691—692.

Hagmann, Gottfr. Beobachtungen über einen myrmecophilen Schmetterling am Amazonenstrom. Biol. Centralbl., Bd. 27, 1907, p. 337—341, 1 Taf. und 2 Figg. — Verf. schildert die Biologie eines höchst seltsamen Ameisengastes vom Amazonas, nämlich von *Pachypodistes goeldii* (Lep.), der seine Entwicklung in dem Kartonnest von *Dolichoderus gibboso-analis* durchmacht. Die Entwicklung zeigt mehrere Eigentümlichkeiten, die als Anpassungserscheinungen an das Leben der Larven gedeutet werden können. Die Raupen verfertigen flachmuschelähnliche Gehäuse aus Holzmasse. Die Ränder der Schalen sind wie bei der Nußschale scharf abgesetzt und vorspringend und passen gut aufeinander. An der einen Polseite ist der Rand schwächer und dünner; hier bleibt das Gehäuse offen und die Raupe in Verbindung mit der Außenwelt. Hier steckt die Larve den Kopf heraus und frißt von der Papiermasse. Bei größerer Zunahme der Raupe baut dieselbe von innen an, wodurch konzentrische Ringe an dem Gehäuse entstehen. Ausgewachsen hat das Gehäuse eine Länge von 42—45 mm und eine Breite von 20—22 mm. Es handelt sich offenbar um eine Schutzvorrichtung gegen die Angriffe der mordlustigen Ameisen. Eine weitere Schutzvorrichtung besteht darin, daß der eben ausgeschlüpfte Schmetterling selbst an Extremitäten und Flügeln mit einem dichten, ca. 3 mm langen Haarpelz besetzt ist, der bei der leisesten Berührung abfällt und wohl dazu dient, den Schmetterling unversehrt aus dem Ameisennest herauszubefördern. Beim Angriff behalten die Ameisen nur die Haarbüschel in den Kiefern.

Hamm, A. H. *Nomada argentata* H.-Sch., near Oxford. Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46), p. 263. — Selten, die bisher bekannten Fundorte Arundel, West Clandon, Surrey und Woking liegen weit davon entfernt von dem neuen Fundort Tubney, Berks bei Oxford.

† **Handlirsch, Anton.** (1). Fossile Wespennester. Bericht. Senckenb. Ges., Frankfurt a. M., Bd. 41, 1910, p. 265—266.

† — (2). Die Ahnen unserer Insekten. Umschau. Frankfurt a. M., Bd. 13, 1909, p. 588—591.

† — (3). Einige interessante Kapitel der Paläo-Entomologie. Verhdlgn. zool.-bot. Gesellsch. Wien, Bd. 60, p. (160)—(183). — Die großen Hymenopteren-Arten sind durchweg auf die warmen Länder beschränkt: *Apidae* (*Bombus* nicht, aber *Xylocopa*), *Sphegidae*, *Pompilidae*, *Scoliidae*, *Vespidae* und *Formicidae*.

Haupt, H. Zur Kenntnis der Bienen und Wespen. Zeitschr. f. Naturw., Leipzig, Bd. 81, 1909, p. 200—204.

Hesse, Richard. Der Tierkörper als selbständiger Organismus. Bd. 1. Tierbau und Tierleben in ihrem Zusammenhang betrachtet, Richard Hesse und Franz Doflein. Verlag von B. G. Teubner, Leipzig u. Berlin, 1910, (XVII + 789) pp., 480 Abb., 15 Tafeln, 28 cm, geb. M. 20,—. — Verfasser bemüht sich, die Morphologie mit der Biologie zusammen zu behandeln und die Wechselwirkung beider zu einander zu schildern und zu erklären. Die Einleitung handelt vom Wesen des Lebens, seinen Kennzeichen, Bedingungen und Grenzen, der Einteilung der Lebewesen, von der Unterscheidung der Arten, der Abstammungslehre etc. Das 1. Buch beschäftigt sich mit der Statik und Mechanik des Tierkörpers (Flug etc.), das 2. mit dem Stoffwechsel und seine Organe (vergleichende Anatomie der Mundwerkzeuge, Bau der Tracheen, Atmung). Im 3. Buche werden wir bekannt gemacht mit der Fortpflanzung und Vererbung (Entwicklung der verschiedenen Formen, Zwitterbildung, Parthenogenese) und im 4. mit dem Nervensystem und den Sinneorganen. Die Schlußbetrachtungen ergehen sich in Betrachtungen über die Arbeitsteilung im Tierkörper, die Vereinigung der Teile zum Ganzen und die Anpassung der Teile.

Hetschko, Alfred (1). Der Ameisenbesuch bei *Centaurea montana* L. Wien. entom. Zeitg., 1907, p. 329—332. — Ludwig gibt an, dass in Österreich und Ungarn *Centaurea montana* keinen Nektar ausscheide und daher auch von Ameisen nicht besucht werde. Verf. beobachtete jedoch beides in der Umgebung von Teschen, Österreich-Schlesien.

— (2). Über den Insektenbesuch bei einigen *Vicia*-Arten mit extrafloraten Nektarien. op. cit. 1908, p. 299—305. — Verf. untersuchte 3 *Vicia*-Arten (*sativa*, *faba* und *sepium*) auf ihren Insektenbesuch. Die auffallenden Blüten wurden meist nicht beachtet. *V. sepium* wurde nur von Ameisen besucht (*Lasius*, *Myrmica* und *Formica*). Über den Zweck der extrafloralen Nektarien wurden Versuche angestellt, doch hält Verf. die Organe nicht geradezu für schädlich, wie M. Nieuwenhuis v. Üxküll annimmt. Schon die jungen Pflanzen besitzen Nektarien, die eifrig von Ameisen aufgesucht werden. Keiner dieser Nektarienbesucher ist schädlich und frißt Nektarien oder Blätter und Knospen.

Hewitt, C. Gordon. The Large Larch Saw-fly (*Nematus erichsoni*). Journ. of the Board of Agriculture, vol. XV, No. 9, 1908, 12 pp., 1 pl. — Beschreibung des bisher unbekannten Männchens. Auftreten, Schaden, Verbreitung im Seengebiet mit Karte. Feinde: *Microtus agrestris* [eine Feldmaus], diverse Vögel. Parasiten: *Mesolejus aulicus* Grav. und eine Dipterenlarve. Bekämpfungsmittel und Präventivmaßregeln. Die Tafel bringt den genannten *Microtus*, die Kokons, abgestorbene Lärchenzweige und *Mesolejus*.

von Heyden, L. Beiträge zur Kenntnis der Hymenopteren-Fauna der weiteren Umgegend von Frankfurt a. M. Ber. Senkenberg. naturf. Gesellsch., Frankfurt a. M. f. 1881/82, p. 243—255; f. 1882/83, p. 238—254 (II); f. 1884, p. 103—125 (III u. IV); f. 1887, p. 65—87 (V—VII); f. 1894, p. 169—194 (VIII u. IX); f. 1905, p. 75—87 (X, XI, XII); f. 1906, p. 53—63 (XIII u. XIV). — Bringt darin wichtige Beiträge zur mitteleuropäischen Fauna. Das Material, das mit genauen Fundorten versehen ist und zu dem zahlreiche kritische und biologische Notizen gegeben werden, ist fast durchweg von Spezialisten bestimmt. Die einzelnen Abschnitte bringen folgende Gruppen: I. *Chrysidae* 28 Spp.; II. *Braconidae* 213 Spp.; III. *Chalcididae*: 40 + 29 + 2 Spp.; IV. *Aculeata*: 115 Spp., die sich auf die einzelnen Familien folgendermaßen verteilen: *Mutillidae* 5, *Scoliadae* 5, *Sapygidae* 3, *Pompilidae* 22 einschl. (*Trigonalys*), *Ampulicidae* 1, *Dolicheridae* 14, *Sphegidae* 6, *Larridae* 5, *Mellinidae* 2, *Bembicidae* 2, *Nyssonidae* 6, *Cerceridae* 7, *Oxybelidae* 2, *Pemphredonidae* 17, *Trypoxylidae* 2 und *Crabronidae* 29. — V. *Tenthredinidae*; VI. *Cephidae*; VII. *Siricidae*, insgesamt 278 Spp.; VIII. *Chalcididae* 223 Spp.; IX. *Proctotrupidae* 100 Spp.; dazu noch Nachträge zu den *Braconidae* 27 weitere Spp.; *Diploptera* 31 Spp.; XI. Nachträge zu I, IV, V, weitere noch nicht aufgeführte Spp.; XII. *Formicidae* 31 Spp.; XIII. *Cynipidae*, ohne Inquilinen, 59 Spp.; Nachträge zu *Chalcididae* 9 weitere Spp.

Holdhaus, Karl. Die Siebetechnik zum Aufsammeln der Terricolfauna (nebst Bemerkungen über die Ökologie der im Erdboden lebenden Tierwelt). Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 1—4, 44—57, 9 Textfigg. — Verfasser unterscheidet dabei 1. gesteinsindifferente Arten, 2. petrophile Arten, 3 psammophile Arten und 4. halophile Arten. Einflüsse zum Teil tiefgreifender Art auf die Fauna haben die Bodenbeschaffenheit, die Beschaffenheit des Gesteins, die Art der Humusbildung im Boden, das Klima und die Streichungsrichtung der Gehänge. Tiefe der terricolen Tierformen. Einfluß der Witterung. Tägliche Tiefenwanderungen, speziell der hochalpinen Fauna. Nivikolfauna. Die im Walde lebende Terrikolfauna neigt weniger zu täglichen Tiefenwanderungen, doch gibt es auch hier seltene Spp., die nachts in größerer Menge erbeutet werden können als bei Tage. Über die Phänologie der Terricolfauna liegen noch wenige Erfahrungen vor. Die geographische Verbreitung der Terrikolfauna wurde in interessanter Weise durch die Eiszeit modifiziert. Besprechung der Methode: Das Sieben im Felde (Fig. 1 u. 2): Laub, Moos, wurzeldurchsetzte Erde und feuchter Mulm, die wurzeldurchsetzte Erde unter großen Steinen, Grasbüschel. — Das Auslesen des Gesiebes (Fig. 3): 1. Methode Reitter, 2. Methode Leonhard, 3. Schlauchsack; 4. Käferklavier (Insektophobus, Photeklektor) Fig. 4; 5. Holzschachtel (Fig. 5); 6. Methode Dodero (Fig. 6); 7. der Auslese-apparat von Moczarski (Fig. 7); 8. Methode Berlese (Fig. 8 u. 9). —

Ködermittel: 1. Ködern mit Amylacetat; 2. Eingraben frischer Reisigbündel [30 cm tief], die nach ca. 2 Monaten herausgeholt und ausgeklopft werden; 3. Doderos-Methode.

Höppner, Hans (1). Zur Biologie der *Rubus*-Bewohner. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 93—97, 2 Figg. (XIII, XIV), 133—136, 1 Fig. (XV), 161—167, 6 Figg. (XVI—XXI), 219—224, 3 Figg. (XXII—XXIV). — III. Die Konkurrenz um die Nistplätze. 3. *Trypoxylon figulus* L. und *Prosopis brevicornis* Nyl. Beschreibung eines Mischbaues beider Arten in demselben *Rubus*-Zweig und seine mutmaßliche Entstehung. Die Maskenbienen werden unter den gegebenen Verhältnissen nicht immer in der Lage sein, sich einen Weg ins Freie zu bahnen. Sie kommen um. Die Zucht lehrt, daß auch bei *Prosopis brevicornis* Nyl. Proterandrie stattfindet. 4. *Trypoxylon figulus* L., *Odynerus exilis* H. S. und *Chevrieria unicolor* Pz. Verfasser beschreibt darin einen schon früher erwähnten Bau genauer und schildert dessen Entstehung. In keiner Zelle dieses Baues kam der rechtmäßige Insasse zur vollen Entwicklung. Aus den 4 *Odynerus exilis*-Zellen gingen hervor 3 *Eurytoma nodularis* Boh. ♀ und 1 *Hoplocryptus dubius* ♀; aus der 5. Zelle, von *Trypox. figulus* besetzt, entwickelte sich ein *Hoplocr. dubius* ♂, p. 133 sq. 5. *Trypoxylon figulus* L. und *Crabro* (*Solenius*) *vagus* L., hierzu Fig. XV. Beschreibung eines Mischbaues beider Arten. Als Parasit aus *Crabro vagus* wurde die Chalcidide *Diomorus kollaris* Förster gewonnen. — p. 161—167. 6. *Trypoxylon figulus* L. und *Odynerus laevipes* Sh. Mischbauten, hierzu Figg. XVI und XVII. Es handelt sich bei diesen beiden Bauten nur um Scheinkonkurrenz. In beiden Fällen hat das *Tryp.*- ♀ einen alten verlassenen *Odynerus*-Bau als Nistplatz gewählt. 7. *Odynerus laevipes* Sh. und *Prosopis* (*rinki*?). Von allen *Rubus*-Bewohnern ist *Od. laev.* der stärkste und bleibt bei der Konkurrenz immer Sieger. Beschreibung eines Mischbaues der genannten Arten. Als Parasit der *Prosopis*-Larven tritt hier *Hoplocryptus mesoxanthus* ♂ ♀ auf, der wahrscheinlich 2 *Prosopis*-Larven als Nahrung braucht. *Odynerus* hatte sich über den *Prosopis*-Zellen eine Lehmzelle gebaut, ist aber darauf zu Grunde gegangen. Fig. XVIII. 8. *Odynerus laevipes*, *Prosopis annulata* L., *Odynerus 3-fasciatus* Pz. und *Crabro vagus* L. Es ist dies ein sehr lehrreicher Bau. Fig. XIX. Unten finden wir die verlassenen alten Nestanlagen von *Crabro vagus* und *Odyn. trifasc.* In dem verlassenen Schacht legte *Prosopis annulata* 3 Zellen an; dann wurde die Maskenbiene durch ein *Odyn. laevipes*- ♀ vertrieben, welches dann noch 5 Zellen in dem freien Raume unterbrachte. 9. *Odynerus laevipes* Sh. und *Osmia parvula* Duf. et Perr. Fig. 20. Die *Osmia*-Larven gingen zu Grunde. Ob das *Osmia*- ♀ freiwillig den Bau aufgab? 10. *Odyn.* (*Microdynerus*) *exilis* H. S. und *Osmia parvula* Duf. et Perr. Fig. XXI. Ersterer ist ein seltener *Rubus*-Bewohner. Die untersten 3 Zellen sind *Osmia*-Zellen, die 2 ♀ ♀ lieferten, die oberen 3 Zellen gehören *Odynerus* an, die

oberste Zelle ist leer und entweder eine Scheinzelle oder vom ♀ nicht mehr belegt, da es zu Grunde gegangen sein mag. 11. *Rhopolum clavipes* L. und *Crabro sp.* (*capitosus* Sh. ?). Fig. XXII auf p. 220. Schon Verhoeff hat *Rhopalum clavipes* als *Rubus*-Bewohner nachgewiesen und beschreibt einen Bau mit *Rh. clavipes* und *Psen concolor* Dahlb. Es handelt sich auch im vorliegenden von H. geschilderten Falle um eine Scheinkonkurrenz. Als Parasit von *Crabro* trat hier *Diomorus calcaratus* auf, den Giraud in Frankreich bei einem anderen *Rubus*-Bewohner *Stigmus pendulus* beobachtete. Nachdem *Crabro* zu bauen aufgehört hatte, benutzte von *Rhop. clavipes* ♀ die günstige Nistgelegenheit und legte 7 Zellen in losen Waben an. („Einschlußkokons" Verhoeffs). 12. *Megachile centuncularis* und *Osmia leucomelaena*. Die Zahl der Apiden unter den *Rubus*-Bewohnern ist sehr gering. Nestanlagen von *Megachile* sind sehr selten, da die *Rubus*-Zweige eine genügend dicke Markschicht haben müssen, um eine passende Gelegenheit zur Anlage des Nestes zu bieten. (Fig. XXIII.) *Osmia* hatte 2 Zellen angelegt und war dann vertrieben worden durch *Megachile cent.*, die in dem 12½ cm tiefen Schacht 7 Zellen anlegte. Schilderung des Nestbauens. Fig. XXIV zeigt eine Nestanlage von 4 Zellen der *Megachile centuncularis*, die obersten 3 lieferten ♀ ♀, die untersten ein ♂. Die ♂ ♂ entwickeln sich schneller als die ♀ ♀, es herrscht auch bei dieser Sp. Proderandrie. Die Ursache dieser Erscheinung ist wohl kaum in Verschiedenheit der Nahrung, sondern in der verschiedenen Beeinflussung der Eizelle durch die männliche Samenzelle zu suchen. Die Entwicklung ist eine einjährige, die Larven überwintern als Ruhelarven. Ausführliche Erklärung zu den Figuren (p. 222—224).

— (2). Beiträge zur Biologie niederrheinischer *Rubus*-bewohner. Verhdlgn. naturhist. Ver. Bonn, Bd. 66, (1909) 1910, p. 265—275.

Houlbert, C. Les Insectes (anatomie et physiologie générales). Paris (Doin Encyclopédie scientifique), 1910, 361 pp., 18 cm.

Howard, L. O. (1). Two new Aphelinine parasites of Scale insects. Entom. News Philad., vol. 21, 1910, p. 162—163. — *Perissopterus* n. sp., *Physcus* n. sp.

— (2). On the habit with certain *Chalcidoidea* of feeding at puncture holes made by the ovipositor. Journ. Econ. Entom. Concord N. H., vol. 3, 1910, p. 257—260.

— (3). Address at the dedication of the Entomology and zoology building of the Massachusetts agricultural college. Science New York N. Y., new ser., vol. 32, 1910, p. 769—775.

— (4). Report of the Entomologist for 1910. U. S. Dept. Agric. Washington. 1910

— (5). Some insects injurious to truck crops. Contents and index, 1910. U. States Dept. Agric. Bur. Entom. Washington D. C., Bull. 66, 1910, p. I—X, 99—108.

— (6). On some parasites reared or supposed to have been reared from the eggs of the gipsy moth. U. States Dept. Agric. Bur. Entom. Washington D. C., Techn. Ser., No. 19, Part 1, 1910, p. I—V, 1—12.

Howlett, F. M. On the collection and preservation of insects. Parasitol. Cambridge, vol. 3, 4, 1910, p. 485—489.

von Ihering, Hermann. Die Cecropien und ihre Schutzameisen. Englers Botan. Jahrb., Bd. 39, Hft. 3—5, 1907, p. 666—714, Taf. VI—X. — Eine sehr anregende Arbeit. Die Fritz Müller-Schimpersche Theorie, die eine echte Symbiose zwischen *Cecropia adenopus* und *Azteca mülleri* annimmt, ist hinfällig. Die Gründe sind folgende: 1. Die Blattschneiderameisen (*Atta sexdens* und *ambigua*), die die Cecropien am meisten schädigen sollen, meiden diese Bäume sogar und die wirklichen Schädlinge werden nicht ferngehalten. Nutzen ziehen aus diesem Verhältnis nur die Ameisen, die Wohnung und Nahrung (Müllersche Körperchen) von den Bäumen erhalten. „Die *Cecropia* bedarf zu ihrem Gedeihen der *Azteca*-Ameisen so wenig, wie der Hund der Flöhe". Die Ameisenkolonie geht verloren, wenn der Baum abstirbt, nicht aber ist das Gegenteil der Fall. Die Cecropien sind in der Jugend, wenn sie des Schutzes am bedürftigsten sind, ameisenfrei. Ameisenfreie Cecropien entwickeln sich ebenso vortrefflich wie ameisenhaltige. Es handelt sich hier um keine echte Symbiose, sondern um Parasitismus. Schwierigkeiten, die der Iheringschen Theorie, sich bieten, sind das Vorhandensein der Müllerschen Körperchen und die verdünnten Einbohrstellen (Prostomata), die jedoch möglicherweise nur in der Physiologie der Pflanzen von Bedeutung sind. Zahlreiche Einzelheiten aus der Biologie der *Azteca* finden sich in der Arbeit zerstreut. Das Nest in den älteren Bäumen ist nicht gleichmäßig über den ganzen Stamm (und Äste) verteilt. Es besteht aus einem Central- oder Metropolitennest, das 5 natürliche Kammern des Stammes einnimmt und ca. 2,5 m vom Boden entfernt beginnt. Es besteht aus graubraunem Kokon und enthält im Innern labyrintartige Gänge und Kammern. Von diesem Nest gehen nach oben und unten Gänge in die einzelnen Naturkammern des Baumes. Dort, wo das Zentralnest eingebaut ist, ist der Innenrand des Stammes stark ausgenagt und der Holzkörper stark verdickt. Es entsteht dadurch eine Stammgalle, die größte, die bisher bekannt geworden ist. Über die Entstehung der ersten Anlage und Metamorphose des Nestes kurz folgendes: Nach dem Hochzeitsfluge und dem Abwerfen der Flügel sucht sich das ♀ einen geeigneten *Cecropia*-Stamm von 1—2 m Höhe auf, bohrt sich durch eine verdünnte Stelle der Stammwandung (Prostoma) ein und verstopft das Loch. Es bleibt mehrere Monate in der Kammer eingeschlossen und nährt sich vom Innenparenchym der Kammer und vom Stomatom (kohlartiges Wuchergewebe, das vom ausgenagten Loche ausgeht). Bald schlüpfen Arbeiter aus, die das Stomatom-Gewebe völlig beseitigen, das Eingangs-

loch öffnen, eine Etage höher ziehen, sich dort einbohren und die endgültige Wohnung einrichten. Die ursprüngliche Kolonie wird „Primordialkolonie" genannt. Eine größere Anzahl derselben soll sich nun zusammentun und alle Königinnen bis auf eine beseitigen („Königinnenschlacht"). Dies wäre, falls sich v. Iherings Annahme bestätigen sollte, eine neue, bisher unbekannte Art der Koloniegründung. — Nach Ihering soll ein Dimorphismus zwischen der jüngeren und älteren Arbeitergeneration herrschen. In jungen Bäumen finden wir nur schwarze Formen (*Azteca nigella*), in älteren nur rotbraune Formen (*A. Mülleri typica*). Beide sollen von einer Königin stammen, *A. nigella* also der Primordialarbeiter der *mülleri* sein! Die Ursache dieser Veränderung glaubt Verf. im Nahrungswechsel gefunden zu haben. Das junge ♀ lebt, wie oben erwähnt wurde, von dem Stomatom und Parenchym der Primordialkammer, das alte ♀ von den Müllerschen Körperchen, auf welche jedoch die Ameisen absolut angewiesen sind. Verf. macht auch einige Angaben über das Stomatom, bei dessen Entstehung wohl der Ameisenspeichel eine große Rolle spielt. Es ist ein stark zuckerhaltiges Pflanzengewebe, das sich deshalb als sehr wertvolles Nahrungsmittel für die Ameisen (und jungen ♀ ♀) erweist. Zahlreiche andere Details sind im Original einzusehen.

Iljinskij, V. Психическія явленія изъ жизни пчелъ. [Psychische Erscheinungen im Leben der Bienen.] Pčelovod Viatka, T. 10, 1910, p. 93—96, 127—130.

Jacob, B. (1). Les abeilles à masque. Synopsis du genre *Prosopis*. Rameau Sapin Neuchâtel, T. 39, 1905, p. 6—7, 10—11, 18—19.

— (2). Diptères et Hyménoptères. op. cit., T. 40, 1906, p. 26—27.

Jacobson, E. Hülfsmittel beim Fang und Präparieren von Insekten, besonders in den Tropen. Deutsche entom. Nationalbibl. Berlin, Bd. 1, 1910, p. 84—87, 91—95.

Jacobson, Edw. *Pheidologeton diversus* Jerdon und eine myrmekophile Fliegenart. Tijdschr. v. Entom., 's Gravenhage, T. 53, 1910, p. 328—335.

Jacobson, Edw. u. **Forel, A.** Ameisen aus Java und Krakatau. Beobachtet u. gesammelt von Herrn Edward Jacobson. Notes Leiden Mus. Jentink, vol. XXXI, p. 221—253, mit 3 Figg. — I. Systematischer Teil von **A. Forel** (p. 221—232): Liste der Spp., nebst Bemerk.: *Diacamma* (2), *Odontoponera* (1), *Euponera* (1+1 n. var.), *Odontomachus* (2), *Dorylus* (1 + 1 in Anmerk.), *Aenictus* (1 + 1 n. sp. + 1 n. subsp.), *Cataulacus* (1), *Meranoplus* (1), *Tetramorium* (1), *Monomorium* (3), *Cremastogaster* (2 + 1 n. var.), *Carebara* (1), *Pheidologeton* (1), *Pheidole* (1), *Sima* (5), *Myrmicaria* (2), *Dolichoderus* (1 + 1 n. sp.), *Tapinoma* (1), *Technomyrmex* (1 n. subsp.), *Bothriomyrmex* (1 n. var.), *Plagiolepis* (1), *Prenolepis* (2), *Oecophylla* (1), *Camponotus* (5), *Echinopla* (1), *Polyrhachis* (11 + 1 n. sp. nebst Syn. u. anderen Bemerk.). — II. Biologischer Teil von Herrn Edw. Jacobson, mit Schlußanhang von

A. Forel (p. 233): Bemerk. zu *Camp. maculatus* F. *subsp. irritans* Gm., *Polyrhachis Zophyrus* Sm., *Pol. dives* Em. [neue Beobacht.] Fig. 1. — Über bei *Polyrhachis dives* Sm. schmarotzende *Microlepidoptera* (*Batrachedra myrmecophila* Snellen). *Crematogaster subnuda* Mayr *var. sundaica* Forel, *Meranoplus bicolor* Guér. *subsp. lucidus* Forel, Abb. Nest (schematisiert), *Cremastogaster* Sm., *Camp. reticulatus* Em. *subsp. Bedoti* Em., *Cataulacus hispidus* Sm. und *Polyrhachis pressa* Mayr.

[**Jacobson, G. G.**] Изъ наблюденій надъ образомъ жизни нѣкоторыхъ насѣкомыхъ въ окрестностяхъ Екатеринбурга лѣтомъ 1910 г. [Quelques observations sur la vie des insectes dans les environs de Jekaterinbourg en été 1910]. Rev. russe entom. St. Pétersbg., T. 10, 1910 [1911], p. 273—275.

Janet, Charles (1). Sur la morphologie des membranes basales de l'Insecte. Mém. soc. acad. Beauvais, 1909, p. 2.

— (2). Sur un Nematode qui se développe dans la tête de *Formica fusca*. t. c. p. 2.

— (3). Sur la parthénogènese arrhénotique de la Fourmi ouvrière. t. c. p. 8.

— (4). Organes sensitifs de la mandibule de l'Abeille (Apis *mellifera* L. ♀). Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 151, 1910, p. 618—621.

— (5). Note sur la phylogenèse de l'Insecte. Rennes 1909, 15 pp. avec fig. 24 cm.

Jussel, Rudolf. Beiträge zur vorarlberg'schen (österreichischen) Fauna. In der Festschrift zum 50jährigen Bestande, zugleich 44. Jahresbericht über das Jahr 1906 des Vorarlberger Landesmuseums. Bregenz 1907, p. 69—73. — Von Hymenopteren interessieren uns hieraus *Euthycryptus* n. g. mit *scrobulifer* n. sp., ferner interessante Bemerkungen [über Fundorte etc.] einer Reihe von Arten: *Pimpla* (1), *Pyramidophorus* (1), *Ichneumon* (1), *Glypta* (1), *Lissonota* (1), *Meteorus* (1) und *Anisocyrtus* (1).

Karawajew, W. (1). Nachtrag zu meinen Ameisen aus Transcaspien und Turkestan [cf. 1909]. Rev. Russe. d'Entom., T. 9 (1909), No. 3, p. 268—272. — Zählt 15 Arten und Formen auf, darunter neu *Myrmecocystus albicans* subsp. *cinnamomeus* n.

— (2). Ameisen aus Transkaspien und Turkestan. Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, 1909 [1910], p. 1—72.

Kelly, E. O. G. Studies of the development of *Eupelmus allynii* French and *Stictonotus isosomatus* Riley. Journ. Econ. Entom. Concord N. H., vol. 3, 1910, p. 202—204.

von Kennel, J. Über das Orientierungsvermögen der Ameisen. Deutsches Echo in Rußland, 1. Jahrg., 1907, Hft. 1 u. 2.

Kepner, William A. Nutrition of the ovum of *Scolia dubia*. Journ. Morph. Philad. Pa., vol. 20, 1909, p. 125—141, pls. I u. II. — Bringt auch die einschlägige Bibliographie.

Kerr, J. Graham. Remarks upon the Zoological Collection of the University of Glasgow. Darin: List of species of Insects

described by J. C. Fabricius from specimens in Dr. Hunter's collection. Glasgow, Natural, vol. 2, 1910, p. 97—111.

Kieffer, J. J. (1). Beschreibung neuer südamerikanischer im Zoologischen Museum zu Berlin aufbewahrter Diapriiden. Entom. Rundschau, Stuttgart, Bd. 27, 1910, p. 39—40, 46—48, 54—56.

— (2). Fam. *Belytidae*. Gen. Insect. Wytsman, Fasc. 107, 1910, p. 1—47, 3 pls. — Geschichtliches (p. 1—2), Allgemeine Charaktere; Lebensweise. Sie leben im Larvenstadium auf Kosten der *Diptera*. *Aclista lasiorum* scheint myrmekophil zu sein, da sie in einem Neste von *Lasius bruneus* gefunden wurde. Übersicht über die 40 Gatt. (p. 3—7). Beschreib. der Gatt. u. Aufzählung der Spp. (p. 7—40). Index (p. 41—45). Erklärung (p. 46—47). Fig. 2, 5, 8 der Taf. 3 sind farbig.

— (3). Beitrag zur Kenntnis der *Baeinae*. Entom. Medd., Köbenhavn, vol. 3, 1910, p. 404—406.

— (4). Beschreibung einer neuen Gallwespe der Korkeiche. Naturw. Zeitschr. f. Landwirtsch., Stuttgart, Bd. 7, 1909, p. 390—391.

— (5). Beschreibung neuer in Blattläusen schmarotzender Cynipiden. t. c. p. 479—482.

— (6). Description de nouveaux Béthylides. Ann. Soc. Entom. France T. 79, 1910, p. 31—56.

— (7). Description de nouveaux *Evaniidae* d'Amérique. t. c. p. 57—81.

— (8). Description d'un nouveau Baeine. Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 223. — *Ceratobaeus lucifugax* n. sp. aus der Umgegend von Triest.

— (9). Diagnoses de nouveaux genres et de nouvelles espèces de Scelionides des îles Séchelles. t. c. p. 292—294. — *Paranteris* n. g. (6 n. spp.), *Lamproteleia* n. g. (2 n. spp.), *Neuroteleia* n. g. (2 n. spp.), *Enneascelio* (1 n. sp.), *Oreiscelio* n. g. (1 n. sp.), *Psiloteleia* (1 n. sp.), *Hadronotus* (2 n. spp.), *Macroteleia* (3 n. spp.), *Baryconus* (1 n. sp.), *Paratrimorus* (1 n. sp.), *Acolus* (2 n. spp.), *Acoloides* (1 n. sp.), *Odontacolus* n. g. (1 n. sp.), *Ceratobaeus* (1 n. sp.), *Parabaeus* n. g. (1 n. sp.), *Baeus* (1 n. sp.) und *Telenomus* (3 n. spp.).

— (10). Descriptions de trois nouveaux Scelionides. t. c. p. 310—311. — *Ceratoteleia lugens* n. sp., *C. mediterranea* n. sp. und *Sparasion formosum* n. sp.

— (11). Diagnoses de nouveaux genres *d'Aulacinae* [Hym.]. Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 350. — Neue Gattungen: *Parafoenus*, *Neuraulacinus*, *Disaulacinus*, *Tetraulacinus*, *Micraulacinus* und *Psilaulacus*.

— (12). Description des nouveaux Hyménoptères. Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, 1910, p. 105—117.

— (13). Nouveaux Cynipides exotiques. t. c. p. 329—342.

— (14). Description de nouveaux Scelionides d'Angleterre. t. c. p. 343—345.

— (15). Beschreibung einer neuen Evaniide. Siehe **Strand**, Hymenopterenfauna von Paraguay. VI.

— (16). *Serphidae*, *Cynipidae*, *Chalcidtdae*, *Evaniidae* und *Stephanidae* aus Äquatorialafrika. [In: Wiss. Ergebnisse d. D. Zentral-Afrika-Exped., 1907—1908, Bd. 3, Lfg. 2]. Leipzig, Klinkhardt u. Biermann, 1910, p. 1—29. Sep. M. 0,90.

— (17). Serphiden und Cynipiden von Madagaskar. [In: Reise in Ostafrika v. A. Voeltzkow, Bd. 2.] Stuttgart (E. Schweizerbart) 1910, p. 529—534.

— (18). Siehe **von Dalla Torre.**

— (19). Über einige neue Gallen und Gallenerzeuger aus Chile. Centralbl. f. Bakt., Jena, Abt. 2, Bd. 23, 1909, p. 119—126.

— (20). Siehe **Strand** (3). — Beschreibt: *Acoretus* (2), *Acropiesta* (1), *Belyta* (2), *Cinetus* (1), *Oxylabis* (1), *Pantoclis* (1).

— (21). Descriptions de nouveaux microhyménoptères du Brésil. Ann. Soc. Entom. Paris, T. 78, 1909 [1910], p. 287—348.

Kieffer, J. J. und **Jörgensen, P.** (1). Addenda et Corrigenda zu Brues, Gen. Ins. Wytsm. *Scelion.*, Fasc. 80 B, 1910. — Siehe im system. Teil.

— (2). Gallen und Gallentiere. op. cit. Bd. 27, 1910, p. 362—442.

Klapálek, Fr. Die Hummeln Böhmens. Archiv f. die naturwiss. Landesdurchforschung von Böhmen, Bd. 12, No. 3, 1905, p. 60. — Kurze Angaben der Artmerkmale: Übersicht über die Gatt. *Bombus* u. *Psithyrus* und ihrer böhmischen Spp. Angaben über die Verbreitung. Aufgezählt werden 18 *Bombus*-Spp. und 6 *Psithyrus*-Spp. Abbildung der Kopulationsorgane einiger Spp.

Klaptocz, Adalbert. Ergebnisse meiner Reise nach Nord-Albanien im Sommer 1909. Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 395—400. — Beschreibung der Fundorte. Liste der gesammelten Hymenopteren (p. 400), bestimmt von F. Maidl nach Schmiedeknecht, Hym. Mitteleuropas; Schmiedeknecht, Opuscula Ichneum.; Schmiedeknecht, das Studium der Braconiden. Die Liste bringt *Apidae* (7), *Vespidae* (3), *Scoliidae* (3), *Mutillidae* (1), *Braconidae* (1), *Ichneumonidae* subf. *Ophioninae* (1).

Kleine, Richard (1). Zwei merkwürdige Nestanlagen von *Trypoxylon figulus* L. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 24—25. — Eins am 9. Mai, Bitterfeld, Gaitzsche Oberförsterei Zöckeritz. In der Kiefernstange einer Eichkampumzäunung hatte *Trypoxylon* im Muttergange von *Myelophilus piniperda* L. sein Nest gebaut. — II. 16. Mai, Halle a. S., Dalauer [recte Dölauer Ref.] Heide, Oberförsterei Schkauditz [recte Schkeuditz Ref.]. In einem 100jährigen Eichenstamm. Eingang und Ausgang erfolgte durch das Schlupfloch des Käfers, merkwürdigerweise nicht durch den in die Wiege einmündenden Kotgang.

— (2). Biologische Beobachtungen an *Dendrosoter protuberans* Nees. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 289—292, 346—349, 2 Abb. — I. Bei *Callidium variabile* L.

Beobachtungen bei Halle (Dölauer Heide, Bergholz des Petersberges), Goitsche bei Bitterfeld, Auenwälder bei Schkeuditz. Bis Ende April lassen sich die Fraßstücke mit den Parasitenlagern noch eintragen. Anfang Mai beginnt das Schlüpfen. Ob *D. protuberans* als Ekto- oder Entoparasit lebt, konnte Verf. noch nicht feststellen. Es ist auffallend, daß bei *Callidium* ein so starker und geselliger Befall stattfindet. Die Hauptbefallzeit geschieht im zweiten Jahre, selten im ersten Jahre. — Die Infektion geschieht in der Weise, daß die Wespe den Zugang bis dicht an den Kotgang heranfrißt und dann mit Hilfe des Legebohrers die Eier in die Nähe des Wirts bringt. Nicht immer trifft die Wespe den richtigen Fleck und macht zuweilen mehrfache Versuche, bis ihr Vorhaben Erfolg hat. Der Bohrgang zeigt stets eine konstante Krümmung und geht niemals in den Splint hinein. Die Schmarotzerlarve ist sicher in der Lage, an die Wirtslarve heranzukriechen, doch dürfen die Ortsunterschiede nicht groß sein. Die Zahl der Parasiten an einem Wirt schwankt zwischen 4—9, in der Regel sind es 6—7. Von der Wirtslarve bleiben nur wenige Reste übrig, die niemals unter oder zwischen den Parasitenpuppen, sondern stets vor denselben liegen, was sehr für die Annahme einer ektoparasitischen Lebensweise spricht. Die Wirtslarve geht an Erschöpfung zu Grunde. Beim Ausschlüpfen durchbohren die Parasiten die Borke. In ähnlicher Weise erhalten sich auch manche *Spathius*-Arten, sofern sie bei *Callidium* parasitieren. An Sekundärparasiten beobachtete Verf. mehrfach *Eurytoma sp.* — p. 346 sq. II. Bei *Myelophilus piniperda* L. Hier gestaltet sich das biologische Bild wesentlich anders. Die Infizierung findet nicht durch die Borke statt; denn die Wespe hat infolge der sauberen Brutgänge leichten Zugang. Die Schmarotzerlarven sind leicht imstande, das zarte Bohrmehl zu durchdringen, das sie von der Wirtslarve trennt. Im Gegensatze zu dem Verhalten bei *Callidium piniperda* findet sich an jedem Wirtstier nur 1 Schmarotzer. Der Parasit bohrt sich auf geradem Wege nach außen. — II. Bei *Myelophilus minor* Hrtg. (p. 349). Der Befall ist hier selten und gering. Er findet normal in der Region der Spiegelrinde statt, und die Verhältnisse sind, von einzelnen Eigentümlichkeiten abgesehen, ähnlich wie bei *M.*

— (3). Kleine Mitteilungen aus meinem Vivarium. Soc. entom., vol. 24, 1910, p. 161—163, 169—174. — Darinnen auch Mitteilungen über Parasiten.

Kneissl, Ludwig (1). *Urobovella Wasmanni*, eine neue myrmekophile Milbe. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 3, p. 190—191. — (*Urob. Wasmanni* ist eine glänzendrote Milbe, die sich in *Lasius flavus* findet und fast ständig an der Spitze des tibialen Kammes sich aufhält.) Im Gebrauch des Putzorgans werden die Ameisen nicht behindert, doch scheint ihnen das Vorhandensein der Milben, die echte Ektoparasiten darstellen, unangenehm zu sein, wie sich aus ihrem ganzen Benehmen schließen läßt. Ob die

Nahrung aus dem Kamme gesaugt wird, wie der Verf. annimmt?

— (2). Zur Kenntnis des myrmekophilen *Uropolyaspis hamuliferus* (Mich.) Berl. und zur Biologie der Ameisenmilben. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 228—235. — I. Was ist *Uropoda ovalis*. Synonymie. II. Die Nymphe des *Uropolyaspis hamuliferus* wählt immer die obere Schenkelkante eines Mittel- oder Hinterfußes von *Lasius niger* zu ihrem Sitze. Sie befestigt sich in bestimmter Haltung vermittels einer erhärtenden Ausscheidung aus dem Anus. Die Nahrung ist unbekannt. Eine Betrachtung über die Einteilung der Ameisengäste und ihre Anwendung auf die Ameisenmilben belehrt uns, daß die Imago der Milbe als Synöke, die Nymphe als pseudosymphiler Ektoparasit anzusehen ist. — Anwendung der bekannten Einteilung der Ameisengäste auf die Ameisenmilben (p. 230). Eigentümliches Anpassungsorgan bei der Nymphe.

Knortz, Karl. Die Insekten in Sage, Sitte und Literatur. Annaberg (Sachsen), Grasers Verlag. Preis M. 2,40. — Referat. von Fr. Ohaus, Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 337. — Behandelt nur die wenigen Insekten Biene, Floh, Laus, Fliege, [Spinne], Heuschrecke und Ameise. Verf. gibt darin eine Blütenlese von Insektengeschichten, Sprichwörtern, Versen, Gebräuchen und Redewendungen aller Zeiten und Völker der Erde.

Knuth, P. Handbook of flower pollination. Vol. III. Translation by J. R. Ainsworth Davis. Oxford 1909 (IV+644) pp.

Koch, Rudolf. Tabellen zur Bestimmung schädlicher Insekten an Fichte und Tanne nach den Fraßbeschädigungen. Berlin (P. Parey) 1910. (VIII + 112) pp. 20 cm. geb. M. 3,—

Koelsch, K. Adolf. Die Theorie der Ameisenpflanzen — ein Irrtum der Biologie. Beilage zur Allgem. Zeitg., München, 1908, No. 8, p. 59—61. — Gute kritische Darstellung der Ergebnisse von Nieuwenhuis - v. Üxküll - Güldenbrandt. Die Frage nach dem Zweck der extrafloralen Nektarien löst er im Sinne von Ed. Schwendt (Beihefte zum Bot. Zentralbl., Bd. 22, 1. Abt., Hft. 3, 1907) und betrachtet sie als Wasserausscheidungsorgane resp. als Regulatoren für die Wasserbewegung. Die Wasserausscheidung ist das Primäre (nicht die Begleiterscheinung, wie die Physiologen annehmen), der Zucker ist nur Mittel zum Zweck. Seine osmotische Wirkung reguliert den Wassergehalt des jungen Organs, bis die Blätter mit ihren Spaltöffnungen allein diesen Dienst versorgen können.

Kohl, F. Fr. Zoologische Ergebnisse der Expedition der Kaiserlichen Akademie der Wissenschaften nach Südarabien und Sokótra im Jahre 1898—1899. Ref. von K. W. von Dalla Torre, Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 99.

Kohl, F. und **Handlirsch, A.** Zwei neue Fossorien aus dem Mediterrangebiete. Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, 1910,

p. 264—266. — *Pompilus republicanus* Kohl n. sp. und *Gorytes Fertoni* Handlirsch n. sp.

Kohl, H. Die Ameisenpflanzen des tropischen Afrikas mit besonderer Berücksichtigung ihrer biologischen Verhältnisse. Natur u. Offenbarung, Bd. 55, 1909, p. 90—111, 148—175, 2 Taf., 10 Abbild. im Text. — Verf. gibt zunächst ein Verzeichnis der bis jetzt bekannten Ameisenpflanzen der tropisch-afrikanischen Flora. Solche Arten, die nur ihrer extrafloralen Nektarien wegen besucht werden, sind nicht darin enthalten. Daran schließt sich eine kritische Besprechung der bisher veröffentlichten biologischen Beobachtungen. Beschreibung einer Reihe von Pflanzen aus den Familien der *Flacourtiaceae* (*Barteria*, *Buchnerodendron*), *Sterculiaceae*, *Euphorbiaceae*, *Mimosaceae*, *Borragineae* und *Rubiaceae*, die uns meist durch photographische Abbildungen vorgeführt werden. Die für die Ameisen in Betracht kommenden Teile sind entweder blasenartige Auftreibungen der Zweige, Hohlräume in Stamm und Ästen oder sackförmige Blattausstülpungen. Die Bewohner dieser Hohlräume sind *Myrmicinae* aus der Gatt. *Sima* oder *Crematogaster*. Vielfach werden auch Coccidien darin angetroffen, die dorthin von den Ameisen geschleppt worden sind. Verfasser faßt das Verhältnis zwischen Ameisen und Pflanzen ganz im Sinne von Ihering-Fiebrig auf (contra Bell-Schimper). Von den myrmekophilen Anpassungen der Pflanzen kann nicht die Rede sein, da den Pflanzen aus dem Verhältnis beider zueinander nur Schaden erwächst.

Kokujev, N[ikita] (1). Матеріалы для фауны перепончатокрылыхъ Россіи. II. Списокъ найденныхъ въ Россіи видовъ изъ семейства *Evaniidae* и описаніе новыхъ [Contributions à la faune des Hyménoptères de Russie II. Liste des espèces de la famille *Evaniidae* trouvées en Russie avec la description de quelques nouvelles formes.] Rev. russe entom., St. Pétersbourg, T. 10, 1910, p. 1—9.

— **(2).** О распространеніи въ Россіи перепончатокрылыхъ йасѣкомыхъ изъ подсемейства *Cephini* Konow (*Hymenoptera*, *Chalastogastra* Konow), и описаніе новыхъ видовъ. [Sur la distribution des représentants de la sousfamille des *Cephini* Konow (*Hymenoptera*, *Chalastogastra* Konow) en Russie et la description des espèces nouvelles.] t. c. p. 127—139.

— **(3).** Hymenoptera asiatica nova. Rev. Russe d'Entom., T. 9 (1909), No. 3, p. 246—248, 1910. — Neue Formen [latein. Diagnosen]: *Athalia ahngeri* aus Transkaspien, *Ophion semipullatus* aus Buchara, *Henicospilus przevalskii* aus Turkestan, *Gorytes transcaspicus* aus Transkaspien, *Sphecius antennatus* Klug var. *impressus* von Pamir.

Kolbe, H. Neue myrmecophile Coleopteren Afrikas aus der Gruppe der Crestomachilinen (Cetonien). Ann. Soc. Entom. Belg., T. 51, 1907, p. 363—369. — Gibt eine Liste der bis jetzt bekannt gewordenen myrmekophilen Cremastochilinen, dar. 4 neue. Diese

halten sich auch als Imagines in Ameisennestern und Termitenbauten auf [cf. auch Wheeler].

Kolesnikov, Semen. Означеніи длины крыльевъ у рабочихъ пчелъ. [Über die Bedeutung der Flügellänge bei den Arbeitsbienen.] Pčelov. mir Kiev, T. 1, 1910, 7, p. 11—12. [Russisch.]

Kontradenko, G. L. Теорія новаго пчеловодства. Часть I. [Theorie der neuen Bienenzucht. Teil 1.] Charkow, 1910, 131 pp. 27 cm. Rubel 0,50.

Krausse, A. H. (1). Hummelleben auf Sardinien im Winter. Entom. Rundschau, Stuttgart, Bd. 27, 1910, p. 15—17.

— (2). Hummelleben auf Sardinien im Winter. t. c. p. 23—24.

— (3). Zur Insektenfauna Sardiniens. Faunistische, systematische, biologische und literarische Notizen. t. c. p. 145—147, 153—154, 161, 171, 174; Bd. 28, 1911, p. 4—5, 23—24.

— (4). Über Stridulationstöne bei Ameisen. Zool. Anz., Leipzig, Bd. 35, 1910, p. 523—526. — Stridulationsapparate bei Ameisen sind schon vielfach beschrieben worden, doch berichten merkwürdigerweise nur wenige Autoren, daß sie Stridulationslaute vernommen hätten. Verf. hat die Töne selbst gehört. Bei *Messor barbarus minor* André sind sie recht laut, ebenso bei der nahe verwandten *M. barb. wasmanni* n. (1909); sehr deutlich sind die Töne bei *M. structor*; ein leiseres, aber deutlich wahrnehmbares Zirpen bringt *Aphaenogaster testaceophila spinosa* Em. hervor. Bei der Hervorbringung des Zirpens wird das Abdomen bewegt. Die Tiere produzieren gewöhnlich sehr schnell hintereinander eine Reihe von Tönen, darauf folgt eine Pause, dann wieder einige Töne u. s. f. Zuweilen folgen die Töne langsamer, zuweilen schneller aufeinander. Verf. hat die Töne gezählt und stellt die Resultate von je 12 Arbeiterinnen tabellarisch zusammen, und zwar von *Messor barbarus minor* André, *M. barb. wasmanni* Krausse, *M. structor* Latr. und *Aphaenogaster testaceopilosa spinosa* Em. Die Töne der letzteren sind leiser und scheinen etwas tiefer zu sein. Die Stridulationsapparate der Ameisen — als Differenzierungen der Skulptur aufzufassen — gleichen denen vieler Käfer. — *Tapinoma erraticum simrothi* Krausse ließ keine Töne hören.

— (5). Stridulierende Ameisen. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 148—149. — Im Zoolog. Anzeiger, 1910, erwähnte der Verf. 4 sardische Ameisenformen, die sehr laut zu zirpen vermögen: *Messor barb. minor* André, *M. barb. Wasmanni* Krause, *M. structor* Ltr. und *Aphaenogaster testaceopilosa spinosa* Em. (sämtlich Arbeiterinnen). Auch die Arbeiterinnen von *Cremastogaster scutellaris* Ol. zirpen ziemlich laut. Diese Arten sind verhältnismäßig groß. Auch bei den winzigen Arbeiterinnen *Tetramorium caespitum* vernimmt man überraschenderweise Töne, doch muß man die Tierchen dicht ans Ohr halten. Die großen Königinnen geben ebenfalls Töne von sich. Zum leichteren Ergreifen der

flinken Tiere am Fühler oder Bein läßt man sie am besten auf Watte laufen, wodurch ihr Lauf sehr gehemmt wird.

— (6). Einiges Terminologische über die Begriffe Reflex, Instinct, Intelligenz, Modificationsvermögen, Automatismus, Plasticität, Kleronomie und enbiontische Qualität speziell in der Ameisenpsychologie. Insektenbörse, Bd. 19, 1902.

— (7). Der Kampf um die Ameisenseele. Der Tag, 1902.

— (8). Der Begriff des Bewußtseins in der Tierpsychologie. Zool. Garten, Bd. 40, 1903.

— (9). *Clytus rhamni temesiensis* Germ. und *Clytanthus sartor* F. Müll. — Mimikry? Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 301—305. — Die Mimicryhypothese hat heute viel an Bedeutung verloren, denn dieses Erklärungsprinzip ist weit davon entfernt, so umfassend und allgemein zu sein, wie man früher annahm. Die Farbenanähnelungen bei bestimmten Tiergruppen haben an homomorphisierenden Lokalitäten (wie Korsika, Kaukasus) bei *Hymenoptera* etc. mit Mimikry sicher nichts zu tun. Das Benehmen von *Clytus* und *Clytanthus [Col.]* harmoniert wenig mit ihrem Wespenhabit.

Krieger, R. Über die Ichneumonidengattung *Echthromorpha* Holmg. Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. IV, Hft. 295—344, 20 Textfigg. — Das Material stammt teils aus eigener Sammlung, teils aus den Museen zu Berlin, Wien und Stettin. Gezeichnet wurde mit dem Hisschen Embryographen, gemessen mit dem Okularmikrometer, und zwar die Länge des Gesichts vom Mittelpunkte der Kopfschildgruben bis zum unteren Rande der Fühlergruben, die des 1. Hinterleibssgmts. von der Spitze der dreieckigen Erweiterungen am Grunde bis zum Hinterrande, die Länge der einzelnen Abschnitte der Gliedmaßen von der Mitte der Gelenkeinschnitte an einem Ende bis zum anderen Ende gemessen. Schätzungen täuschen. Als Epiknemidien bezeichnet Verf. mit C. G. Thomson, nach dem er sich überhaupt in der Nomenklatur der Körperteile gerichtet hat, die Leisten im vorderen Teile der Mittelbrust und der Mittelbrustseiten, nicht die Fläche davor. Stellung im System, geographische Verbreitung und Gliederung der Gattung. Lebensweise. Es sind tropische Formen. *E. maculipennis* Holmg. wurde aus der Puppe [nicht Raupe] des Spanners *Omiodes blackburni* Butler gezogen. Beschreibung der Gatt.; dem Verf. unbekannte *E.*-Arten. Verbesserungen zu dem Katalog von Dalla Torre (p. 302), Tabelle für die Arten (p. 302—305). Beschreibung der Arten (p. 305—344). Register für die Arten und Varietäten. Die Figuren stellen Details dar.

Krüger, Erich. Beiträge zur Anatomie und Biologie des *Claviger testaceus* Preyssl. Zeitschr. f. wissenschaftl. Zool., Bd. 95, 1910, p. 327—381, Taf. XI, XIa, 33 Figg. im Text. — K. hat das von Wasmann entdeckte Hautdrüsengewebe des *Claviger testaceus* genauer studiert. Es lassen sich vier Drüsenformen unterscheiden: 1. Große flaschenförmige einzellige Drüsen, die

zu Bündeln („Pseudoacini" Wasmanns) aneinanderliegen. Die ausführenden Kanälchen der einzelnen Drüsen vereinigen sich nicht zu einem gemeinsamen Ausführungsgang, sondern durchsetzen die Cuticula in Form von Cribrellen. Diese liegen im Seitenrande der Hinterleibsbasis, vorn im 1. Tergiten. Ein entsprechendes Drüsengewebe fand sich auch im Kopf, für das infolge Schwindens der Augen und der Augenganglien Platz geworden ist. Sie münden zu beiden Seiten des Pharynx in etwa 10 Cribrellen auf der Oberlippe mündend. 2. Myrmekophilendrüse II. Einzellige kolbenförmige Drüsen, über den ganzen Körper verteilt, besonders häufig unter den Exsudattrichomen und in den Flügeldecken. 3. Myrmekophilendrüsen III. Eiförmige Drüsen mit chitiniger Innenkapsel. Das Sekret dieser beiden Drüsen wird von den Ameisen geleckt. 4. Schmierdrüsen in der Nähe der Gelenke und an der Fühlerbasis. K. kann der Auffassung W's. nicht beistimmen, daß das gesamte Fettgewebe von *Claviger* als Exsudatgewebe in Frage komme. Es kommen auch Zellen vor, die als Önocyten zu deuten sind. Die an der Oberlippe ausmündenden Kopfdrüsen geben dem Käfer wahrscheinlich den für die Wirtsameisen und -Larven typischen Geruch. Das Exsudat der an den Exsudattrichomen ausmündenden Drüsen ist, wie schon Wasmann festgestellt hat, den Ameisen sehr angenehm.

Küstenmacher, M. Zur Chemie der Honigbildung. Biochemische Zeitschr., Berlin, Bd. 30, 1910, p. 237—254, 1 Taf.

Langhoffer, Aug. Blütenbiologische Beobachtungen an Apiden. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 204—208, 275—277. — Die Honigbiene ist bekanntlich eine sehr fleißige Blütenbesucherin, doch läßt sich kaum eine Regel aufstellen für die besuchten Blüten. Sie besucht die verschiedensten Blüten nach Form und Farbe, trägt wohl zur Kreuzbefruchtung der Blüten bei, sammelt Pollen und Honig, wird aber gelegentlich durch ihre Disteleologie ein Raub-Apid, ohne Nutzen für die Bestäubung und ist manchmal auch unpraktisch, durch den Zeitverlust beim Blütenbesuch einzelner Pflanzen, da sie in nächster Nähe auch andere Blüten genug findet. Verf. will aus seinen mehrjährigen Beobachtungen im kroatischen Littorale des adriatischen Meeres, in Istrien, Krain etc. Beweise für seine Behauptung liefern. A. Normale Blütenbesuche der Honigbiene. 1. einfach notierte Besuche (p. 205), Liste der Daten nebst Blüten. 2. Besuche mit Bemerkungen, die im Original einzusehen sind (p. 206—207). B. Dysteleologie der Honigbiene (p. 207—20). Letztere Notizen erstrecken sich auf 1. *Coronilla Emeroides* und 2. auf *Symphytum tuberosum*. In ersterem Falle suchten die Bienen an den Honig zu gelangen, ohne für die Bestäubung von Nutzen zu sein. Sie zwängten sich nicht zwischen den Kronenblättern unter der Fahne in die Blüte mit dem Rüssel hinein, wie die übrigen Apiden, sondern sie legten sich auf das Schiffchen von oben seitwärts liegend und schoben den Rüssel von außen in die Blüte hinein. An den

Blütenröhren von *Symphytum tuberosum* saugten die Bienen durch Löcher, die sich am Grunde oder am Anfang der Blumenröhre befanden. Die Erzeuger der Löcher sind dem Verf. unbekannt. Es steht jedoch fest, daß *Bombus* und *Apis* fast systematisch durch diese Löcher saugen. Aus allediesem ergibt sich, daß die Biene fleißig, in einzelnen Exemplare blumenstet, für die Bestäubung nützlich ist, dass aber von entschiedener Farbenliebhaberei oder einer Begünstigung von bestimmten Blütenformen nicht die Rede sein kann. Sie ist auch manchmal unpraktisch, verliert Zeit, quält sich mit ungünstigen Blüten ab, trotzdem günstigere in der Nähe stehen etc. Auch sie hat ihre Licht- und Schattenseiten.

Lebedev, A. G. Zwei neue Arten der Gattung *Halictus* Latr. (*Hymenoptera, Apidae*). Rev. russ. entom. St. Pétersbg., T. 10, 1910 [1911], p. 309—310.

Lepri, Giuseppe. Materiali per un catalogo degli Imenotteri del Lazio. Crisidi *(Chrysididae)*. Boll. Soc. Zool. ital. Ser. 2, 11 fasc. 1—2, 1910, p. 38—45.

Levander, K. M. Tierphänologische Beobachtungen in Finnland, Jahrg. 1907. Bidr. F. Vet. Soc. Helsingfors 67, No. 3, 1909, p. 1—90, Karte.

Lie-Pettersen, O. J. Litt om vore vilde bier [Lebensweise der wilden Bienen in Norwegen.] Bergen Naturen, Bd. 34, 1910, p. 210—226.

Loiselle, A. Une Tenthrédine nouvelle pour la faune française. Feuille jeunes natural. Paris, T. 40, 1910, p. 204.

Lovelle, John H. (1). The color sense of the honey-bee: can bees distinguish colors? Amer. Nat. New-York N. Y., vol. 44, 1910, p. 673—692.

— **(2).** The *Prosopididae* of southern Maine. Psyche, Boston Mass., vol. 17, 1910, p. 177—185, pl. X.

Loziński, Paul. Über eine Anpassungserscheinung bei Ichneumoniden. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 298—300. — Verf. beobachtete, wie ein *Paniscus*- ♀ eine Blattwespen-Raupe verfolgte. Die Raupe suchte durch schleuniges Zusammenrollen und Herabfallen zur Erde dem Feinde zu entfliehen. Die Ichneumonide schoß mit angelegten Fühlern und angezogenen Flügeln wie ein Falke durch die Luft, der Schwerkraft folgend, seiner Beute nach. Verf. spricht dies Verhalten für eine sehr nützliche Anpassung an, die das Aufsuchen der sich flüchtenden Raupen ermöglicht. Sie ist bei den *Paniscus*-Weibchen erst sekundär entstanden. Schon bei *Paniscus*- und *Ophion*-Arten wurde beobachtet, daß sie sich einem passiven Ortswechsel durch den Wind hinzugeben pflegen.

Lucas, Robert (1). Hymenoptera für 1904. [Jahresbericht]. Archiv f. Naturg., Berlin, Jhg. 71 (1905), Bd. 2, Hft. 2 [1910], p. 361—492. — Auch deutsche Entom. Zeitschr., Berlin, 1905, Hft. 3, Lfg. 2 [1910], p. 361—492.

— (2). Hymenoptera für 1905. [Jahresbericht.] Archiv f. Naturg., Berlin, Jhg. 72 (1906), Bd. 2, Hft. 2 [1910], p. 309—399. — Auch Deutsche Entom. Zeitschr., Berlin, 1906, Hft. 3, Lfg. 2 [1910], p. 309—399. = Ber. Leist. Entom., 1905, Lfg. 2 [1910], p. 309—399.

— (3). Hymenoptera für 1906. [Jahresbericht.] Archiv f. Naturg., Berlin, Jhg. 73 [1907], Bd. 2, Hft. 2, 1910, p. 1—94. — Auch Deutsche Entom. Zeitschr., Berlin, 1907, Beihft. Lfg. 2 [1910], p. 1—94. — Auch als Ber. Leist. Entom., Berlin, 1906, Lfg. 2 [1910], p. 1—94.

— (4). Hymenoptera für 1907. [Jahresbericht.] Archiv f. Naturg., Berlin, Jhg. 74, Bd. 2, Hft. 2 [1910], p. 1—74. — Auch Deutsche Entom. Zeitschr., 1908, Beihft. Lfg. 2 [1910], p. 1—74. — Auch als Ber. Leist. Entom., Berlin, 1907, Lfg. 2 [1910], p. 1—74.

Lüderwaldt, H. (1). *Sphex striatus* Sm. bei seinem Brutgeschäft. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 177—179. — Verfasser beobachtete, wie ein 22 mm langer *Sphex striatus* Sm. eine 65 mm lange Wanderheuschrecke seinem Loche zuschleppte. Zuvor suchte die Wespe durch tote Verstellungskunst (Sichtotstellen) den Beobachter vom Orte fortzulocken. Nachdem ihr dies scheinbar geglückt, trug sie Erdklümpchen aus der Röhre heraus, die bei nachheriger Besichtigung 90 mm tief war und einen Durchmesser von 24 mm Breite, bei etwas geringerer Höhe, hatte. Bei der Erdarbeit benahm sie sich weniger scheu. Mißtrauen scheint ein Charakterzug gewisser Grabwespen und ganz besonders auch der Pompiliden zu sein. Selbst wenn das Fanggefäß oder Netz vor der Öffnung liegt, bleiben sie ruhig sitzen, beobachten aber genau, was um sie vorgeht und suchen bei der ersten günstigen Gelegenheit zu entfliehen. [Ich kann dieses vorsichtige Gebahren nur bestätigen. Stundenlang habe ich an alten, aus Feldsteinen und Lehm errichtetenMauern, in einem Harzdorfe, Welbsleben, das Leben und Treiben von *Crabro*-Arten beobachtet und dieselben Erfahrungen gemacht. Refer.].

— (2). Insektenleben auf dem Campo Itatiaya. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 231—235. — Verf. hat als erster an diesem Orte gesammelt. *Atta* und *Acromyrmex* haben keine Vertreter mehr in jener Gegend, obwohl eine kleine schwarze „Schlepperameise" *Acromyrmex nigra* Sm. noch auf dem Campo do Jordao angetroffen wurde, in einer Höhe, die nicht viel tiefer liegt als der Campo Itatiaya selbst. Dagegen ist *Camponotus rufipes* F. häufig, die den Kampspechten als Nahrung dient, da Termiten fehlen.

— (3). Zur Biologie zweier brasilianischer Bienen. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 297—298, 1 Abb. — 1. Nestanlage von *Megachile inquirenda* Schrottky (Nachtrag): Tubenartige Zellen von 20—23 mm Länge, 5—6 mm Breite auf einem Bromelien-Blatte, lose oder sehr schwach auf demselben befestigt. 2.

Pasiphaë iheringi Schrottky (Nachtrag). Diese Bienen sind sehr gesellig. Verfasser beobachtete eine große Zahl (von 97 Stück) auf einem vertrockneten Zweige, die in Abständen von ca. 5 mm von einander saß, ähnlich wie viele gesellig lebende Vögel, mit dem Kopfe nach einer Seite gerichtet.

Ludwig, F. Weiteres zur Biologie von *Helleborus foetidus* Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 3, 1907, p. 45—50. — *Helleborus foetidus* ist eine der vorzüglichsten Myrmecochoren (cf. Senander). Ihr Same wird wegen ihrer Eleisome in der weißen Nabelschwiele von den Ameisen mit Vorliebe aufgesucht und ins Nest getragen. Trotz dieser vortrefflichen Verbreitungseinrichtungen hält die Verbreitung der Pflanze damit nicht Schritt. Die Samen keimen schwer und dann ist die Zahl der Feinde der Pflanze keine geringe.

Luff, W. A. The *Pezomachi* (*Ichneumonidae* of Guernsey). Trans. Soc. nat. Sci. Guernsey, 1909 [1910], p. 97—98.

Lyle, G. T. Scarcity of wasps in the New Forest. The Entomologist, vol. 43, p. 354.

Maeterlinck, Maurice. Das Leben der Bienen. Eugen Diederichs Verlag, Jena, 1910. — Autorisierte Ausgabe in dasDeutsche übertragen von Friedrich v. Oppeln-Bronikowski. Mit Schmuckleisten und Initialen von Wilhelm Müller-Schönefeld. 14. Tausend, 1910, 264 pp. Preis M. 5,50. — Es ist kein Buch über Bienenzucht, kein Handbuch für Bienenzüchter, was Verf. schreiben will. Jedes Land besitzt treffliche Werke dieser Art. Auch will er keine wissenschaftliche Monographie über *Apis* und seine Rassen schreiben. Er will nur ganz einfach von den Bienen reden und darüber belehren. Er will weder die Wahrheit ausschmücken, noch Märchen an die Stelle der ebenso wunderbaren Wirklichkeit setzen. So schildert er das Leben und Treiben: I. Auf der Schwelle des Bienenstockes, gibt etwas aus der Bibliographie der Bienenkunde (Hubers Entdeckungen) (p. 4—22), II. das Schwärmen (p. 22—76), III. die Stadtgründung (p. 77—131). Er charakterisiert uns IV. das Leben der jungen Königinnen (p. 132—167), und schildert V. den Hochzeitsausflug (p. 168—198). Kap. VI macht uns mit Tatsachen der Drohnenschlacht und der Überwinterung bekannt (p. 199—205). Hieran reihen sich Betrachtungen über VII den Fortschritt der Art (p. 206—244), um in eine poetische Verherrlichung der wunderbaren Einrichtungen des Bienenlebens auszuklingen. Eine Reihe von Bemerkungen (p. 245—260) dient zur Erläuterung. Zum Schluß finden wir eine bibliographische Zusammenstellung der interessantesten Werke über Bienen (p. 261—263): I. Historische Entwicklung der Bienenkunde a) die Alten, b) die Neueren, II.Praktische Bienenzucht, III. Allgemeine Monographien, IV. Spezielle Monographien (Organe und deren Funktionen, Arbeiten etc. und V. Verschiedene Beobachtungen über die Honigwespen.

Malden, Walter (1). Diseases of bees. Journ. econ. Biol., London, vol. 5, 1910, p. 41—48.

— (2). Bees and their diseases. Rep. Mus. Ass. Norwich, vol. 3, 1910, p. 15—18.

Mangan, Joseph. Some remarks on the parasites of the large larch Sawfly, *Nematus erichsonii*. Journ. econ. Biol., London, vol. 5, 1910, p. 92—94.

Mantero, Giacomo (1). Res ligusticae. Materiali per un catalogo degli Imenotteri liguri. v. Supplemento di Formicidi, Crisidi, Mutillidi Braconidi e Cinipidi. Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova, ser. 3, vol. 4, 1908—1910, p. 43—74.

— (2). Collezione zoologiche fatte nell' Uganda dal Dr. E. Bayon. *Chrysididae*. t. c. p. 450—453.

— (3). Illustrazione dei nidi di alcuni *Eumenidi* americani posseduti dal Museo Civico di St. nat. di Genova. t. c. p. 539—541, pl. IV.

— (4). Collezioni zoologiche fatte nell' Uganda dal Dr. E. Bayon. Seconda contribuzione alla conoscenza delle *Chrysididae*. t. c. p. 546—549.

Marchal, Paul. Sur un Braconide nouveau parasite du *Dacus oleae*. Bull. Soc. Entom., Paris, 1910, p. 243—244.

Marsh, H. O. Notes on a Colorado ant *(Formica cinereorufibarbis* Forel). U. States Dept. Agric. Bur. Entom. Washington D. C., Bull., No. 64, Pt. 9, 1910, p. I—III, 73—78.

Marshall. *Bombus hortorum* L. an den Blüten der Kapuzinerkresse *(Tropaeolum majus)*. Biol. Centralbl, Bd. 30, 1910, p. 783—784, 1 Fig. — Eine *B. hortorum* machte sich bei *Tropaeolum* (Kapuzinerkresse) der Honighinterziehung oder einer Art Zechprellerei schuldig, indem sie den süßen Saft leckte, ohne die dafür geforderte Gegenleistung, die Mitnahme des Blütenstaubes, zu gewähren. Sie versuchte garnicht erst in die Blüte zu gelangen, sondern saugte den Saft durch ein kleines Loch am Sporn aus. Die Herstellung der Öffnung hat Verf. nicht beobachtet.

Martelli, G. (1). Per la conoscenza delle convittime del *Dibrachys boucheanus* (Ratz.) Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, 1910, p. 323—324.

— (2). Notizie sui costumi del *Cerapterocerus corniger* (Walk.) t. c. p. 325—326.

Masi, Luigi. Contribuzione alla conoscenza dei Calcididi italiani. Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, 1910, p. 3—37.

Matsumura, S. Die schädlichen und nützlichen Insekten vom Zuckerrohr Formosas. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 101—104, 136—139. — A. Schädlinge finden sich unter den *Hymenoptera* nicht. — B. Nützlinge unter den *Hymenoptera* (p. 138—139): *Braconidae*: *Bracon dorsalis* n. sp. (p. 138) (Ako), *Stenobracon maculata* n. sp. (p. 138) (Ako), *Microgaster formosanus* n. sp. (p. 138) (Rinkiho). — *Chalcidae*: *Chalcis tainanus* n. sp. (p. 138) (Rinkiho). — *Sphegidae*: *Ammophila basalis* Sm., p. 138 (ganz Formosa). Sie kommen auch in Japan vor. — *Vespidae*: *Icaria ferruginea* F. (p. 139) (ganz Formosa, auch in Rinkin).

Maxwell-Lefroy, H. (1). Entomological notes. Journ. Nat. Hist. Soc., vol. 19, 1910, p. 1005—1010, vol. 20, p. 235—241.

— (2). The Insect fauna of Tirhut. Rec. Indian Mus. Calcutta, vol. 3, 1909 (1910), p. 301—338.

Maxwell-Lefroy, H. und **F. M. Howlett.** Indian-Insect Life; a Manuel of the Insects of the Plains (Tropical India). 4°. I—XII. 1—786 pp., 84 pls. Calcutta and Simla: Thacker, Spink & Co., London; W. Thacker & Co., 1909. — Das Werk ist herausgegeben vom Agricultural Research Institute, Pusa, unter dem Protektorat des Indian Government. Es bildet eine gute Einführung in die Insektenfauna des in Frage kommenden Gebietes. Die Einleitung orientiert über die geographischen, orographischen und klimatischen Verhältnisse und gibt eine kurze Übersicht über das System der Insekten nach biologischen Gesichtspunkten. An die allgemeine Schilderung der Morphologie, Entwicklung und Systematik der einzelnen Ordnungen reiht sich die Besprechung der Gruppen und Familien mit Vorführung typischer und interessanter Vertreter in Wort und Bild (3. Teil farbig) an. Auch zahlreiche biologische Notizen sind eingeflochten. Über *Hymenoptera* handeln p. 161—233, Textfig. 84—135, plates 4 col., 1 plain. Index, p. 764—781.

Meade-Waldo, B. A. (1). New Species of *Diploptera* in the Collection of the British Museum, Part I. Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 30—51. — Beschreibung neuer Spp. von *Masaridae* und *Eumenidae*. Als Längenmaße gelten die Entfernung von der Stirn bis zum apikalen Rande des 2. Abdominalsgmts., ausgenommen dort, wo die totale Länge besonders angegeben ist. — *Masaridae*: Bestimmungsschlüssel zu den Spp. der Gatt. *Paragia* Shuck. (2 n spp.), *Jugurtia* (1 n. sp.); *Eumenidae*: *Raphidoglossa* (1 n. sp.), *Calligaster* (1 n. sp.), *Labus* (3 n. spp.), *Discoelius* (1 n. sp.), *Elimus* (4 n. sp.), *Eumenes* (6 n. spp. + 1), *Pareumenes* (1 n. sp.), *Katamenes* n. g. (1 n. sp.), *Montezumia* (2 + 1 n. sp.), *Nortonia* (4), *Abispa* (1 n. sp.), *Rhynchium* (1 n. subsp. + 1 n. sp.).

— (2). New species of *Diploptera* in the Collection of the British Museum. op. cit. ser., 8 vol. 6, p. 100—110. — *Eumenidae*: *Odynerus* (5 spp. + 11 n. spp.), *Rhynchalastor* n. g. (1 n. sp.).

Meissner, Otto (1). Entom. Anzeichen einer wiederkehrenden Tertiärzeit? Entom. Zeitschr., Stuttgart, Bd. 24, 1910, p. 163—164.

— (2). Bemerkenswerte entomologische Ereignisse des Jahres 1909 in Potsdam. Entom. Jahrbuch, Leipzig, Jhrg. 20, 1911 [1910], p. 83—87.

Melander, A. L. and **Brues, C. T.** The Chemical Nature of some Insects Secretion. Bull. Wisconsin nat.-hist. Soc., vol. 4, 1906, p. 22—36. — Für die *Hymenoptera* kommen hier in Betracht Aetheriale und Benzoloide von *Camponotus maculatus sansabeanus*, Isonitriles von *Pepsis*, Pflanzenextrakte, wie bei *Cremastogaster* etc. Den Schluß bilden Experimente mit Ameisen [und *Myriopoda*] und eine Abhandlung über unterscheidende Gerüche

einzelner Arten von *Eciton*, *Forelius*, *Camponotus maculatus sansabeanus*, *Formica fusca var. gnava*, *Cremastogaster lineolata var. clara* und *Pachycondyla harpax*.

Mercet, Ricardo Garcia (1). Especies europeas del gén. *Ancistromma*. Boll. Soc. españ. Madrid, 1910, p. 125—130.

— (2). Los Lárridos de España. t. c. p. 160—166.

— (3). Nota sobre un insecto „*Scutellista cyanea*", beneficioso para la agricultura. Rev. Acad. Ci. Madrid, T. 9, 1910, p. 185—190.

— (4). Relaciones entre las plantas y los insectos. Asoc. españ. Zaragoza, vol. 4, ser. 3, Madrid, 1910, p. 365—375.

Metz, Charles, W. Bees of the genus *Colletes* from Mexico. Pomona Coll. Journ. Entom. Claremont Cal., vol. 2, 1910, p. 191—208.

Metzer, Christian. Die Verbindung zwischen Vorder- und Mitteldarm bei der Biene. (E. Zander, Studien über die Honigbiene III.) Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 96, 1910, p. 539—571, 2 Taf.

de Meyere, J. C. H. Über drei von Jacobson auf Java bei *Pheidologeton diversus* Jerdon beobachtete Fliegen. Tijdschr. v. Entom. 's Gravenhage, T. 53, 1910, p. 336—340.

Michailov, Anatol. Предусмотрительность у пчелъ. [Umsichtigkeit bei Bienen.] Pčelov žizni Viatka, T. 5, 1910, p. 200—201.

Mjöberg, Eric. Über *Systellonotus triguttatus* L. und sein Verhältnis zu *Lasius niger*. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 2, 1906, p. 107—108. — Diese Hemiptere weist einen auffallenden Geschlechtsdimorphismus auf. Das ♂ ist geflügelt, das ♀ ungeflügelt und äußerst ameisenähnlich. Sie wurden in den Ameisennestern gefunden, woselbst sie friedlich ihre Wirtstiere besonders am Hinterleibe betasten. Die ♂♂ sind Vegetarianer, die ♀♀ Fleischfresser. Sie stachen bei Versuchen die vorgesetzten *Lasius*-Kokons an und saugten sie aus. Wir haben sie demnach als Bruträuber zu betrachten.

Mocsáry, Alexander. Über *Oryssus unicolor* Latr. und eine nahe verwandte neue Art aus Kroatien. Ann. Hist.-Nat. Mus. Nat. Hung. Budapest, vol. 8, 1910, p. 160—162.

Mocsáry, Sándor (1). *Chrysididae*. [In: L. Schultze, Zool. u. anthrop. Ergebnisse einer Forschungsreise in Südafrika. Bd. 4, Lfg. 1.] Denkschr. med. Ges., Jena, Bd. 16, 1910, p. 160—162.

— (2). *Chrysididae* in Territorio Syr-Dariae a Leone Wollmann collectae. Archivum zoologicum, vol. 1, 1909, p. 1—9. — Bringt 29 Spp. aus oben genanntem Gebiete in Nord Turkestan. Mehrere Spp. sind neu. Neue Gatt. *Wollmannia*, Übergang von *Hedychrium* zu *Spintharis* darstellend.

—(3). A magyarországi dongóméhekröl. [Über die Hummelfauna Ungarns.] Rovart. L. Budapest, vol. 17, 1910, p. 3—4.

[Mokrzecki, S. A.] Отчетъ о дѣятельности Губернскаго энтомолога Таврическаго Земства за 1904 годъ. Годъ

XVII-й. Вредныя насѣкомыя и болѣзни растеній, наблюдавшіяся въ таврической губерніи въ теченіе 1909 года. [Bericht über die Tätigkeit des Gouvernementsentomologen der Taurischen Landschaft für das Jahr 1909. 17. Jahrg. Die im Taurischen Gouvernement während des Jahres 1909 beobachteten schädlichen Insekten und Pflanzenkrankheiten.] Simperopol, 1910, 29 pp., 24 cm.

Montandon, L. A. and Santschi, F. Contributions à la faune entomologique de la Roumanie. Formicides capturés par M. A. L. Montandon et déterminés par Mr. le Dr. F. Santschi. Bul. Soc. Sci. Bukarest, vol. 19, 1910, p. 648—651.

Moroe, F. H. Transparent gelatine sheet: a medium for mounting the smaller *Coleoptera*. The Entomologist, vol. 43, p. 141—142, 4 textfigs. — Obgleich zunächst für den Coleopterologen verfaßt, dürfte nach Ansicht des Verfassers diese Methode auch für andere Insektengruppen sich als brauchbar erweisen.

Mordwilko, A. Die Ameisen und Blattläuse in ihren gegenseitigen Beziehungen, und das Zusammenleben von Lebewesen überhaupt. Eine biologische Skizze. Biol. Centralbl., Bd. 27, 1907, p. 212—224, 233—252, 4 Figg. — Eine sehr ausführliche Zusammenfassung aller bisher bekannten Tatsachen über die Beziehungen zwischen Ameisen und Blattläusen. Sorgfältige Berücksichtigung der betreffenden Literatur und Wiedergabe eigener Beobachtungen. Verfasser spricht die in Frage kommenden Beziehungen als echte Symbiose (sensu Hartig) an, die beiden Teilen Vorteile bringt. Die Ameisen finden ständige Nahrung, die Blattläuse dagegen Schutz und Verteidigung gegen Feinde, Schutzbauten, Reinigung der Wurzeln, z. Teil auch Schutz der Eier etc. Alles dieses hat auch in der Morphologie seinen Ausdruck gefunden; so in der Ausbildung „perianaler Härchen" zum Zurückhalten der Exkrementtröpfchen, die bei ameisenfreien Arten fehlen. Bei diesen letzteren Arten sind die Dorsalröhrchen viel stärker ausgebildet als bei den myrmekophilen Arten. Die Reduktion der Dorsalröhren ist also als eine Folge der Symbiose zu betrachten. — Einzelne Läuse weisen Bildungen auf, die gegen die Ameisenanpassung gerichtet sind, so z. B. Fortsätze über dem After, die den Ameisen beim Belecken hinderlich sind und für deren Vorhandensein keine Erklärung zu finden ist. Die Arbeit birgt viele interessante Details, die im Original einzusehen sind. Zum Schluß folgen allgemeine Bemerkungen über das Zusammenleben von Lebewesen, und Symphilie überhaupt. Verf. erblickt in den Symphilen entweder Kommensalen, Parasiten oder „symphile" Raubtiere und hält die Annahme einer „Amicalselektion" für unnötig.

Morice, F. D. (1). Help-notes towards the determination of British *Tenthredinidae* etc. (26 continued). Entom. Monthly Mag. s. 2, v. 21 (46), p. 99—100, 101—105, 154—159 und 233—237. — Übersichtstabelle über die Spp.: *triplicatus* Kl., *madidus* Kl. ♀

(= *lateritius* C.) und ♂, *anticus* Kl. ♂ ♀, *ferrugatus* Lep. ♂ ♀, *pratensis* L. ♀ (= *fulviventris* C.), *aericeps* Thoms. ♀ ♂, *pratensis* L. ♂, *palustris* Kl. ♂ ♀, *dubius* Kl., *gessneri* André, *gonager* F., *puncticollis* Thoms., *liogaster* Thoms., *ferrugatus* Lep. var. *miricolor* Knw. ♂, *haematodes* Schr., *sanguinicollis* Kl. ♀, *gibbosus* Htg., *niger* L., *nitens* Zadd. = *coracinus* C. = *varispinus* C.? = *possilensis* C.?, *anthracinus* Kl., *picipes* Kl. (= *intermedius* C. = *aeneus* C. in part?), *tinctipennis* C. ♀, *taeniatus* Zadd. ♂ *megapterus* Cam., *fumosus* Zadd. (nec Stephens?), *nigratus* Müll. (= *fissus* C.), *oblongus* Cam., *aeneus* Htg. (nec C.) (= *elongatus* C.), *sanguinicollis* Kl. *var. fumosus* Steph. nec Zadd. (= *ravus* Zadd.) u. *rugosulus* v. Dalla Torre. — Bemerkungen zu den einzelnen Arten (p. 154—159). — p. 233—237 behandeln die Gattungen *Sciopteryx* (2 Spp.), *Rhogogaster* (5 Spp.), *Perineura* (1 Sp.) und *Pachyprotasis* (4 Spp.).

— (2). *Neurotoma mandibularis* Zadd., ♂ from the New Forest. A Sawfly new to Britain, and in this sex new to science. Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46), p. 160—161.

— (3). Some additions to the British List of *Cakro* species. Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46), p. 271—272. — Bemerkungen zu *Crabro* (*Coelocrabro*) *inermis* Thomson, *Crabro* (*Solenius*) *larvatus* Wesm. u. *Crabro* (*Clytochrysus*) *planifrons* Thoms.

— (4). Further notes on two *Osmia*-species of the *aduncа*-group. Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 155—159.

Morley, Claude (1). On two of Fred. Smith's species of Japanese *Ichneumonidae*. The Entomologist, vol. 43, p. 11—13. — Bemerkungen zu *Pimpla luctuosa* Smith, *Protichneumon laminatorius* Fab., Varr. von *I. cognatorius* Smith; *Ichn. flavitarsis* Smith. Syn. dieser Formen, cf. den system. Teil.

— (2). On the Hymenopterous Parasites of *Coccidae*. t. c. p. 27—31, p. 61—64, 94—96, 110—112 (continued from vol. 42, p. 278), — p. 27—31. Behandelt die *Hym.*-Parasiten von 43. *Pulvinaria*, 44. *P. vitis* Linn., 45. *P. carpini* Linn., 46. *P. betulae* Linn., 47. *P. innumerabilis* Linn., 48. *Lecanium* (36 *Hym.*-Spp. sind aus den Vertretern dieser Gatt. gezogen worden), 49. *L. liriodendri* Gmel., 50. *L. capreae* Linn., 51. *L. hesperidum* Linn., 52. *L. aceris* Bché, 53. *L. pruni*, p. 61. 54. *L. persicae* Geoff., 55. *L. inulae*, 56. *L. pruinosum* Coquil. u. 57 *L. quercitronis* Fitch, 58. *L. viride* Green, 59. *L. hemisphaericum* Targ., 60. *L. robiniarum* Dougl., 61. *L. quercus* Linn., 62. *L. eriophorum*, 63. *L. coryli* Linn., 64. *L. piperis* Green, 65. *Saissetia* Bern., 66. *S. hemisphaericum* Targ., 67. *Physokermes abietis* Geoff. — p. 94—96. 68. *Kermes ilicis* Linné, 69. *Asterodiaspis variolosum* Ratz.; 70. *Dactylopius*, 71. *D. destructor* Comst., 72 *D. ephedrae* Coquil., 73. *D. vastator* Mask., 74. *D. virgatus* Ckll., 75. *D. longispinus* Targ., 76. *Pseudococcus*, 77. *Ps. yuccae* Coquil., 78. *Ps. aceris* Sign., 79. *Ripersia*, 80. *Eriococcus azaleae* Comst., 81. *E. rhodo-*

myrti Green, 82. *Coccus*. p. 110—113: 83. *Coccus alni* Ratz., 84. *C. cambii* Ratz., 85. *C. ulmi* Linn., 86. *C. phalaridis* Linn., 87. *Icerya purchasi* Mask., 88. *I. rosae* Riley, 89. *Lichtensia koebelei* Mask., 90. *L. viburni* Sign., 91. *Planchonia delicata* Green, 92. *Prosopophora*, 93. *Aonidia corniger* Green, 94. *Phenacoccus*, 95. *Ph. cavalliae* Ckll., 96. *Tachardia albizziae* Green, 97. *Rhizococcus*. — *Aleurodidae*: 98. *Aleurodes*, 99. *A. chelidonii* Linn., 100. *A. corni* Hald.

— (3). Jottings on the British *Ichneumonidae* in the National Collection. t. c. p. 167—174. — Beim Neuordnen der National-Kollektion im British Museum, boten sich dem Verfasser verschiedene beachtenswerte Punkte, die er zur Veröffentlichung für geeignet hielt. Die folgenden Bemerkungen beziehen sich auf *Ichneumoninae*: Spp. von *Coelichneumon*, *Hoplismenus*, *Stenichneumon*, *Ichneumon*, *Ctenichneumon*. — Gattung u. Sp. zweifelhaft, für Britannien neu: *Ctenochares* (*Joppites*) *instructor* F. — Eine neue britische Sp.: *Phaeogenes* (1), *Notosemus* (1), *Ichneumon* (3), *Phaeogenes* (1), *Apaeleticus* (1), *Coelichneumon* (1), *Platylabus* (1). — *Cryptinae*: *Ichneumon* (1), *Cratocryptus* (1), *Phygadeuon* (2), *Hemiteles* (1), *Pezomachus* (1), *Mesostenus* (2). — *Pimplinae*: *Rhyssa* (1), *Xorides* (1). — Zum Schluß eine kurze Zusammenstellung der Arten, die für die britische Fauna neu, sowie derjenigen, die zu streichen sind.

— (4). On the *Ichneumonidae* of Fauna boreali Americana. The Entomologist, vol. 43, p. 242—244. — Der Titel dieses seltenen Werkes, das jetzt von Quaritch mit £ 5 10 s ausgezeichnet ist, lautet: „Fauna Boreali-Americana; or the Zoology of the Northern Parts of British America" by John Richardson, assisted by William Swainson and The Reverend William Kirby, Norwich, 1837. Part the Fourth and Last: The Insects by the Rev. William Kirby. Erläuterungen zu diesem Werke. — Kirby zählt nur 5 parasitische *Hym.* auf, nämlich: *Foenus jaculator* Linn., *Ichneumon ferrugator* n. sp., *Cryptus viduatorius* Fab., p. 259, *Cryptocentrum lineolatum* n. sp. p. 260 u. *Bracon crocator* n. sp., p. 261.

— (5). Field notes of British sawflies. The Entomologist, vol. 43, p. 285 (continued from vol. XII, p. 192). — Bemerkungen zu verschiedenen Arten.

— (6). Some *Hymenoptera* from the Highlands. Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 36—38. — Listen von erbeuteten (meist parasitischen) *Hymenoptera* aus dem schottischen Hochlande. *Ichneumonidae* (33) und zwar: *Stenichneumon* (1 in 1 n. var.), *Barychneumon* (1), *Ichneumon* (1 + ?1). *Ctenichneumon* (2), *Amblyteles* (1), *Platylabus* (1), *Centeterus* (1), *Glyphicnemis* (2), *Phygadeuon* (2), *Hemiteles* (1), *Pimpla* (1), *Glypta* (1), *Lissonota* (5), *Lampronota* (1), *Tryphon* (3), *Mesoleius* (1), *Mesoleptus* (1), *Megastylus* (1), *Exochus* (1), *Bassus* (1), *Paniscus* (1), *Olesiocampa* (1) u. *Meloboris* (1). — Neu für Britanien: *C. amputatorius* Panz. —

Braconidae (7) und zwar: *Spathius* (1), *Rhogas* (1), *Apanteles* (1), *Microgaster* (1), *Pygostolus* (1), *Macrocentrus* (1) u. *Alysia* (1). — *Proctotrypidae*: *Galesus* (1). — *Aculeata*: *Myrmica*, *Formica* und *Bombus*, je 1 sp. — *Tenthredinidae*: *Dolerus* (1), *Allantus* (1). — Außerdem 1 *Ichneumon* ♂ (s. s.), 4 *Tryphoninae* und 2 *Limnerii* (s. l.).

— (7). Catalogue of British *Hymenoptera* of the Family *Chalcicidae*. London. Printed by order of the Trustees of the British Museum (Natural History) Cromwell Road, S. W., 1910, 74 pp. — Der Katalog schließt sich in der Anordnung des Stoffes dem schon längst erschienenen „General Catalogue of the Insects of the British Isles" an. Von den *Chalcididae*, die die letzte Gruppe der indigenen *Hymenoptera* bilden, existiert bisher keine vollständige Liste. Seit Francis Walker's Zeit ist auf diesem Gebiete nichts Bedeutendes über die englischen Formen geschrieben worden. Die Liste bringt 148 Gatt. und 1424 Spp. [bis 15. III. 1910], die sich auf die 3 Hauptdivisionen *Pentamera*, *Tetramera* u. *Trimera* verteilen. — Die Zahl der britischen Insektenspezies beträgt rund 11 500, davon entfallen auf die *Coleopt.* u. *Dipt.* ca. 3000, auf die *Lepidopt.* ca. 2000, auf die *Hemipt.* rund 900, auf die *Neuroptera* etwa 640, auf die *Orthoptera* nur etwa 60 Spp., während die Zahl der *Hymenoptera* auf rund 4830 geschätzt wird. Die Listen bezügl. der *Hymen.* sind aber teilweise sehr unvollständig. — Sehr wünschenswert wäre ein Literaturverzeichnis gewesen, da die Angaben der hauptsächlichsten englischen Autoren in allen möglichen Zeitschriften und Separaten verteilt sind. Referate im Entomologist, im Entom. Monthly Mag. u. Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 142.

— (8). On the position of the *Rhopalosomidae*. with the description of a second species. Trans. Entom. Soc., London, 1910, p. 386—390.

Mortimer, C. H. (1). *Ichneumonidae* taken in Soay (Skye) last Autumn. Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 39. — Die *Ichn.* sind von Morley bestimmt. In Anbetracht des „Auslanddistrikt" (wie Morley den Bezirk nennt) ist die Liste beachtenswert. Sie bringt seltene Spp. folg. Gatt.: *Pimpla* (1), *Mesoleius* (1), *Banchus* (1), *Periope* (1): *Tryphonide*. — Ferner *Amblyteles* (1). *Anomalon* (1), *Pimpla* (2), *Ichneumon* (2), *Cratichneumon* (2), *Pezomachus* (2), *Campoplex* (1), *Stilpnus* (1), *Platylabus* (1), in 1 Var., *Centeterus* (1) und *Mesoleius* (1).

— (2). Aculeate and other *Hymenoptera* in Soay (Skye). t. c. p. 39. — 7 Spp. von Hym. (exkl. der vorher erwähnten *Ichneumonidae*) wurden beobachtet und dazu meist noch in 1 Stück. Die Lokalität liegt „off the beaten track". Es sind *Crabro* (1), *Pompilius* (2), *Odynerus* (2), *Vespa* (1) und 1 *Chryside*.

Müller, Max. Über das Vordringen südlicher solitärer Bienen und Wespen in der Mark. Aus der Natur, Leipzig, Bd. 6, 1910, p. 347—351.

Müller, W. Über Wasserwespen. [Nebst Notiz über die Metamorphose von *Hydaticus*.] Blätter f. Aquarienkunde, Stuttgart, Bd. 21, Hft. 24, 1910, p. 378—379. — Nach der vorliegenden Literatur (Rousseau, Ann. Biol. lacustr. 2, 1907—08 und Heymons R. u. H. Süßwasserfauna Deutschlands, Hymenopt.) könnte man glauben, diese *Hymenoptera* seien selten und schwer zugänglich. Dies ist nach W. M. nicht der Fall. Sie sind wohl in allen Gräben und Tümpeln zu finden, in denen sich Dytisciden aufhalten. Beobachtung von parasitischen Larven in den Eiern vom Gelbrand, die in den Blattstielen von *Alisma plantago* abgelegt waren. Auch die Eier von *Acilius*, *Hydaticus*. Überwinterung bei *Prestwichia* in Käfereiern, die mit den abgestorbenen Blattstielen auf den Grund der Gewässer sinken. Verf. gibt dann noch praktische Ratschläge für die Aufzucht der Wespchen und gibt Vorbereitungen auf etwaige Enttäuschungen, die uns dadurch entstehen, daß wir Braconiden (wie *Tetrastichus*??) gezogen haben, die in ihren Bewegungen nichts verraten, daß sie zur Eiablage unter Wasser gehen müssen. Auch eine 2. *Anaphes*-Art zog der Verf. aus Dytiscideneiern. Sie vermochte nicht zu schwimmen, kroch aber lebhaft und gewandt unter dem Wasser umher.

Mulot, H. Haben die Bienen verschiedenen Nestgeruch und spielt dieser beim Vereinigen eine Rolle? Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, 1910, p. 3—5. — Nach der Überzeugung des Verfassers und den von ihm angeführten Beispielen gibt es einen verschiedenen Nestgeruch in dem Sinne, wie vielfach angenommen wird, bei den Bienen nicht, auch nicht bei Bienen verschiedener Rassen; sollte aber ein solcher existieren, so spielt er bei der Vereinigung anscheinend nicht die geringste Rolle.

Neeracher, Ferdinand. Die Insektenfauna des Rheins und seiner Einflüsse bei Basel. Faunistik, Biologie, Systematik. Rev. Suisse Zool. Genève, T. 18, 1910, p. 497—590.

Neger, F. W. (1). Neues über die körnersammelnden Ameisen der Mittelmeerländer. Aus der Natur, Stuttgart, Bd. 5, 1910, p. 737—744.

— **(2).** Ambrosiapilze. III. Weitere Beobachtungen an Ambrosiagallen. Bericht. Deutsch. botan. Gesellsch., Bd. 28, 1910, p. 455—480, 1 Taf.

— **(3).** Neue Beobachtungen an körnersammelnden Ameisen. (Vorläufige Mitteilung.) Biol. Zentralbl., Bd. 30, 1910, p. 138—150, 3 Figg. — In kurzen Worten gibt Verf. selbst eine Zusammenfassung seiner Resultate: „1. Die Keimung der Samen geht meist nicht über das Quellungsstadium hinaus; in den Samen, welche von den Ameisen geschält und ausgetrocknet (gedarrt) werden, hat noch keine Umwandlung der Stärke in Maltose und Dextrin stattgefunden. — 2. Die vorgekeimten, geschälten und gedarrten Samen werden im Nest (von besonderen damit betrauten Tieren?) zerkleinert, zerkaut und zu einem Teig verarbeitet. Dieser Teig wird in Form von Krümeln an die Ober-

fläche der Erde gebracht und in der Sonne zu Zwiebackkonsistenz getrocknet (Sterilisation). — 3. Da die getrockneten [Ameisenbrot-] Krümel [die hellen Schwarzbrotkrümeln ähnlich und beim Herausbringen an die Erdoberfläche feucht, knetbar, von Stecknadel- bis Pfefferkorngröße u. überaus bitter sind] wegen ihrer Härte sich zur Nahrung wenig eignen und die Reservestoffe immer noch, in Form von Stärke- bzw. Aleuronkörnern darin enthalten sind, so erscheint es wahrscheinlich, daß es noch der Enzymwirkung eines Pilzes bedarf, um jene Stoffe in eine dem Ameisengaumen mehr zusagende Form überzuführen. Es ist zu untersuchen, ob der in den Brotkrümeln häufig vorkommende *Aspergillus niger* diese Aufgabe erfüllt. — 4. Die *Messor barbarus*-Ameisen sind auch Blattschneider; da sie die abgeschnittenen Blätter in ihr Nest schleppen, so ist anzunehmen, daß sie irgend welchen Nutzen daraus ziehen. Auch diese Frage ist näher zu untersuchen." — Verf. stellte seine Beobachtungen an der obengenannten Ameise an, die auf der Insel Arbe und in Dalmatien weit verbreitet ist. Es werden die Samen wohl aller auf der Insel vorkommenden Blütenpflanzen eingetragen. Nicht selten werden auch kleine Schnecken in das Nest geschleppt. Im Innern des Baues scheint „die Spreu vom Weizen geschieden" zu werden. Fig. 1 zeigt eine Zusammenstellung von Früchten und Samen, die eingetragen wurden und die uns zugleich die Größenverhältnisse derselben gegenüber den Ameisen vor Augen führen. Fig. 2 Ameisenbrotkrümel und deren Bestandteile, Fig. 3 abgeschnittene Blätter.

Nielsen, J. C. A catalogue of the insects of north-east Greenland with descriptions of some larvae. [Part 2 of „The Insects of the Danmark expedition"] (Englisch). Köbenhavn, Danmarksexpeditionen til Grönlands Nordostkyst 1906—1908, vol. 3, Nr. 2 [Abdruck aus Medd. Grönland, vol. XLIII, 1910, p. 23—36, 2 pls.]

Nieuwenhuis- van Üxküll Güldenbrandt, M. Extraflorale Zuckerausscheidungen und Ameisenschutz. Ann. Jardin Botan., Buitenzorg, 2. ser. vol. VI, p. 195—328, Taf. XX—XXIX. — Die Verfasserin studierte in Buitenzorg 63 verschiedene sogenannte myrmekophile Pflanzen in ihren Beziehungen zu den Ameisen. Die Resultate, zu denen sie gelangte, stehen ganz im Gegensatz zu Delpinos Ameisenschutztheorie. Delpino und mit ihm Belt, Schimper etc. behaupten, daß die sogenannten extrafloralen Nektarien die Schutzameisen anlocken sollten, um die Schädlinge fern zu halten. Die Verfasserin beweist klar und deutlich, daß dies nicht, vielleicht das Gegenteil der Fall ist. Die betreffenden Organe stehen oft umgekehrt, so daß der Honig ausfließt und sitzen zumeist auf der Unterseite der Blätter, so daß die angeblichen „Pflanzenbeschützer" von der Blütenregion abgelenkt werden. Dazu kommt noch, daß sich die Ameisen gar nicht um die gleichzeitig auf der Pflanze sitzenden anderen Insekten kümmern, so z. B. die Raupen an den Blättern fressen lassen. Die Ameisen legen sogar noch ausgedehnte Läusezuchten auf den Pflanzen an, fressen mit dem Zucker zu-

gleich die Nektarien heraus und die Blätter selbst an. Der Zucker selbst lockt nicht nur die Ameisen, sondern selbst Schädlinge an. Man könnte fast die Behauptung aufstellen, daß mit der Zunahme des erzeugten Zuckers auch der Schaden für die Pflanze wächst. Der Zweck der extrafloralen Nektarien ist heute noch ebenso unklar wie etwa zu Zeiten Linnés. — cf. **Koelsch.**

Nordenström, H. Några fynd af steklar under exkursioner in Syd-Halland och Ostergötland 1908. [Some finds of Hymenoptera during excursions in S. Halland and Ostergötland, 1908]. Entom. Tidskr., Årg. 31, 1910, p. 23—25.

Nurse, C. G. Hornets as enemies of Arboriculture. The Entomologist, vol. 43, p. 248.

Ohl, J. A. Списокъ галловъ, собранныхъ С. Н. Володиной въ окрестностяхъ г. Ельца Орловской губ. [Verzeichnis der von S. N. Volodina in der Umgebung der Stadt Jelez gesammelten Gallen.] Jahrb. Pflanzenkr., St. Pétersbourg, T. 4, 1910, p. 25.

Otdělĭnov, A. Переносятъ-ли пчелы яички? [Tragen die Bienen ihre Eier von einem Rahmen zum andern?] Russ. pčelovod list. St. Pétersbg., T. 25, 910, p. 273—275.

Oudemans, J. Th. In memoriam Dr. A. J. van Rossum. Tijdschr. v. Entom. 's Gravenhage, T. 53, 1910, p. 1—7, portr.— Nekrolog auf van Rossum.

Patton, W. H. A synonymical definition of *Nysson* and of *N. aurinotus*. Ohio Natur., Columbus, vol. 9, 1909, p. 442—445.

Pauls, Otto. Der Imker der Neuzeit. Handbuch der Bienenzucht. (Webers Illustrierte Gartenbibliothek, 2. Bd.) Mit 199 Abb. im Text u. 8 farbigen Tafeln [verschiedene Landschaften u. Gärten mit Bienenständen] in Originalleinenband, Leipzig 1910. Preis M. 7,50.—Ein Werk, das auch die neuesten Errungenschaften auf diesem Gebiete berücksichtigt. Verf. schildert I. die Biene einst und jetzt (Altertum, Mittelalter, Neuzeit p. 1—8). — II. den Nutzen der Imkerei (p. 9—16. Mit graphisch-statistischer Darstellung der Bienenvölker in den verschiedenen Kantonen der Schweiz. Abb. 19). — III. das Immenleben (p. 17—44). Die Biene und ihre Verwandtschaft, die natürliche Zuchtwahl und ihr Einfluß auf die Gestaltung des Bienenstaates. Der Bienenstaat. Gliederbau der Biene. Bewegungsorgane. Die inneren Organe: A. Atmungsorgane, B. Blutzirkulationsorgane, C. Nervensystem. Die Sinnesorgane: A. Gesicht, B. Geruch, C. Gehör, D. Tastsinn, E. Geschmack. Die geistigen Fähigkeiten. Die 3 Bienenwesen: A. Arbeitsbiene, B. Drohne, C. Königin. Die Entwicklung der Bienenwesen: Parthenogenesis. Die Arbeitseinteilung im Bienenstaat: Brut-, Bau-, Tracht-, Wachtbienen. Das Zellenwerk. Die Nahrung. Immenleben. Bienenrassen: Zusammenstellung und Charaktere (p. 47): nordische, deutsche, krainer, italiener, kaukasische, ägyptische, cyprische, chinesische, indische, afrikanische, madagaskarische und amerikanische [Rot-

kleebienen]). — IV. Bienenwohnungen (p. 45—72). Abbildung. Besprechung der jetzt gebräuchlichen Stockformen, auch des Schulzschen Meisterstockes, p. 65. Beachtenswert ist die vergleichende Darstellung der gebräuchlichsten Rähmchengrößen, Abb. 46, p. 53, sowie die Tabelle über 61 verschiedene Rähmchengrößen der zahlreichen im Gebrauche befindlichen Stockformen nebst Angabe des Gebrauchslandes. — V. Das Werkzeug des Imkers (p. 73—84). — VI. Der Bienenzuchtbetrieb (p. 85—122). — VII. Krankheiten (p. 125—140). Krankheiten: Weisellosigkeit, Faulbrut, Ruhrkrankheit, Maikrankheit. Feinde der Tierwelt (p. 131—135). Raubbienen (p. 135). — VIII. Die Bienenweide (p. 141). Alphabetische Aufzählung der Bienennährpflanzen (p. 142 sq.). Die wichtigsten Bienennährpflanzen nach Monaten geordnet. Unkräuter und wildwachsende Pflanzen. Bienennährpflanzen für Bahn- und Straßendämme. Ziergehölz für den Garten etc. etc. — IX. Die Verwertung der Produkte, Pflanzen für Ödländereien, Bodennutzung, Abb. Fig. 180 (graphisch). — X. Allerlei nützliche Ratschläge. Bienenrecht (Gesetze für Deutschland, Österreich, Schweiz etc.) Zeitschriften. Fachbücher. Die Preußische Bienenzuchtbetriebsweise. Neue Ziele und Ausblicke. — XI. Das Bienenjahr (p. 197). — Im Gegensatz zu den farbigen Tafeln und den sonstigen, Stöcke, Bienenstände und Details darstellenden guten Abbildungen, stehen die morphologisch-anatomischen Figuren, besonders aber Fig. 23 (die dreierlei Bienen) nicht auf gleicher Höhe.

Peets, W. Die Panzerschen Apiden. Ein Versuch, sie zu deuten und systematisch zu ordnen. Jahresber. naturhist. Gesellsch. Hannover, vol. 58/59 (1907—08—08—09), 1910, Abd. D, p. 41—56.

Pérez, Charles (1). Signification phylétique de la nymphe chez les Insectes métaboles. Bull. Sci. France-Belgique, Paris, T. 44, 1910, p. 221—234.

— **(2).** Les phénomènes histologiques de la métamorphose chez les Insectes. Compt. rend. Soc. Biol. Paris, T. 68, 1910, p. 167—168.

— **(3).** Origine des cellules imaginales dans l'intestin moyen des Vespides. t. c. p. 1010—1012.

— **(4).** Evolution nymphale du corps gras chez les *Polistes*. t. c. p. 1064—1065.

Perkins, R. C. L. (1). Leaf-hoppers and their Natural Enemies. Pt. VI. *Mymariidae, Platygasteridae.* Report of Work of the Experiments Station of the Hawaiian Sugar Planters Association, Divis. of Entom., Bull. No. 1, Part 6, 1905, p. 187—205, pls. XI—XIII. — Gibt eine Morphologie und Einteilung der *Mymaridae*. Bestimmungstabellen für die 8 neuen Spp. Sie sind Parasiten der *Homoptera*. Neue Gatt. *Paranagrus* mit der Type *P. optabilis*. Bestimmungstabelle der 4 *Aphanomerus*-Arten (*Proctotrup.*).

— (2). Supplement to *Hymenoptera*. Fauna Hawaii., vol. 2, 1910, p. 600—686.

Pfankuch, K. (1). Die Typen der Gravenhorstschen Gattung *Bassus* (Hym.) (Ichneumonol. Europaea, Bd. III, p. 307—357). Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 271—280. — Bespricht 26 Arten, gibt ergänzende Bemerkungen zur Beschreibung, sowie die eventuellen Synonyma an.

— (2). Über einige Typen der Holmgrenschen Gattung *Bassus* (*Hym.*). t. c. p. 280—284. — 17 Spp. Ergänzende Bemerk. zur Beschreibung und Synonymie.

— (3). Eine neue *Hemiteles*-Art. t. c. p. 407—408. — *H. bizonatus* n. sp., gefangen von Kuhlgatz am 11. VII. 1902 in Neulinum bei Danzig.

Phillips, E. F. Bees. U. States Dept. Agric. Farm. Washington, D. C., Bull. 397, 1910, p. 1—44.

Piéron, Henri. La genèse des instincts esclavagistes et parasitaires chez les Fourmis. Rev. gén. Sci., Paris, T. 21, 1910, p. 726—736, 769—779.

Plateau, Félix. Note sur l'emploi de récipients en verre dans l'étude des rapports entre les insectes et les fleurs. Bull. Acad. Sci. Belgique, 1906, p. 741—775 + 2 Figg. — Keine intensive Anziehungskraft der Farbe. Der Flug der Insekten gegen durchsichtige Gefäße, die farbigen Blumen enthielten, aus mangelhaften experimentellen Bedingungen. Erinnerungsvermögen bei den *Apiaria*..

Pocock, R. J. Ant-mimicry by the larvae of a species of *Mantis*. Proc. Zool. Soc. London, 1910, p. 837—840.

[Pomerancev, D. V. und **Ševyrev, I. Ja.]**. Значеніе насѣкомоядныхъ птицъ въ лѣсу и степи. [Über die Bedeutung der insektenfressenden Vögel in Wald und Steppe.] Trd. lešn. opytn. děl. Ross. St. Ptburg, T. 24, 1910, p. 1—99.

Popov, Vasilij Grig. Къ вопросу о роеніи пчелъ и веденіи медоваго хозяйства. [Zur Frage über das Schwärmen der Bienen und die Führung der Honigwirtschaft.] Russ. pcelovod list. St. Petersburg, T. 25, 1910, p. 85—95.

Popovici-Baznosanu, A. (1). Relation entre la taille de l'adulte et la quantité de nourriture absorbées par les larves chez *l'Osmia rufa* et *l'Osmia cornuta*. Compt. rend. Soc. Biol. Paris, T. 68, 1910, p. 480—481.

— (2). Le coeur et la fonction circulaire chez *Megachile bombycina* Rad. Zool. Anz., Bd. 35, 1910, p. 628—630. — Das Insektenherz scheint nach einem einheitlichen Typus gebaut zu sein; in Wirklichkeit jedoch zeigt es zahlreiche Eigentümlichkeiten, zu deren Feststellung die zumeist angewendeten Methoden, wie Fixieren und Färben, nicht immer genügende Resultate liefern. Die beste Methode ist die Vivisektion, die überdies noch den Vorteil bietet, stundenlang die Tätigkeit des Organs studieren zu können. Zu diesem Zweck trennt der Verf. mit einer feinen

Schere die Seitenränder der Thorax- und Abdominalringe des lebenden Tieres auf und löst allmählich die thorakale sowie die ventrale Körperdecke ab, entfernt dann den Darmtraktus und seine Anhänge und übergießt den Rest mit physiologischer Kochsalzlösung. — Bei *Megachile bombycina* zeigen sich folg. Verhältnisse: Im ersten Abdominalring setzt sich das Herz in die Aorta fort, die in den Thorax eintritt und dort 2 Ampullen zeigt, eine S-förmig gekrümmte nach der vorderen Mitte des 1. Abdominalringes und eine thorakale, in der hinteren Seite des Thorax gelegene. Zwischen beiden liegt die fadenförmig verjüngte Aorta. Aus der Thorax-Ampulle heraustretend durchläuft die Aorta die Muskelmassen und wendet sich nach der Dorsalseite des Thorax. Die Organisation des Herzens weicht von der der Biene ab. Hier weist die Gegend, an der sich Abdomen und Thorax vereinigen, 18 Schlangenwindungen auf. — Zur Verhinderung der Rückkehr des Blutes, das den kontraktilen Teil des Herzens verlassen hat und in die Aorta eingetreten ist, existieren verschiedene Einrichtungen. Die einfachste (bei den *Chironomus*-Larven) ist eine Klappe; bei der Biene finden wir die Schlangenwindungen, bei *Megachile* die oben erwähnten Ampullen. Mechanismus der Blutzirkulation. Während der Diastole öffnen sich die hinteren Lippen der Ostien, das Blut tritt in das Herz ein und wird während der Systole nach vorn getrieben. Bei der 2. Diastole kann das Blut nicht mehr zurücktreten, da die vorderen Lippen in Funktion treten und das Zurückfließen verhindern; sie wirken also wie Cardialklappen. In der Abdominalampulle angelangt, wird es in die Thorakalampulle getrieben; die S-förmige Biegung verhindert den Rücktritt. Die Thoraxampulle endlich treibt das Blut in den Thorax und in den Kopf der Biene. Zur Vervollständigung der Zirkulationsfunktion existiert bei *Meg. bombycina* wie auch bei anderen Insekten ein gut ausgebildetes Diaphragma, welches den Pericardialsinus von der übrigen Abdominalhöhle trennt. Wie aus Versuchen hervorgeht, nimmt das Diaphragma an der Bildung der Diastole teil. Es besteht aus Bindegewebe und ist innig mit den flügelförmigen Muskeln verbunden. Überdies lösen sich von der dorsalen Oberfläche des Diaphragmas feine elastische Fibrillen ab, die sich an der Wand des Herzens festhalten. Durch die Kontraktion der flügelförmigen Muskeln werden die im Abdomen befindlichen Organe zusammengepreßt, das Blut überschwemmt den Pericardialsinus und so flottiert das Herz immer in Blutflüssigkeit. Die elastischen Fibrillen halten wie richtige Federn das Herz stets an derselben Stelle fest.

— (3). Experimentelle Studien über *Osmia rufa* L. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 224—228, 3 Abb. (mit zahlr. Figg.). — *Osmia rufa* L. ist im nördlichen Rumänien weit verbreitet. Sie nistet im Schilfrohr, mit denen die Bauernhäuser bedeckt sind. Ihre Größe ist sehr variabel (♂ 7—11 mm, ♀ 9—12 ♀ mm l.),

desgl. die Färbung (♀ bräunlich-gelb, rötlich; ♂ rötlich braungelb, rostrot). Da diese Variabilität den Systematiker leicht zur Aufstellung von Varietäten und Rassenunterschieden führen könnte, untersucht Verf. eine Anzahl Nester, stellt in Tabellen die Größenverhältnisse zusammen, zieht Vergleiche, züchtet usw., und findet folgendes. Verringern wir den Nahrungsvorrat der Biene, so erreichen wir dadurch eine Beschränkung des Wachstums dieser Biene. Dies darf allerdings nicht zu weit ausgedehnt werden. Es ist daher natürlich, daß die Versuche oft tote Larven und Puppen ergeben. Auch die Kokons lassen sich in der Größe beschränken, ja sogar ihre innere Struktur verändern. Abb. 1 zeigt in 20 Figg. in Reihen I—IV geordnet die Größenverschiedenheiten der ♂ ♂ und ♀ ♀, Abb. 2 solche der Kokons, Abb. 3 den Einfluß der Weite der Röhre auf die Bildung des Kokons. Bei Gläschen von $3^1/_2$ mm Durchmesser entwickelten sich die Kokons vollständig, bei 6 mm wurde erst eine Art losen Gewebes und darauf eine Art Vogelnest in Dütenform gebaut, in welchem sich das Individuum auswuchs.

Poppius, B. En ny svensk varmhusmyra. [A new Swedish hothouse-ant] (*Prenolepis vividula* Nyl.). Entom. Tidskr., Årg. 31, 1910, p. 19—20.

Portschinsky, J. A. Борьба съ нѣкоторыми вредными бабочками помощью многоѣдныхъ паразитовъ изъ міра насѣкомыхъ. Изд. 2-е (дополненное). [Destruction de quelque papillons nuisibles au moyen des parasites polyphages. 2me édition]. Trd. b. entom. učen. Kom. Gl. Upr. Zeml. St. Ptbourg., T. 2, 10, 1910, p. 1—32.

[Pospelov, V. P.]. Отчетъ о дѣятельности энтомологической станціи при Южно-Русскомъ Обществѣ Поощренія Земледѣлія и Сельской Промышленности за 1909-й годъ. [Bericht über die Tätigkeit der Entomologischen Station der Südrussischen Gesellschaft zur Förderung der Landwirtschaft und der ländlichen Gewerbe für das Jahr 1909.] Chozïajstvo Kiev, T. 5, 1910, p. 528—539.

Potěchin, L. A. Пчела.. [Die Biene.] Chutor St. Pétersbourg, T. 5, 1910, p. 510—517, 587—601, 744—756.

Prodak, Vladimir u. **Bogdanov, N. T.** Къ вопросу о переносъ пчелами яичекъ. [Zur Frage von dem Hinübertragen der Eier durch die Bienen.] Pčelov. žizn̆ Viatka, T. 5, 1910, p. 794—796.

Quayle, H. J. (1). *Aphelinus diaspidis* Howard. Journ. Econ. Entom. Concord N. H., vol. 3, 1910, p. 398—401.

— (2). *Scutellista cyanea* Motsch. t. c., p. 446—451.

Rabaud, Etienne. Notes biologiques du *Monodontomerus dentipes* Dalm., parasite de *Zygaena occitanica* Vill. Bull. Soc. Entom. Paris, 1910, p. 56—59.

Ramakrishna Aiyar, T. V. Breeding notes on *Eumenes conica*. Journ. Nat. Hist. Soc. Bombay, vol. 20, 1910, p. 341—343.

Reichenbach, Heinrich. Der Ameisenstaat und die Abstammungslehre. Siehe Titel p. 31 des Berichts f. 1908. — Ref. von Escherich, Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 785—786.

Reichert, Alex. *Sphecophaga vesparum* Rtzb., eine Schlupfwespe im Wespenneste. Entom. Jahrb., Leipzig, Jhg. 20, 1911 [1910], p. 180—182, 1 Taf.

Reuter, O. M. (1). Insekternas själslif, belyst af våra dagars forskning. [Das Seelenleben der Insekten im Lichte der Forschung unserer Zeit.] Finsk Tidskr. Helsingfors, vol. 58, 1905, p. 210—222 u. 400—418; vol. 59, p. 305—329.

— (2). „Intelligensen" hos insekterna enligt våra dagars forskningar. [Die „Intelligenz" der Insekten nach neuen Forschungen.] op. cit. vol. 63, 1907, p. 203—222.

Riedel, Max. Gallen und Gallwespen. Naturgeschichte der in Deutschland vorkommenden Wespengallen und ihrer Erzeuger. Mit ca. 100 Abbildungen auf 6 Tafeln. 2. Auflage. Stuttgart, Verlag von K. G. Lutz. Preis geb. M. 1,60. — Allgemeine Bemerkungen über Pflanzengallen, Morphologie und Biologie der Gallwespen, nach Pflanzen geordnete Bestimmungstabelle der Gallen nebst Angabe der Sammelzeiten, Flugzeiten der Wespen, Fundorte, Einmieter und Schmarotzer. Den Schluß bilden Bestimmungstabellen der Gattungen und Arten der Wespen und eine nach Monaten geordnete Fundtabelle. Abbildungen erläutern das Ganze.

Robbins, Wilfred W. An introduction to the study of the ants of northern Colorado. Boulder Univ. Col. Stud., vol. 7, 1910, p. 215—222.

Röber, J. Parthenogenesis? Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Berlin, Bd. 6, 1910, p. 148.

Robertson, C. Hosts of *Strepsiptera*. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 323—330.

Rohwer, S. A. (1). The bembicid wasps of Boulder county, Colorado. Boulder Univ. Colo. Stud., vol. 6, 1909, p. 243—248.

— (2). Notes on *Tenthredinoidea*, with descriptions of new species. VIII. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 49—52.

— (3). Notes on *Tenthredinoidea*, with descriptions of new species. IX. *Xyelidae* and *Lydidae*. t. c. p. 88—93.

— (4). Notes on *Tenthredinoidea*, with descriptions of new species. X. New species of *Empria*. t. c. p. 172—175.

— (5). Notes on *Tenthredinoidea*, with descriptions of new species. XI. Genera of *Pamphiliinae* and new species. t. c. p. 215—220.

— (6). Note on *Tenthredinoidea*, with descriptions of new species. XII. (Genus *Hoplocampa*). t. c. p. 242—244.

— (7). Three new Psenid wasps from New Jersey. Entom. News Philad., vol. 21, 1910, p. 168—170.

— (8). Turner's genera of *Thynnidae* with notes on Ashmeadian genera. t. c. p. 345—351.

— (9). Some Australian sawflies. t. c. p. 467—474.

— (**10**). A new sawfly from Holland. Ber. Ned. Entom. Ver., vol. 8, 1910, p. 91.

— (**11**). A new genus of sawflies from Chile. Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, 1910, p. 30.

— (**12**). Some new wasps from New Jersey. t. c. p. 49—52.

— (**13**). Descriptions of two new Psenid wasps from the United States. t. c. p. 99—104.

— (**14**). Some new Hymenopterous insects from the Philippine Islands. Proc. U. States Nat. Mus. Washington D. C. Smithsonian Instit., vol. 37, No. 1772, 1910, p. 657—660. — Die hierin behandelten Insekten stammen, mit Ausnahme von *Pseudagenia chrysosoma*, von Robert E. Brown. Ein kurzes Studium der Familien *Tenthredinoidea*, *Vespoidea* und *Sphecoidea* lehrt, daß die Fauna der Philippinen bezüglich der genannten Gruppen mit der des Festlandes zwar nahe verwandt, aber doch deutlich davon verschieden ist. Beschreib. der Formen: *Neoselandria* n. g. (1), *Mutilla* (1 n. sp.), *Pseudagenia* (1 n. sp.), *Dolichurus* (1), *Notogonia* (2 n. spp.), *Psenulus* (*Neofoxia*) (1 n. sp.).

— (**15**). On a collection of *Tenthredinoidea* from eastern Canada. op. cit. vol. 38, No. 1739, 1910, p. 197—209. — Das Material stammt zumeist aus d. County von St. John, New Brunswick, von Mr. A. Gordon Leavitt gesammelt. Von den 22 Gattungen sind alle, außer 6, holarktisch, und vielleicht kommen die meisten derselben im paläarktischen Gebiete vor und sind nur von den europäischen Bearbeitern nicht erkannt worden. Einige der hier angewendeten Gattungsnamen sind bis jetzt noch in Ve - bindung mit nearktischen Spp. angewendet worden, und die Fassung einzelner Gattungen weicht von der bisherigen Fassung ab, was der Verfasser bei jeder in Frage kommenden Gattung zu begründen sucht. Das Material verteilt sich folgendermaßen: *Tenthredinoidea*: Subf. *Arginae*: *Arge* (2). — Subf. *Nematinae*: *Pteronus* (2 + 1 n. sp.), *Pontania* (2 n. spp.), *Pristiphora* (2 n. spp. + 2), *Cryptocampus* (1 n. sp.). — Subf. *Fenusinae*: *Fenusini*: *Fenusa* Bemerk. zur Gatt. (1). *Scolioneurini*: *Polybates* (1 n. sp.), *Parabates* (1 n. sp.). *Selandrinae*: *Aneugmenus* (1), *Strongylogaster* (2 spp.). — Subf. *Emphytinae*: *Emphytus* (2), *Ermilia* (1), *Aphylodictyum* (1), *Hemitaxonus* (1 n. sp. + 1), *Monsoma* (1 n. sp.), *Macremphytus* (1), *Dimorphopteryx* (1 n. sp.), *Strongylogasteroidea* (1). — Subf. *Dolerinae*: *Dolerus* (2). — Subf. *Tenthredinae*: *Bivena* (1), *Pachyprotasis* (1), *Macrophya* (3), *Labidia* (1), *Allantus* (1), *Tenthredo* (10 + 1 n. sp.). — Subf. *Cimbicinae*: *Cimbex* (1). — *Cephidae*: *Adirus* (1). — *Siricidae*: *Sirex* (2), *Paururus* (1).

— (**16**). Japanese sawflies in the collection of the United States National Museum. op. cit. vol. 39, No. 1777, 1910, p. 99 —120. — Das Material dieser Publikation befindet sich im Museum Nation. der Vereinigten Staaten und verteilt sich folgendermaßen: *Xyela* (2 n. spp.), *Cephaleia* (2 n. spp.), *Pamphilius* (1 n. sp.), *Sirex* (1 n. sp.). *Arge* (1 n. sp.). *Diprion* (1 n. sp.), *Nesodiprion* n. g.

(2). *Agenocimbex* n. g., *Abia* (1 n. sp.), *Pachynematus* (1 n. sp.), *Pristiphora* (1 n. sp.), *Nesotomostethus* n. g., *Monophadnoides* (1 n. sp.), *Paracharactus* (1 n. sp.), *Monophadnus* (1 n. subsp. + 1 n. sp.), *Aneugmenus* (1 n. sp.), *Stromboceros* (1 n. sp.), *Athalia* (1 n. subsp. 3 Spp.), *Taxonus*, Subg. *Ermilia* (O. Costa), subg. *Taxonus* Htg. u. subg. *Nesotaxonus* n., *Eriocampa*, *Hemitaxonus*, *Dolerus* (je 1 n. sp.), *Rhogogaster nipponica* nomen nov., *Macrophya* (1 n. sp.), *Lagium* (1 n. sp.), *Jermakia* Jakowlew mit 1 n. sp., *Tenthredina* n. g., *Tenthredo*, *Tenthredella* nom. nov. (1 n. sp.). — Liste der japanischen *Tenthredinoidea* (p. 118—120). — Nota. Nach Enslin kommen noch 2 *Macrophya*-Spp. dazu.

— (17). Siehe **Cockerell, T. D. A.**

Rollason, W. A. (1). A few Ichneumons taken in Cornwall, 1909. The Entomologist, vol. 43, p. 53—54. — Das Wetter des Jahres 1909 war kalt und feucht, dennoch hat der Verf. eine Reihe von Spp. erbeutet, die von Interesse sind. Es sind bis jetzt 46 Spp., dar. 18 für Cornwall neu. Es folgt die Liste der Spp. nebst Angabe der Fundorte. Für verschiedene Spp. liegen neuere Fangdaten überhaupt nicht vor.

— (2). *Hymenoptera Aculeata* in Cornwall in 1909. Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — Erbeutet wurden 89 Spp. und 6 Varr. Darunter sind I. für die Fauna neu: *Andrena* (2), *Bombus* (2), *Psithyrus* (1). — II. Beachtenswert ist der Fang einiger Spp. der folg. Gatt.: *Pompilus* (2), *Cerceris* (1), *Oxybelus* (1), *Crabro* (1), *Colletes* (2), *Prosopis* (1), *Andrena* (2), *Eucera* (1), *Anthophora* (1), *Saropoda* (1), *Psithyrus* (1) u. *Bombus* (1).

Roman, A. (1). Notizen zur Schlupfwespensammlung des schwedischen Reichsmuseums. Entom. Tidskr., Årg. 31, 1910, p. 109—196.

— (2). Ichneumoniden aus dem Sarekgebirge. (Naturwissensch. Untersuch. des Sarekgebirges in Schwedisch-Lappland, geleitet von Dr. Axel Hamberg, Bd. 4, Lief. 3.) Stockholm 1909, p. 199—374, pls.; Thesis Upsala 1909.

Roubaud, E. (1). Recherches sur la biologie des *Synagris*. Evolution de l'instinct chez les Guêpes solitaires. Ann. Soc. Entom. France, T. 79, 1910, p. 1—21.

— (2). *Bembex* chasseur des Glossines au Dahomey. Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 151, 1910, p. 505—508.

— (3). Evolution de l'instinct chez les Vespides; aperçus biologiques sur les guêpes sociales d'Afrique du genre *Belonogaster* Sauss. t. c. p. 553—556.

— (4). Evolution et histoire de *Roubaudia rufescens* Villen, Tachinaire parasite des Guêpes sociales d'Afrique, des genres *Icaria* et *Belonogaster*. Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 151, 1910, p. 956—958.

Rudow, A. (1). Afterraupen der Blattwespen und ihre Entwicklung. Entom. Rundschau, Stuttgart, Jhg. 27, 1910, p. 105—109, 119—121, 128—129, 136—137, 142—143.

— (2). Entwicklung der Blattwespen. Internat. Entom. Zeitschr., Guben, Bd. 4, 1910, p. 113—115, 120—121, 125—127.

Ruggles, A. G. The larch sawfly (*Lygaeonematus erichsonii* Hartig) in Minnesota. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 93—94.

Šabardin, G. Объ оплодотвореніи матокъ. [Über die Befruchtung der Weisel.] Pčela Jekaterinoslav, T. 11, 1910, p. 50—52.

Sack, P. Beiträge zur Kenntnis der Fauna der Umgebung von Frankfurt a. M. — Die *Diptera* I u. II. Bericht Senckenberg. naturf. Ges. 1907. Bringt auch eine Mitteilung über myrmekophile Dipteren [*Ephippiomyia ephippium* F.] aus Larven gezogen, die im Sept. in einem Neste von *Lasius fuliginosus* gefunden worden waren.

Sahlberg, John. Lyhyt katsaus Suomen kultaampiaisün (*Chrysidae*). [Über die *Chrysidae* Finnlands.] Luonnon Ystävä Helsingfors, vol. 14, 1910, p. 94—99.

Sajo, K. Krieg und Frieden im Ameisenstaat. Stuttgart, Kosmos 1908, 106 pp. Zahlr. Abb. M. 1,—. Escherich vermißt in seinem Referat dieser Arbeit (im Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 784—785) Sachlichkeit und Gewissenhaftigkeit. Die Schilderungen erinnern beinahe an die anthropomorphische Epoche eines Büchner etc.

Sanders, G[eorge] E[thelbert] (1). A new Proctotrypid in the family *Scelioninae*. Canad. Entom., vol. 42, p. 15—16.

— (2). Notes on the habits of *Disogmus pubescens*. t. c. p. 48.

— (3). Siehe **Girault, A. A.**

Santschi, F. (4). Formicides nouveaux ou peu connus du Congo français. Ann. Soc. Entom. France, T. 78, 1910, p. 349—400.

— (2). Une nouvelle Fourmi de Cuba. Bull. Soc. Entom. France, 1909, p. 309—310.

— (3). Sur un moyen très simple d'entendre les sons de très petits insectes. t. c. p. 310.

— (4). Nouveaux Dorylines africains. Rev. Suisse Zool., Génève, T. 18, p. 737—759.

Saunders, Edward (1). On four additions to the list of British *Hymenoptera*. Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 10—12. — *Pemphredon clypealis* Thoms., *P. carinatus*, *Diodontus friesei* Kohl, *Halictus arnoldi* n. sp., *Dufourea halictula* Nyl.

— (2). [the late]. *Hymenoptera aculeata* collected in Algeria by the Rev. Alfred Edwin Eaton, M. A., F. E. S. and the Rev. Francis David Morice, M. A., F. E. S. Part IV. Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 517—531.

— (3). In memoriam Saunders, Edward. [Nekrolog auf denselben.] Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46), p. 49—53 with portrait. — Sein wichtigstes Werk betitelt sich „The *Hymenoptera-Aculeata* of the British Isles" (1896). — Desgl. The Entomologist, vol. 43, p. 103.

— (4). Nachruf von J. D. Alfken. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 330—331. — Geboren am 22. III. 1848 in East Hill, Wandsworth, gestorben am 6. II. 1910 in Bognor, England, im Alter von 62 Jahren.

Schimmer, F. (1). Beitrag zur Ameisenfauna des Leipziger Gebietes. Sitzungsber. naturf. Ges. Leipzig, Bd. 35 (1908), 1909, p. 21—30.

— (2). Über die Wasmannsche Hypothese des „Duldungsinstinktes" der Ameisen gegenüber synöken Myrmekophilen. Zool. Anz., Bd. 36, 1910, No. 4/5, p. 81—95. — Wasmann hat im Biol. Centralbl., Bd. 30, No. 3—5, die von Sch. aufgestellten Sätze kritisch untersucht und Einwendungen gegen den Satz 5 der Schlußfolgerungen gemacht, daß die psychischen Grundlagen des Gastverhältnisses in den verschiedenen Instinktmechaniken des Gastes, nicht des Wirtes, zu suchen seien. Die Fragestellung seiner Untersuchungen hatte sich aus einer früheren Arbeit Wasmanns ergeben, in der W. die friedliche Duldung nicht auf die Unerwischbarkeit von *Myrmecophila*, sondern auf einen erblichen Instinkt der Wirtsameise der *Myrmecophila* beruhe. Auf Grund zweijähriger Beobachtung bezweifelt Sch. das letzte e. Die Duldung bei den Wirten ist keineswegs eine vollkommen friedliche; in ihrer gewöhnlichen Beweglichkeit etwas gehemmte *Myrmecophila* werden angegriffen und unter Umständen getötet.

— (3). Beitrag zu einer Monographie der Ameisengrillen. Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 93, 1909, Hft. 3, p. 409—534, Taf. 22—24. — Schilderung der Lebensweise und des Baues der Ameisengrillen. Verf. erörtert dann den Grund, aus welchem die Grillen bei ihren Wirten geduldet werden und findet folgendes (p. 526). Der biologische Grund des Gastverhältnisses ist in dem Schutze und vor allem in der Nahrung zu suchen, die den Grillen im Neste ihrer Wirte zuteil wird; die Ernährung durch Belecken einerseits, durch Beraubung der beuteholenden Ameisen und der gefütterten Larven, Teilnahme an den Fütterungen zweier oder mehrerer Ameisen und direkte (selbständige) Fütterung durch die Ameisen anderseits. Die psychischen Grundlagen des Gastverhältnisses sind in den verschiedenen Instinktmechanismen des Gastes, nicht des Wirtes zu suchen (Leckinstinkt, Raubinstinkt, Instinkt der Aufforderung zur Fütterung). Die hierbei zur Geltung kommenden Bewegungsmechanismen sind einerseits mimetischer Natur (Nachahmung der sozialen Ameiseninstinkte: Reinigungsinstinkt, Nahrungsinstinkt [Aufforderung zur Fütterung mit erhobenen Vorderbeinen] und sozialer Verkehrsinstinkt [Mimikry mit Fühlerbewegung]); andererseits sind sie den entsprechenden Bewegungsmechanismen der Ameisen konträr (zirkelförmige — statt geradlinige — Bewegung, Sprungvermögen). Durch Zusammenwirkung der vorher geschilderten Erscheinungen erlangt die Grille bei ihren Wirten eine Scheinduldung.

Schleip, Waldemar. Die Reifung des Eies von *Rhodites rosae* L. und einige allgemeine Bemerkungen über die Chromosomen bei parthenogenetischer Fortpflanzung. Zool. Anz., Bd. 35, 1909, p. 203—213. — Resultat: „Obligatorisch parthenogenetische Eier, d. h. solche, die nicht befruchtet werden können, verhalten sich bei ihren Reifungsteilungen verschieden; stets aber unterbleibt die Reduktion der Chromosomenzahl. Fakultativ parthenogenetische Eier, d. h. solche, die sich befruchtet oder unbefruchtet entwickeln können, erfahren stets eine Zahlenreduktion; sie entwickeln sich mit der halben Chromosomenzahl zu Männchen, in deren Spermatogenese dann die Reduktion der Chromosomenzahl ausfällt. Bei jeder Form von Parthenogenese ist nicht nur eine fortdauernde Verminderung der Chromosomenzahl schlechtweg, sondern auch der Zahl der Chromatineinheiten verhütet, falls eine Verschiedenheit zwischen denselben besteht. — Das Verhalten der Chromosomen bei anderen Tiergruppen mit parthenogenetischer Fortpflanzung (z. B. Rotatorien und Phasmiden) ist noch nicht oder nur ungenügend bekannt, um eine allgemeine Gültigkeit der obigen Sätze zu bestätigen.

Schirmer, Carl. *Hedychrum szaboi* Mocs. Berlin. Entom. Zeitschr., Bd. 54, 1910, p. 135—140.

Schmidt, Hugo. Beitrag zur Biologie der Steinobst-Blattwespe (*Lyda nemoralis* L.). [Lebensweise, Verwandlung]. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 17—23, 86—92, 1 Taf. [auf p. 21 mit 18 Figg.]. — Diese Art, als „Schwirrfliege" und die Larve als „grüne Raupe" bezeichnet, trat Ende Mai 1908 in einigen Gegenden Schlesiens als Schädling der Steinobstkulturen auf. Die Schädlinge verschwanden überraschend schnell und hinterließen nur kahle, mit braunen, koterfüllten Gespinsten überzogene Bäume, von denen eine große Menge im nächsten Jahre überhaupt nicht wieder ausschlug. Beschreib. der Wespe (Taf. 1, Fig. 1), der Larve (Taf. I, Fig. 6), der Puppe C. (Taf. I, Fig. 11). B. Lebensgeschichte des Insekts: a) die Eiablage, b) das Ausschlüpfen der Larve und ihre erste Tätigkeit — p. 86 — c) der weitere Fraß (Taf. II u. III), d) das Hinabgehen der Larve in den Erdboden, e) die Larvenruhe in der Erde, f) die Verpuppung, h) Entwicklungsschema. C. Verbreitung (nebst Taf. IV), D. Bekämpfung (Eier zerdrücken, Larven mit Carbolineum bespritzen; Sammeln der Puppen).

Schmiedeknecht, Otto (1). Liste der *Ichneumonidea* und *Braconidea*. [In: L. Schultze, Zool. u. anthrop. Ergebnisse einer Forschungsreise in Südafrika, Bd. 4, Lief. 1.] Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, 1910, p. 31.

— **(2).** Opuscula Ichneumonologica. Fasc. XII—XXVII. Blankenburg i. Thür. 1906—1911 (p. 883—2160). — II. Bd. (Fasc. VI—XIII): *Cryptinae*. 1904—1906 (p. 411—998). — III. Bd. (Fasc. XIII—XVIII): *Pimplinae*. 1906—1908, p. 1001—1403.

Schmitz, S. J. Das Leben der Ameisen und ihrer Gäste. 46 Illustr. Regensburg (G. J. Manz) 1906. 190 pp. Preis geb.

M. 1,35. — Dieser Führer zur Beobachtung der Ameisen wird von K. Escherich in seinem Ref. im Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 784 gut beurteilt.

[**Schreiner, Ja. Th.**]. Борьба съ главными вредителями садоводства изъ міра насѣкомыхъ. [Bekämpfung der wichtigsten Schädlinge des Gartenbaues unter den Insekten.] Herausg. v. d. K. Ges. für Gartenbau St. Ptburg., 1910. (4 + 95) pp. 1 Taf. 23 cm. 0,60 Rub.

Schrottky, C. (1). Beitrag zur Kenntnis der *Scoliidae* und *Elididae* aus Argentinien und Paraguay (Hym.). Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 195—203. — Trotz der enormen geographischen Verbreitung, welche die meisten südamerikanischen *Scoliidae* besitzen, ist unsere Kenntnis derselben noch äußerst lückenhaft. Biologische Daten fehlen überhaupt, überdies ist äußerste Vorsicht am Platze bezüglich der Vereinigung der Geschlechter. Ferner ist die bisherige Nomenklatur eine irrige gewesen und müssen die betreffenden Namen geändert werden, so bedauerlich dies ist, da die Namen alt und allgemein eingebürgert sind. Der Gattungsname muß unter allen Umständen der typischen Spezies verbleiben, wie immer auch fernere Aufteilungen die Gattung gestalten. Als typisch ist bei einer neu aufgestellten Gattung die erste unter diesem Namen beschriebene Spezies zu betrachten. Type der Gatt. *Scolia* Fabr. ist *Scolia atrata* Fabr. (nicht *Sc. flavifrons* Fabr., wie Ashmead angibt). *Campsomeris* Lep., *Colpa* Lep. und *Dielis* Sauss. sind Synonyma zu *Scolia*. Für *Triscolia* Sauss. tritt *Ascoli* Guér., für *Discolia* Sauss ist *Lacosi* Guér. zu setzen. Falls man diese als sinnlose Buchstabenverbindungen und als nicht lateinisch zurückweisen wollte, so wären Hunderte von Namen umzutaufen. Der Verf. stellt dann sein aus obigen Betrachtungen berichtigtes System der *Scoliidae* auf, bringt synonyme Bemerkungen zu 15 *Scolia*, beschreibt zum Schluß 3 neue *Elis*-Arten und bringt Bemerkungen zu 2 bekannten.

— **(2).** Berichtigung. t. c., p. 540. — *Augochloropsis* ist bereits im Jahre 1897 für *Augochlora subignita* Ckll. gebraucht; demnach fällt die von Schrottky für diese Gruppe in Vorschlag gebrachte Gatt. *Tetrachlora* in die Synonymie von *Augochloropsis* Ckll., während Schrottky für seine *Augochloropsis* den Namen *Paraugochlora* nom. nov. einführt mit *Augochlora spinolae* Ckll. als Type. Für die Sp. *Megachile coelioxoides* Schrottky, welcher Name bereits von Cresson 1878 angewendet wird, setzt Verf. den neuen Namen *Megachile coelioxiformis* nom. nov. *Dianthidium bruchi* ist bereits zuvor von Friese beschrieben, die Art heißt *Dianthidium jörgenseni* (Fr.). *Ammophila giacomellia* ist 1907 als *Sphex nigrocinctus* beschrieben worden, letzterer Name hat also die Priorität. — *Neocorynura* nom. nov. für *Cacosoma* Sm.

— **(3).** Neue südamerikanische Arten der Bienengattung *Prosopis* Fabr. Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, 1910, p. 133—138.

— (4). Neue südamerikanische Arten der Bienengattung *Anthidium* Fabr. l. c. p. 267—271.

— (5). Neue und wenig bekannte südamerikanische Bienen. Entom. Rundschau, Stuttgart, Bd. 27, 1910, p. 56—57, 63—72, 78, 88—89.

— (6). Neue südamerikanische *Hymenopteren*. t. c. p. 168—169.

— (7). Two new *Nomadidae (Hymenoptera)* from South America. Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, 1910, p. 208—210.

— (8). Neue Arten der Hymenopterengattung *Ammophila* aus Argentinien. Soc. entom., Stuttgart, vol. 25, 1910, p. 30—32.

— (9). Neue südamerikanische Grabwespen. t. c., p. 69—70.

— (10). [Nachtrag zu Lüderwaldt, Zur Biologie zweier brasilianischer Bienen]. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 298. — Es handelt sich in diesen und ähnlichen von verschiedenen Autoren erwähnten Fällen um obdachlose Individuen (in den meisten Fällen nur ♂ ♂), die sich an gewissen Stellen zusammenfinden, um zu schlafen. Bei Tage fliegen sie bei Störung leicht ab, kehren aber beharrlich zum Schlafplatz zurück; sobald sie erst einmal eingeschlafen, stört sie selbst das Abbrechen der besetzten Zweige nicht mehr. Die ♂ ♂ werden von ♀ ♀ aus den Nestern geworfen und suchen sich dann Erdspalten auf, wie die *Halictinae*, alte Bohrlöcher, wie *Xylocopa*, oder Zweige, wie oben erwähnt wurde.

— (11). Der Wirt von *Pedinopelte* Kriechb. *(Ichneumonidae)*. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 402. — Der Wirt von *Pedinopelte gravenhorsti* ist ein *Papilio* aus der Gruppe der „Rinnenfalter", dessen Raupe auf *Citrus*, *Helietta* etc. lebt, und dürfte es wahrscheinlich sein, daß auch andere Arten derselben Gruppe von den Parasiten befallen werden. Verbreitungsgebiet des Parasiten Argentinien (Misiones), Paraguay, Brasilien und Surinam.

— (12). Siehe **Bertoni.**

von Schulthess-Rechberg, A. (1). Systematische Übersicht der äthiopischen *Eumenes*-Arten (*Hymenoptera Vespidae*) und vorläufige Beschreibung einiger neuer Arten und Varietäten. Soc. entom., Stuttgart, vol. 25, 1910, p. 17—19, 24.

— (2). *Belonogaster tessmanni* nov. spec. (*Hymenoptera. Vespidae soc.*). Soc. entom., Stuttgart, vol. 25, 1910, p. 45.

— (3). Über einige neue und weniger bekannte Eumeniden (Vespiden, Hymenoptera). Mit 5 Figg. im Text. Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 187—192. — *Anomalipennes*. Der Charakteristik dieser Gruppe in Saussure, Etudes sur la fam. des Vesp. I, p. 2 ist hinzuzufügen: Letztes Fühlerglied der ♂ nicht hakenförmig zurückgeschlagen, sondern in der Längsrichtung des Fühlers in gewöhnlicher Weise entwickelt. Gatt. *Raphidoglossa* (1 sp.), *Pararhapidoglossa* n. g. (1 n. sp.), Bemerk. zu *Gayella* Spin. —

Normalipennes: *Stenolabus*. Charakter der Gatt. Conspectus specierum (3 n. spp.). Beschreib. derselben.

Schulz, Ed. J. R. Biologische und faunistische Notizen über schlesische Insekten. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 305—307. — II. *Hymenoptera* (p. 306). Bemerkungen zu *Bombus* (2), *Osmia* (1), *Sapyga* (1), *Parnopes* (1), *Ammophila* (1), *Psammophila* (1), *Sphex* (1), *Paururus* (1), *Ibalia* (1).

Schulz, W. A. (1). Neuer Beitrag zur Kenntnis der Wasserimmen. Ann. Biol. lacustre, Bruxelles, vol. 4, 1910, p. 187—193.

— (2). Süß-Wasser-*Hymenoptera* aus dem See von Overmeire. t. c. p. 194—210.

— (3). Ein Beitrag zur Kenntnis der Lebensweise, Systematik und geographischen Verbreitung der Trigonaloiden. Entom. Tidskr. Årg. 31, 1910, p. 103—108.

— (4). Die Trigonaloiden des Genueser Naturhist. Museums. Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova, ser. 3, vol. 4, 1908—1910, p. 23—37.

Schurig, Walther. Biologische Experimente nebst einem Anhang: Mikroskopische Technik. Ein Hilfsbuch für den biologischen Unterricht, insbesondere für die Hand des Lehrers, Studierenden und Naturfreundes. Verlag von Quelle & Meyer, Leipzig 1909. 8°. 180 pp., 87 Textfigg. Preis M. 2,40. geb. M. 2,80. — Die ersten 48 Kapitel handeln über Pflanzenbiologie, die folgenden 25 über Tierbiologie, darunter Abschnitte über Symbiose, Sklaverei, Parasitismus, Parthenogenese etc. Der 3. Teil handelt über mikroskopische Technik und über Präpariermethoden.

Selander & Bryant-Meissner. Blombesökande insekter på Kullen 1908. [Blütenbesuchende Insekten auf Kullen 1908]. Svensk Bot. Tidskr., Stockholm, vol. 3, 1909, p. 301—325. — Deutsches Résumé p. 320—327.

Semenov-Tian-Shansky, A. *Chrysididarum* species novae vel parum cognitae (*Hymenoptera*). Rev. Russe d'entom., T. 9 (1909), No. 3, p. 213—226, 1910. — IV. Beitrag mit folgenden neuen Formen: *Pseudochrysis purpurata irradians* aus Transkaspien, *Ps. purpurata orientalis* aus China, *Ps. vespera* (aus Persien), *Ps. herculeana* aus Turkestan, *Ps. zarudniana* aus Persien, *Chrysis tenellula* aus Turkestan, *Ch. baeckmarniana* aus Turkestan, *Ch. sybarita jaxartis* aus Turkestan, *Ch. valerii* aus Turkestan, *Ch. sabulosa* aus Turkestan, *Ch. ellampoides* aus Transkaspien, *Ch. idolon* aus den Kirgisen-Steppen.

Semichon, L. Glandes latéro-abdominales chez quelques Mellifères. Bull. Soc. Entom. France, 1905, No. 8, p. 127—128. — Es handelt sich hier um Gruppen von einzelligen Drüsen, die symmetrisch an den Seiten der Abdominalsternite liegen. Bei *Dasypoda plumipes* finden wir noch ein ursprüngliches Verhalten. Die einzelnen Ausführungskanäle jeder Zelle münden gesondert an der Oberfläche des Sternits. Bei *Colletes* und *Andrena* jedoch münden sie in ein Sammelreservoir, das von einer Einstülpung der Ge-

lenkhaut gebildet wird. Bei *Colletes* zeigt die Drüse das Aussehen einer Maulbeere. Die Ausführungsgänge sind lang. Der Intracellularraum besteht aus verzweigten und gewundenen Gängen, die den Kern umhüllen und allesamt dem Ursprunge des extracellulären Ganges zustreben. *Andrena* besitzt ein umfangreiches birnförmiges Reservoir, das von dicht zusammengedrängten Sekretzellen mit kurzen Ausführungsgängen umgeben ist. Seine Oberfläche ist glatt. Der Intracellularraum besteht aus einem gewundenen Kanale, der im distalen Teile der Zelle liegt. Die Lage der Drüsen ist verschieden. Bei *Apis* liegen sie dorsal am Vorderrande des 6. Segments und zwischen dem 7. Segment und dem Analsegment; bei *Dasypoda* am 3.—5. Abdominalsternit, ventralwärts; bei *Andrena* an denselben Segmenten, jedoch vor den Extremitäten; bei *Colletes* endlich am 3.—6. Segment, und sind von wechselnder Größe. Sie sind nur bei den ♀ ♀ vorhanden und funktionieren nur, bis die Tiere das Nest zum ersten Male verlassen. Bei den jungen Bienen ist das im Reservoir enthaltene Sekret zuerst farblos, wird dann aber gelb, sobald sie anfangen Blütenstaub zu sammeln. Seine Konsistenz wird dann zugleich dicker, und in den Drüsenzellen treten acidophile, stark lichtbrechende Körperchen auf.

Sernander, Rutger (1). Entwurf einer Monographie der europäischen Myrmekochoren. Kgl. Svenska Vetensk. Handl., Bd. 41, No. 7, p. 1—410, 11 Taf., 29 Textfigg. Upsala u. Stockholm 1906. — Die Verbreitung der Pflanzen resp. der Verbreitungseinheiten wie Samen, Früchte etc. kann auf dreierlei Weise geschehen: 1. endozoisch (Aufnahme in den Darmkanal und Ausscheidung durch die Exkremente), 2. epizoisch (an Pelz, Gefieder etc.), und 3. synzoisch (absichtlich verschleppt durch Tiere). Verf. weist nach, daß die Bedeutung der Ameisen für die Verbreitung der Pflanzen eine viel größere ist, als man bisher annahm. Als Anreger dazu dienen besondere stark ölhaltige Gebilde, die gewöhnlich mit feinem Haarfilz besetzt sind, „Eleiosome". Pflanzen, die damit ausgestattet sind, nennt der Verf. „Myrmekochoren". Die Verbreitung geschieht nun auf 2 Arten. Entweder werden die Samen auf dem Heimwege infolge einer Störung fallen gelassen oder ins Nest geschleppt und nach Abfressen der ölhaltigen Organe wieder hinausgeschleppt. Verf. stellte seine Beobachtungen teils in natura an, teils gewann er seine Resultate auf experimentellem Wege, sowohl in Skandinavien, wie in Frankreich. Sie sind sehr zahlreich und exakt ausgeführt, und ihre Wiedergabe nimmt etwa die Hälfte der Arbeit ein. Es kommen folgende Formen in Betracht: *Aphaenogaster barbara* und *Aph. structor*, *Camponotus cruentatus*, *Crematogaster scutellaris*, *Formica exsecta*, *fusca*, *rufa*, *rufa-pratensis*, *rufibarbis*, *Lasius fuliginosus*, *L. niger*, *L. alienus* und *Myrmica laevinodis*. Die Zahl der verbreiteten Samen ist sehr groß. 1 *Formica rufa*-Kolonie verbreitete während einer Vegetationsperiode 36 480 Samen; eine kleine *Lasius niger*-Kolonie warf

binnen 8 Wochen 638 Samen von *Veronica hederaefolia* aus dem Neste aus. Die Entfernungen solcher Samen vom Neste können 1—70 m betragen. Der Verfasser bespricht dann p. 211—339 die äußere und innere Organographie der myrmekochoren Früchte und Samen und unterscheidet dabei 15 verschiedene Typen, in zwei Hauptgruppen. Zwei Momente kommen vor allem in Betracht, durch die sich die Myrmekochoren von den Anemochoren unterscheiden, nämlich verminderte Ansprüche der Samen an Arretierung und Exposition. — Hieran schließen sich Betrachtungen über die Verteilung der Myrmekochoren in der Vegetation der Erde. Einteilung in Wald- und Ruderalpflanzen etc. Zum Schluß behandelt der Verf. „Entwicklungsgeschichtliche Fragen." Betrachtungen über unsere europäischen Waldvereine, Myrmekochorie und Anemochorie etc., eine phylogenetische Ableitung der Eleiosome bilden den Schluß.

— (2). Über postflorale Nektarien. Ein Beitrag zur Kenntnis der myrmekotrophen Anpassungen im Dienste der Verbreitungsbiologie. Botan. Studier, Upsala 1906, p. 275—277. — Verf. verneint die Frage, ob die sogen. Myrmekospermien und extranuptialen Nektarien in verbreitungsbiologischer Hinsicht irgend welche Bedeutung haben, etwa im Sinne, daß durch sie Ameisen herbeigelockt werden, welche dann die Samen verschleppen; dagegen dürften bei einer anderen Art der „postfloralen Nektarien" gewisse Beziehungen zur Myrmekochorien-Verbreitung bestehen. Diese sondern auch in der Postfloration noch Nektar aus und werden fleißig von Ameisen besucht. Jedoch ist ihre Bedeutung für die Verbreitungsbiologie nur eine geringe.

[**Sharp, David**] (1). Шарпъ Давидъ. Насѣкомыя. Вып. 5 и 6. [The Cambridge Natural History, vol. V u. VI, Insecta.] Übersetzt und ergänzt von N. J. Kusnecov. Livr. 5 u. 6. Biblioteca Jestestvoznanija, St. Petersbg. [Brockhaus-Efron], 1910, p. 729—1060, I—XIII, Fig. 525—657, 28 cm.

— (2). Insecta. Zool. Record, London (1908) 1910, (p. 1—428): auch als Intern. Cat. Sci. Lit. No. 8. — Darinnen auch der Hymenopterenbericht für 1908.

Silvestri, F. (1). Introduzione in Italia di un Imenottero indiano per combattere la mosca delle arance. Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, 1910, p. 228—245.

— (2). Notizie preliminari sullo sviluppo del *Copidosoma buyssoni* (Meyr.). Monitore zool. ital., Firenze, vol. 21, 1910, p. 296—298.

(3). Contribuzioni alla conoscenza biologica degli Imenotteri parassiti. 1. Biologia del *Litomastix truncatellus* (Dalm.) (cf. Titel p. 75, sub No. 6 des Berichts für 1909). Boll. labor. zool. gen. agrar. Portici, vol. 1, 1907, p. 17—64, 5 tav., 13 Figg. — Die Resultate dieser Arbeit, die ich erst jetzt einsehen konnte, sind: 1. *Litomastix truncatellus* legt seine Eier in die Eier von *Plusia* ab. 2. Die infizierte Larve lebt im Sommer 3—4 Tage länger als

die gesunde und wird größer als diese. 3. Für jede Generation der *Plusia* findet sich auch eine Generation des Parasiten. 4. Das vollständig entwickelte Ei von *Litomastix truncatellus* enthält im Ovocytenstadium das Chromatin des Nucleus getrennt und entfernt vom Nucleolus. 5. Der Einucleolus begibt sich zu einer der vier ersten Teilungszellen und von da zu den beiden Tochterzellen. 6. Die Eireife ist die gleiche bei parthenogenetischen wie bei befruchteten Eiern. Hier wie dort finden wir 2 Polkörper am vorderen Teile des Eies. Der erste Polkörper teilt sich in zwei. Beide vereinigen sich dann wieder und gleichzeitig auch mit dem zweiten Polkörperchen und bilden den Nucleus (hier „Polarer N." genannt). 7. Im Ooplasma des Eies bildet nur wenig mehr als die hintere Hälfte Embryonalzellen mit totaler gleicher Teilung; die vordere Hälfte oder das vordere Drittel bleibt ungeteilt und stellt im Innern eine Hülle dar, die später die äußere Hülle des Embryos präsentiert. 8. Der polare Nucleus vermehrt sich durch Mitose und liefert eine große Zahl Kerne, die im polaren Ooplasma eingesenkt bleiben. 9. In der Entwicklung des Eies von *L. trunc.* ist der Vorgang der Germinogonie gänzlich verschieden von dem bei *Encyrtus fuscicollis* und *Polynotus minutus* (Marchal). 10. Aus einem Ei von *L. trunc.* entwickeln sich gegen 1000 geschlechtliche und etliche Hundert ungeschlechtliche Larven. Erstere bilden sich zu erwachsenen um, letztere werden zerstört und dienen wahrscheinlich zur Bildung der Organe der ersteren. 11. Die ungeschlechtlichen Larven unterscheiden sich von den anderen durch die Form, die Struktur des Exoskeletes, den Mangel des Zirkulationsapparates, des Respirationssystems, der malpighischen Gefäße und der Geschlechtsorgane. 12. Die Embryonen beider Formen sind von 2 Hüllen umgeben, deren äußere sich vom Ooplasma und den polaren Nuclei ableitet, die innere löst sich durch Delamination aus der embryonalen Morula ab. 13. Der weibliche Pronucleus ist fähig, sich allein zu entwickeln, er liefert aber nur Männchen. 14. Die Befruchtung des Eies von *Litomastix* entscheidet das weibliche Geschlecht.

[Simonovič, N.]. Анатомическая особенность крыльевъ пчелы. [Eine eigentümliche Erscheinung im anatomischen Bau der Bienenflügel.] Russ. pčelovod. list., St. Petersbg., T. 25, 1910, p. 235—237.

Sjöstedt, Yngve. Akaziengallen und Ameisen auf den ostafrikanischen Steppen. Wiss. Ergebnisse Schwed. Zool. Exped. n. d. Kilimandjaro Meru etc. 8. *Hymenoptera*, p. 98—118, Taf. 6—8, Upsala 1908. — In Afrika studierte der Verf. die sonderbaren Beziehungen der Ameisen zu den Akaziengallen der Flötenakazie (Form von *Acacia drepanolobium*). Die Zweige dieses Baumes sind bis in die Spitzen hinauf mit kastaniengroßen bedornten Kugeln besetzt. Beim Berühren derselben stürzen sofort zahlreiche Ameisen (*Crematogaster tricolor*) auf den Störer ein. Diese Kugeln sind Gallen von Erbsen- bis Wallnußgröße (6—7 cm

Durchmesser). Sie sind rauh, rußschwarz, die innere Masse der Schale hellbräunlich, ihre Konsistenz holzartig. Das ursprünglich zunderähnliche Gewebe, das sich im Innenraum befindet, wird von den Ameisen entfernt und mit einem Kartonnest (mit mehreren Etagen und Gängen) derselben ausgefüllt. Die Ameisen dringen nicht in die ganz kleinen, grünen Gallen ein, sie müssen erst etwa die Größe einer Haselnuß besitzen. Nach Sjöstedt handelt es sich hier um einen Fall von mutualistischer Symbiose. Die Ameisen schützen nach seiner Annahme die Akazien gegen Wiederkäuer (Antilopen etc.) und genießen dafür Schutz. Die Fragen, ob die Gallen Anpassungen an diese zeigen oder ob die Ameisen die Gallen erzeugen, sind zu verneinen, da die Gallen selbst ohne Einfluß der Ameisen entstehen. Als Erreger der Gallen sind wahrscheinlich Coccidien anzusehen. Verf. berichtet ferner über verschiedene andere Insekten, die in oder bei obigen Gallen gefunden wurden, über die Tierwelt der Flötenakaziensteppen, beschreibt in fesselnder Weise die Angriffe der Wanderameisen auf die *Crematogaster* der Flötenakazien, die, beim Angriffe dicht aneinandergedrängt, die Eingangsöffnungen mit ihren Hinterleibern verstopfen. Er schildert die Zerstörungslust der Wanderameisen (fraßen bei Gelegenheit 20 lebende Papageien in ihren Käfigen auf) und erwähnt noch kurz Akazien, auf denen ebenfalls Ameisen leben, wenn auch nicht in so engem Verbande wie bei der Flötenakazie.

Skorikow, A[leksandr] S[tepanovič] (1). Къ фаунѣ и географическому распредѣленію шмелей (gen. *Bombus*) въ Съв. Кавказя. [Note sur la faune et sur la répartition géographique des bourdons au N.-Caucase]. Trav. Soc. nat. Charikov, T. 43, 1909 (1910), p. 77—84. — No. 4 das Separatum dazu?

— (2). Новыя формы шмелей (*Hymenoptera, Bombidae*). Предварительные діагнозы. III. Nouvelles formes de bourdons (Diagnoses préliminaires). III. Rev. russ. ent. St. Petersbg., T. 9, 1910, p. 409—413.

— (3). Revision der in der Sammlung des weiland Prof. E. A. Eversmann befindlichen Hummeln. Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, 1909 [1910], p. 570—584.

— (4). Къ фаунѣ и геогр фическому распредѣленію шмелей (gen. *Bombus*) въ Съв. Кавказя. — (Предварительное сообщеніе — Vorläufige Mitteilung.) Charkow 1909. 10 pp. 8°. [Russisch.] [Zur Fauna und geographischen Verbreitung von *Bombus* im Nord-Kaukasus.] — Behandelt 25 Arten in 57 Formen, davon sind neu: *Bombus haematurus var. lunatofasciatus* u. *var. flavoimplicatus*, *B. soroënsis var. amicus*, *var. naeviger*, *var. conformans*, *var. colatorius*, *B. zonatus var. vincens*, *var. amabilis*, *B. silvarum subsp. convergens var. canificus*, *B. hortorum ab. totocremens* und *B. argillaceus var. nigropleurus*. Die Arbeit enthält auch Bestimmungstabellen.

— (5). Neue *Bombus*-Formen. Rev. Russe d'entom., vol. 8, No. 3—4, 1908, p. 260—262, 1909 [Russisch]. — Beschreibt *Bom-*

bus derhamellus var. zonophorus aus dem Gouv. St. Petersburg, *B. silantjevi var. disconotus* von Pjatigorsk, *B. laesus var. ferrugifer* von Pjatigorsk, *B. silvarum subsp. convergens var. albo-pauperatus* von Kislowodsk, *B. silvarum subsp. convergens var. progenitor* vom gleichen Fundort wie die vorige, *B. silv. subsp. convergens var. maculinotus* von Pjatigorsk, *B. silvarum subsp. euxinus* vom Gouv. Tschernomorsk, *B. argillaceus var. flavodisjunctus* von Elisabethopol.

— (**6**). *Bombus mendax* Gerst. und seine Varietäten. (*Hymenoptera, Bombidae*). Rev. Russe d'entom., vol. 9, 1909, No. 3, p. 328—330, 1910. [Russisch.] — Neue Formen: *Bombus mendax var. bizonatus, var. frieseanus, var. perfuga, subsp. altaicus, subsp. shapeshnikovi, subsp. makarjini, subsp. turkestanicus, subsp. defector, subsp. marussinus, var. aberrans, subsp. chinensis.*

— (**7**). Neue *Bombus*-Formen. t. c. No. 4, p. 409—413, 1910. [Russisch.] — Beschreibt *Bombus nymphae* von Jakutsk, Transbaikalien, Irkutsk, *B. semenoviellus* aus den Gouvernements Rjasan, Wladimir, Orenburg, *B. controversus* aus dem Gebiete des Schwarzen Meeres, *B. apollineus* von Erivan, Karsk, *B. czerskii* aus dem Gebiete des Schwarzen Meeres. — *B. koslovi* nom. nov. für *B. kohli* Vogt, nom. praeocc.

Smits van Burgst, A. C. L. *Anilastus henscheli* nov. spec. (*Ichn.*). Ber. Ned. Entom. Ver., T. 3, 1910, p. 111—112.

Sněžnevskij, G. (**1**). Нѣчто объ интеллектуальныхъ способностяхъ пчелъ и почему матка выводится въ отвѣсной ячейкѣ. [Einiges über die intellektuellen Fähigkeiten der Bienen und weshalb die Königin in senkrechten Zellen aufgezogen wird. Pčelov. mir Kiev., 1910, 5, p. 3—7.

— (2) Къ 7-шу »Пчеловоднаго міра». [Zu No. 7 des „Pcelovodnyi mir“) Pčelov. mir Kiev vol. 1, 1910, 8, p. 10—11, 9; 9—11.

— (**3**). Къ вопросу объ индивидуальности пчелиной семьи въ связи съ выработкой культурной породы пчелъ. [Zur Frage über die Individualität des Bienenvolkes im Zusammenhang mit der Hervorbringung einer kultivierten Bienenrasse.] Russ. pčelovod list, St. Petersbg., T. 25, 1910, p. 17—22.

— (**4**). Къ вопросу о питаніи и воспитаніи пчелъ. [Zur Frage über die Ernährung und Erziehung der Bienen.] t. c. p. 163—172.

Snodgrass, Robert Evans (**1**). The thorax of the Hymenoptera. Proc. U. States Nat. Mus., Washington D. C., Smithsonian Instit., vol. 39, No. 1774, 1910, p. 37—91, pls. I—XVI.

— (**2**). The anatomy of the honey bee. U. S. Dept. Agric. Bur. Entom., Techn. Ser., Washington D. C., T. 18, 1910, p. 1—162.

Sokolov, N. [Anleitung zum Sammeln etc. Russisch. cf. Titel p. 76 des Berichts für 1909.] Eine Übersicht über den Stoff gibt **N. von Adelung** im Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 239—240.

Solovjev, Paul F. (1). Замѣтка о *Clavellaria* Leach (*Hymenoptera Tenthredinidae*). [Notice sur le genre *Clavellaria* Leach.] Rev. russ. entom. St. Petersbg., T. 10, 1910 [1911], p. 276—280.

— (2). Къ познанію строенія стигмъ насѣкомыхъ. [Zur Kenntnis des Baues der Insektenstigmen.] Izv. Univ. Varšava, 1910, 6, p. 1—8 und 7, 9—23.

— (3). Къ строенію замыкательнаго аппарата стигмъ насѣкомыхъ. [Zum Bau des Schließapparates der Stigmen bei Insekten.] Prot. Obšč. jest. Varsava, T. 21, 1909, p. 126—132.

— (4). Строеніе стигмъ у личинокъ *Cimbex*. [Über den Bau der Stigmen bei den Larven der Gattung *Cimbex*]. t. c. p. 169—170.

— (5) [**Soloviov, Paul**]. Zur Kenntnis des Baues der Stigmen bei den Insekten. Zool. Anz., Bd. 35, 1910, p. 577—583. — Solowiow hat seine Studien auch an anderen Insekten (Raupen, Käfern) fortgesetzt und kann folgendes Resultat seiner Stigmenuntersuchungen geben: „1. Im allgemeinen finden wir im Körper der Insekten der Länge nach, quer verlaufende und schräge Muskeln. Als älteste müssen phylogenetisch die Längsmuskeln angesehen werden, was auch aus ihrem steten Vorhandensein folgt." Sie kommen auch bei Würmern vor. Bei den schrägen Muskeln können wir 2 Kategorien unterscheiden: „a) die von den längsverlaufenden zu den querüber liegenden übergehenden, welche mittleren phylogenetischen Alters sein dürften, und b) die Muskeln, welche den primären Charakter verloren haben und deren Funktion sekundärer Natur ist". 2. Man beobachtet 2 Richtungen der Stigmatalmuskeln: quer und schräg gerichtete. Außer diesen finden wir noch speziell differenzierte Muskeln der Stigmen, welche im einzelnen der Erklärung und Orientierung Schwierigkeiten bieten. Diese Bildungen weichen schon bedeutend vom primären Typus ab. — 2. Betrachtet man die längs verlaufenden Muskeln des ganzen Körpers phylogenetisch als die ältesten, so kann man aus ihnen durch die dazwischenliegenden Diagonalmuskeln die quergerichteten ableiten. „Deshalb ist es denkbar, daß zum Dienst der Stigmen sich aus dem Typus der längsgerichteten durch die diagonalen und queren Muskeln derjenige Muskel sich herausdifferenzierte, welcher überall bei den *Lepid.* u. *Coleopt.* zu finden ist (Musculus constrictor). Bei *Cimbex* entspricht ihm der Muscul. anticus und posticus; das chitinöse Bügelchen über der Atmungsspalte ist dem Klappengriff homolog, welcher sich später verschiebt und in eine nähere Verbindung mit der Trommel kommt. Als folgender erscheint sein Antagonist, der Muskelaufschließer, welcher einerseits wegen mangelhafter Spannkraft der selbstaufschließenden Atmungsklappen nötig ist, andererseits aber in manchen Fällen bei der Entstehung neuer hilfsstigmatalen Muskeln wesentliche Veränderungen erleidet.

— (6). Bau der Stigmen bei den Larven von *Cimbex*. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 212—214, 271—275. — Verf. weist

auf Unklarheiten hin, die in der Unterscheidung von Brischke und Zaddach bezüglich *C. betulae, C. fagi, C. saliceti* und *C. connata* liegen, deren Larven zwar untereinander verschieden sind, deren Imagines aber keine scharfen Unterscheidungsmerkmale erkennen lassen. Die Metamorphose dieser Insekten ist eine vieljährige. Die vom Verf. näher studierte Sp. ist *C. variabilis* oder *Cimbex saliceti*. Um ein Imago zu bekommen, hält der Verf. schon das 2. Jahr verkokonierte Larven. Zu einigen Eigenheiten der Larven in Frage kommender Art gehört die, daß sie in keinem Alter den schwarzen länglichen Streifen auf dem Rücken haben, sie bleiben grünlich außer den schwarzen Augen und den Stigmen. Die aufgewachsenen Larven umringen sich außerdem nicht mit grauem, sondern mit einem weißen Kokon. Das Ausspritzen der ätzenden Flüssigkeit geschieht nicht, wie Degeer angibt, aus den kleinen punktförmigen Öffnungen über den Stigmen, sondern strahlweise in gerader Richtung aus dem hinteren Darm. Schon Cholodkowski hatte das Vorhandensein punktförmiger Öffnungen bestritten, trotzdem hatte Tarnani wieder behauptet, daß die Tiere 30 cm weit giftiges Blut durch kleine unter den Stigmen liegende Öffnungen auszuspritzen vermögen. Über die Stigmen bei Insekten sind die Angaben nur gering. Nur Landois und Thelen haben die Stigmen der Hummel und Honigbiene etwas ausführlicher behandelt und kurze Andeutungen über die Tracheen bei Schlupfwespen und *Vespa crabro* gebracht. Kranchers Studien der Stigmen seien nur oberflächlich und seine Zeichnungen legen Zeugnis dafür ab, daß er keine guten Frei-Präparate und Schnitte gehabt habe. Einzelne Mitteilungen hat noch Diačenko, Carlet und Seurat über Zahl der Stigmen etc. gebracht. Die *Cimbex*-Larve besitzt 10 Stigmenpaare (3 thorakale und 7 abdominale). Sie verteilen sich so, daß das Prothorakal-Stigma und das Mesothorakal-Stigma über, aber etwas hinter dem 3. Brustbein liegt. Jedes Abdominal-Stigma erstreckt sich über dem entsprechenden Bein und liegt etwas vor demselben. Der Bau der abdominalen Stigmen ist der gleiche, die Bruststigmen weichem vom typischen Bau ab und sind auch unter sich verschieden. Das typische Abdominalstigma zeigt, von außen gesehen, zwei schwarze chitinöse Verdickungen, zwischen denen eine schmale Atmungsspalte liegt. Es sind die äußeren Klappen des Stigmas, die vordere und die hintere. Oberhalb der äußeren Atmungsspalte über den eben erwähnten Klappen, in gewisser Entfernung von ihnen, liegt ein chitinöses schwarzes Bügelchen (Schlüsselbein), das sich unten durch eine V-förmige Verdickung des Chitins ergänzt. Unter der Atmungsspalte findet sich ein durchsichtiger chitinöser Sproß, der seiner Bedeutung nach Processus muscularis genannt wird. Bei sorgfältiger Präparation finden wir einen sehr zusammengesetzten Muskelapparat, von dem ein Muskel, der Circumstigmalmuskel, in das Bein eintritt, ein Umstand, der von großer Wichtigkeit bei dem Vergleich einzelner Insekten zu sein scheint. 1. Es gibt zwischen den Muskeln

der Stigmen und des Beines eine Wechselbeziehung; 2. die Muskeln der Stigmen sind nicht der Länge nach genommene, sondern querüber liegende Muskeln des Segments. Dem 1. Bruststigma fehlt das Schlüsselbein, der Stigmatalteil ist hier sehr klein, und außer den vier, dem Stigma genäherten Muskel-Gruppen, welche sich auf den Rhombusseiten ausstrecken, fehlt das, was für die abdominalen Stigmen charakteristisch ist. Der Musculus inferior und der Processus muscularis sind nicht nachweisbar. Das 2. Stigma stellt ein Anfangsstigma dar, das 3. nähert sich im Bau den Abdominalstigmen. Die Tracheen stellen hauptsächlich zwei der Länge nach gerichtete Röhren dar. Wenn man 1. die wechselseitige Beziehung im Ausstrecken der Stigmen und Beine, 2. das Verhalten des Musculus anticus und posticus, die bei gleichzeitiger Tätigkeit das nach vorn gehende Rohr der Trachee zudrücken können, in Betracht zieht, so ergibt sich die Möglichkeit zur Vorstellung verschiedener Momente des Atmungsmechanismus während der Bewegung der Larve als Folge der Verkürzung der Muskulatur der Segmente, erst der hinteren, dann der vorderen, und man wird begreifen, warum das schlangenförmige Zusammenringeln der Larve bei einer Reizung und dergleichen unschädlich ist. Die 9 Figuren erläutern das Gesagte.

Souny, J. Note sur te travail d'une Abeille *(Osmia bicornis* L.). Bull. Muséum Paris, T. 16, 1910, p. 196.

Speiser, P. (1). Blütenbesucher auf *Petasites spurius*. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 25. — Von *Hymenopt.* werden aufgezählt: *Arge coeruleipennis* Retz ♀ u. *Tenthredo mesomelaena* L., letztere hält sich vielleicht nur aus räuberischen Zwecken auf den Blüten auf.

— (2). Insektenleben [auf den Dünen]. [In: Dünenbuch. Bearbeitet von F. Solger u. A.]. Stuttgart, F. Enke, 1910, p. 353—373.

[Steinberg, P. N.] Вредныя насѣкомыя сада и огорода и уничтоженіе ихъ испытанными средствами. [Die schädlichen Insekten des Gartens und des Gemüsegartens und ihre Vertilgung mit erprobten Mitteln.] St. Petersbg. (P. P. Soikin [1909 ?]) (96 + 44), pp., 21 cm.

Stellwaag, Friedrich. Bau und Mechanik des Flugapparates der Biene. (Studien über die Honigbiene. Von Enoch Zander. II.) Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 95, 1910, p. 518—550, 2 Taf.

Stenton, Rupert (1). *Ichneumonidae* in London District. The Entomologist, vol. 43, p. 37—38. — Supplement, p. 66. — Liste der Arten nebst Bemerk. zu einzelnen derselben.

— (2). On the Oviposition and incubation of the Ichneumonid *Paniscus (Parabatus) virgatus* Fourc. The Entomologist, vol. 43, p. 210—212.

— (3). Occurrence of the Ichneumonid *Oedematopsis ops* Morl. t. c. p. 294. — Am 23. Mai, 19. Juli und 28. Juli 1910 bei

Wimbledon, an Birken diverse ♀ ♀. Das einzige bisher bekannte ♀ stammte wahrscheinlich von Shere in Surrey.

Stitz, H. Westafrikanische Ameisen. I. Mitteil. Zool. Mus., Berlin, Bd. 5, 1910, p. 125—151. — Siehe im nächsten Bericht.

Strand, Embrik (1). Über von Herrn Prof. Dr. Seitz in der algerischen Provinz Constantine gesammelte Hymenoptera. (Mit einer biologischen Einleitung v. A. Seitz. Entom. Zeitschr., Stuttgart, Bd. 24, 1910, p. 214—220.

— (2). *Amblyteles nonagriae* Holmgr. und *celsiae* Tischb. sind zwei verschiedene Arten. Internat. Entom. Zeitschr., Guben, Bd. 4 1910, p. 41—42.

— (3). Neue Beiträge zur Arthropodenfauna Norwegens nebst gelegentlichen Bemerkungen über deutsche Arten. I—V. Darin über *Hymenoptera:* Vorwort [Literaturangaben etc.] und: III. *Hymenoptera Anthophila* und *Fossores* [gesammelt von E. Strand]. Nyt Mag. Naturw. Kristania, vol. 48, 1910, p. 332—343. Diese Arbeit enthält ferner einen hymenopterologischen Beitrag von Berthoumieu.

— (4). Neue Hymenopterengattung. Soc. entom., Stuttgart, Bd. 25, 1910, p. 26.

— (5). Über einige amerikanische Hymenopteren des Naturhistorischen Museums zu Wiesbaden. Jahrb. des Nassauischen Ver. f. Naturk., Jhg. 63, p. 8—18. — *Apidae*: *Bicolletes* (1 n. sp.), *Xylocopa* (4), *Centris* (1), *Megachile* (1 n. sp.), *Bombus* (3), *Trigona* (1, ob n. sp. ? + 2), *Apis* (1). — *Crabronidae*: *Ammophila* (1 + 1 n. sp.), *Sphex* (3), *Monedula* (1). — *Pompilidae* (4 + 1 n. sp.). — *Eumenidae*: *Eumenes* (1). — *Vespidae*: *Polistes* (5), *Polybia* (1), *Apoica* (1), *Synoeca* (1). — *Sooliidae*: *Dielis* (1). — *Pelecinidae*: *Pelecinus* (1). — *Ichneumonidae*: *Ischnopus* (1).

— (6). Apidologisches aus dem Naturhistorischen Museum zu Wiesbaden. t. c. p. 35—45. — A. Asien: *Xylocopa* (10), *Anthophora* (1), *Crocisa* (2), *Megachile* (2 + 2 n. spp.). — B. Australien: *Euryglossa* (subg. *Euryglossimorpha* n.) (1). — C. Asien: Diverse Spp. Darunter *Halictus* (*Thrincostoma*) (2 n. spp.). — D. Europa: Diverse Spp.

— (7). Drei neue Crabroniden nebst Bemerkungen zur Verbreitung einiger anderer Hymenopteren (exklus. Apiden) des Naturhistorischen Museums zu Wiesbaden. t. c. p. 46—52. — *Crabronidae*: *Sphex confrater* (1 n. var.), *Sceliphron* (1 n. sp.), *Bembex* (1 n. sp.). Fundorte für *Pompilidae* 3 Spp., *Vespidae* 11 spp., *Eumenidae* 10 Spp., *Chrysididae* 7, *Scoliidae* 8, *Thynnidae* 1, *Evaniidae*, *Chalcididae*, *Ichneumonidae* je 1 Sp., *Siricidae* 3 und *Tenthredinidae* 12.

— (8). Beiträge zur Kenntnis der Hymenopterenfauna von Paraguay auf Grund der Sammlungen und Beobachtungen von Prof. J. D. Anisits. I—VI. Unter Mitwirkung mehrerer Spezialisten. Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, Hft. 2, p. 125—247, 1 Taf. — Nach einleitenden Bemerkungen (p. 126) behandelt

E. Strand sub I die *Crabronidae* (p. 127—175): *Sceliphron* (4 + 1 n. sp.), *Ammophila* (4 + 1 n. sp.), *Sphex* (8 + 1 n. sp.), *Cerceris* (9 n. spp.), *Philantus* (1 + 1 n. var.), *Bembidula* (3 + 4 n. spp.), *Monedula* (3 + 1 n. sp. + 1 n. var.), *Bembex* (2 n. spp.), *Stizus* (1 + 1 n. sp.), *Gorytes* (2 + 4 n. spp.), *Crabro* (1 n. sp.), *Oxybelus* (1), *Larra* (2), *Notogonia* (2 + 3 n. spp.), *Tachysphex* (1 n. sp.), *Tachytes* (2 + 6 n. spp.), *Trypoxylon* (3 + 3 n. spp.), *Pison* (1 n. sp.). Insgesamt 39 neue Arten, 2 neue Varietäten. Daran schließt der Verf. die wichtigste einschlägige Zeitschriften-Literatur (p. 176—178). — **Turner, R. E.** behandelt dann II. die *Thynnidae* u. *Scoliidae* (p. 179—228): *Thynnidae*: *Aelurus* (1 n. sp.), *Ornepetes* (1 n. sp.), *Scotaena* (1 + 1 n. sp.), *Telephoromyia* (2 n. spp.), *Spilothynnus* ([3 + 2 ?] n. spp.), *Elaphroptera* (14 n. spp. + 7 spp. + 1 n. st.). *Scoliidae*: (4 n. spp. + 1), *Pterombrus* (1), *Tiphia* (1 n. sp. + 1), *Scolia* (1), *Dielis* (5). Tafelerklärung (p. 228). — **André** gibt III eine Liste der *Mutillidae* (p. 229—230): *Tallium* (2), *Photopsis* (1), *Ptilomutilla* (1), *Traumatomutilla* (3). — **R. du Buysson** bearbeitet (p. 231—236), IV. die *Vespidae* und *Chrysididae*. *Vespidae*: *Nectarina* (1), *Synoeca* (1), *Polybia* (4), *Megacanthopus* (2), *Mischocyttarus* (1), *Polistes* (5), insgesamt 14 Spp. *Chrysididae*: *Hedychridium* (1), *Chrysis* (6). Die 2. Liste von Buysson bringt noch (p. 237—241) V. *Vespidae* u. *Masaridae* u. zwar *Vespidae*: *Apoica* (1), *Nectarina* (1), *Myschocyttarus* (1), *Megacanthopus* (4), *Polybia* (10) u. *Polistes* (6). *Masaridae*: *Trimeria* (Übersicht über die 3 südamerik. Spp.). — **Kieffer** beschreibt zum Schluß VI. eine neue *Evaniide*. *Pseudofoenus* (1 n. sp.) (p. 242).

— (**9**). Titel wie zuvor VII. Apidae. Bearbeitet von **Embrik Strand.** t. c. Hft. 5, p. 455—562. — Zuerst bringt der Verf. einige briefliche Bemerkungen Schrottkys zu einigen in seinem Beitrage zur Bienenfauna von Paraguay (Deutsche Entom. Zeitschr. 1909) gemachten Angaben (p. 456—461). Hieran reiht sich eine wertvolle Ergänzung der schon im ersten Teil gebrachten Literatur (p. 461—463). — Die einzelnen Familien, Gattungen und ihre Spp. (p. 463—560). A. *Podilegidae*: *Bicolletes* (1 n. sp.), *Oxaea* (3), *Ptiloglossa* (1). Übersicht über die mit *Halictus* verwandten südamerikanischen Gattungen und Vachal's System (p. 465—470), *Odontochlora* (2), *Oxystoglossa* (1), *Augochlora* (3 n. spp.), *Augochloropsis* (6 + 13 n. spp. + 1 nov. form. nebst Übersichtstabelle), *Agapostemon* (2 + 1 n. sp.), *Halictus* (2 n. spp. + I nov. form.), *Panurginus* (2 n. spp.), *Camptopoeum* (1 n. spp.), *Psaenythia* (3 n. spp.), *Xylocopa* (8), *Ceratina* (5 + 3 n. spp. + 2 n. varr.), *Tetralonia* (1 + 1 n. sp.), *Ptilothrix* (2 + 2 n. spp.), *Ancyloscelis* (1 n. sp. + 3), *Anthophora* (1), *Entechnia* (1), *Exomalopsis* (3 + 1 n. sp. + 1 n. var.), *Tetrapedia* (2 + 1 n. sp.), [+ 1 ?] *Chacoana* (1), *Epicharis* (3), *Centris* (13 + 1 n. var. + 3 n. aberr.), *Euglossa* (5). — B. *Gastrilegidae*: *Megachile* (7 + 15 n. spp. + 1 n. var. + 1 nov. form.), *Anthidium* (3 n. spp. + 4 spp. + 2 n. varr.). —

C. *Apidae parasiticae*: *Coelioxys* (3 + 2 n. spp.), *Melissa* (3), *Chrysantheda* (1), *Thalestria* (1). — D. *Apidae sociales*: *Bombus* (3), *Melipona* (2 + 2 n. spp.), *Trigona* (11), *Apis* (1). Es sind insgesamt 164 Spp., dar. 50 [57] neue Spp. und 6 neue Varr. Zum Schluß bringt der Verf. ein Verzeichnis der Spp. (p. 560—562.

— (**10**). Über einige asiatische Arten der Schlupfwespengattung *Bracon* F. im Kgl. Zoologischen Museum zu Berlin. Von P. Cameron, ins Deutsche übertragen von Embrik Strand. Intern. Entom. Zeitschr., 1910, No. 51, p. 277 sq.

— (**11**). Cf. Cameron.

Swenk, Myron H. and Cockerell, T. D. A. New bees of the genus *Prosopis*. Entom. News Philad. Pa., vol. 21, p. 67—71.

Szabó, Jóssef (1). Faunank egy új hangyaneméröl. [Ein neues Ameisen-Genus unserer Fauna.] Állatt. Közlem Budapest, vol. 9, 1910, p. 182—184.

— (**2**). Formicides nouveaux or peu connus des collection du Musée National Hongrois. Ann. Hist.-Nat. Mus. Hung. Budapest, vol. 8, 1910, p. 364—369. — *Rhopalothrix* 3 n. spp. etc.

— (**3**). Uj hangya Uj-Guineából. [Eine neue Ameise aus Neu-Guinea.] Rovart. Lapok Budapest, vol. 17, 1910, p. 186. — *Cryptopone* n. sp.

Szépligeti, Gy. E. (1). Jacobson'sche Hymenopteren aus Java und Krakatau. Braconiden und Ichneumoniden. Teil II. Notes Leiden Museum, Jentink, vol. 32, 1910, p. 85—104.

— (2). Description d'une espèce nouvelle d'*Opius* (*Braconidae*) de l' Afrique méridionale. Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, 1910, p. 346.

Taiwan Sotokufu Noji Shikenjo. [Untersuchungsfarm des Gouvernements von Formosa]. Taiwan no gaichyu ni kwansuru chosa. [Untersuchungen über die schädlichen Insekten von Formosa]. Taihoku Noji Shikenjo tokubetsu hokoku. [Spezieller Bericht der Untersuchungsfarm.] No. 1, 1910, p. 1—228, 51 pls.

Thomann, H. Schmetterlinge und Ameisen. Über das Zusammenleben der Raupen von *Psecadia pusiella* Röm. und *P. decemguttella* Hb. mit Formiciden. Jahresb. Nat. Ges. Graubündens 1908, p. 21—31, 2 Figg. — Dasselbe Thema, wie es die im Bericht f. 1908, p. 79 zitierte Abhandlung behandelt (cf. Vosseler, Bericht f. 1909, p. 85).

Timberlake, P. H. Observations on the early stages of two Aphidiine parasites of aphids. Psyche, Boston, Mass., vol. 17, 1910, p. 125—130.

Titus, E. G. Annotated list of Isle Royal *Hymenoptera*. Michigan Rep. Geol. Surv. Lansing, 1908 (1909), p. 317—323.

Trägårdh, Ivar. Röda taltstekeln (*Lophyrus sertifer* Geoffr.) Entom. Tidskr. Årg. 31, 1910, p. 272—273.

Tucker, E. S. (1). New parasites of the genus *Meraporus*. Canad. Entom., vol. 42, 1910, p. 341—346.

— (2). Supplementary additions to the list of Kansas *Hymenoptera*. Trans. Kansas Acad. Sci. Topeka, vol. 22, 1909, p. 308—310.

Tullgren, Albert. Växtstecklar, som angripa våra fruktträd. [Phytophagous *Hymenoptera* attacking our fruit-trees.] Entom. Tidskr. Årg. 31, 1910, p. 286—295, 1 pl., 5 textfigs.

Turner, C. H. Do ants form practical judgments? Biol. Bull. vol. 13, 1907, p. 333—343. — Bringt Beispiele, die den Beweis dafür bringen sollen, daß die Ameisen imstande sind „praktische Schlüsse zu ziehen", vergl. das Ref. von Escherich, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 79.

Turner, Rowland E. (1). New species of *Thynnidae* from the Australian and Austro-Malayan regions in the collection, of the Hungarian National Museum. Ann. Hist. Nat. Mus. Nation. Hung. Budapest, vol. 8, 1910, p. 107—124.

— (2). On a collection from the Solomon Islands. Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 72—77. — Das Material wurde von Froggatt in Sydney gesammelt, ein paar Stücke stammen aus älterer Zeit von Woodford. Die Arten stehen denen von Neu-Guinea nahe. Verf. beschreibt neu: *Thynnus* (1 n. sp.), *Anoplius* (*Episyron*) (1 n. sp.), *Cryptocheilus* (*Priocnemis*) (2 n. spp.) u. *Pseudagenia* (1 n. subsp.).

— (3). Fam. *Thynnidae*. Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, 1910, p. 1—62, 4 pls. — Einleitende geschichtliche Bemerkungen. Ashmeads Einteilung beruht auf der Form des Pygidiums, der Skulptur des 2. Abdominalsegments, auf der Gestalt des Kopfes beim ♀, auf dem Clypeus und dem Hypopygium beim ♂. Diese Charaktere sind zwar von großer Wichtigkeit, abgesehen von der Gestalt des Kopfes, die oft nur spezifischen Wert hat, doch führt eine zu strenge Vertiefung in die Details dieser Merkmale zu vielem Irrtum und zu unnötigen Unterabteilungen. Eine Einteilung auf Grund der Mundteile ist auch unbequem, wenngleich zuverlässig, und muß zu Ungewißheiten führen wegen der geringen Artzahl, die für die Einteilung hierbei in Betracht kommt. In vorliegender Arbeit hat Turner die Mundteile viel in Betracht gezogen, aber nicht im Bestimmungsschlüssel für die Arten. Charakteristik (p. 2), und Einteilung in die 3 Subfam. *Diamminae*, *Rhagigasterinae* und *Thynninae*, für ♀ u. ♂ (p. 3). — Charakt. der Subfam. (47 + 1), Gattungen und Listen der Spp., Appendix (4 austral. und 5 südamerik. Spp., deren Einfügung in die Gatt. unmöglich war). — Index (p. 56—60), Tafelerklärung (p. 60—62). Taf 1. u. 2 bringen morphologische Details, 3 u. 4 farbige Abb. verschiedener Vertreter der Familie.

— (4). Additions to our knowledge of the Fossorial Wasps of Australia. Proc. Zool. Soc. London, 1910, 1, I, p. 253—356, 2 pls. (XXXI u. XXXII). — Das Material zu dieser Publikation befindet sich fast insgesamt im Mus. Brit. — *Thynnidae* zumeist von Giles, *Ceropalidae* [für *Pompilidae*] von Gilbert Turner. Das

Material, obgleich noch unvollständig, repräsentiert so ziemlich die diesbezügliche Fauna der *Fossoria* von Australien. Die Hälfte des Materials gehört den *Thynnidae* an, die nur noch in S.-Amer. ihre Vertreter haben. Die Flügellosigkeit der ♀ ♀ derselben spricht gegen eine weite Verbreitung. Verf. ist aber geneigt zu glauben, daß die Familie, wie sie heutzutage existiert, sich von weniger spezialisierten und weiter verbreiteten Vorfahren ableiten lässt, und zwar von einer Form, die fast den heutigen *Scoliidae* ähnelt. Die Mundteile der ♀ ♀ der meisten australischen Spp. sind fast rudimentär, während sie bei den südamerikanischen Spp. gewöhnlich entwickelt sind, so daß der Grad der Spezialisierung in beiden Ländern beträchtlich abweicht. Verf. ist geneigt zu glauben, daß die Vorfahren dieser Gruppe in den nördlichen Kontinenten und Afrika durch den kühneren Wettbewerb, wie er sich auf den großen kontinentalen Flächen ergibt, zu Grunde gegangen sind und daß ihre Nachkommen sich auf die kleineren und isoliert gelegenen Gebiete im Süden zurückgezogen haben. In Südamerika ist ihre Zahl in den tropischen Niederungen sehr gering, sie steigt in den gemäßigten und in den Berggegenden. In Australien sind sie im Südwesten am zahlreichsten, nehmen aber an Zahl ab, je mehr sie mit der mehr orientalischen Fauna in Queensland in Berührung kommen. T. hält deshalb das Vorkommen dieser Formen in so entfernt gelegenen Gegenden nicht als einen Beweis für eine ehemalige Landverbindung, sondern betrachtet sie als isolierte Überreste. Die *Mutillidae* von Australien scheinen meist generisch verschieden zu sein von denen anderer Gebiete, und die Scoliidengattung *Anthobosca* ist sonst nur in S.-Amerika, S.-Afrika und Madagaskar durch einige Arten vertreten, sonst finden wir sie nur noch fossil in Colorado. Die *Ceropalidae* (= *Pompilidae*, Verf. bedauert die Einziehung dieses Namens) zeigen keine besonderen Eigentümlichkeiten. Sie sind fast alle Vertreter weitverbreiteter Gattungen. Es werden behandelt: *Mutillidae*: *Ephutomorpha* (6 n. spp.). — *Thynnidae*: *Rhagigaster* (3 spp. + 2 nom. nov. + 4 n. spp.), *Eirone* (1 + 3 n. spp.), *Tachynomyia* (2 n. spp.), *Zeleboria* (1 n. sp.), *Phymatothynnus* (1), *Glaphyrothynnus* (4), *Asthenothynnus* (1 n. sp.), *Aeolothynnus* (2 n. spp.), *Tmesothynnus* (1 n. sp.), *Epactiothynnus* (1 + 2 n. spp.), *Gymnothynnus* (?) (2 n. spp.), *Hemithynnus* (1 n. sp. + 2), *Oncorhinus* (1), *Macrothynnus* (1), *Thynnoides* (4 n. spp.), *Campylothynnus* (1), *Elidothynnus* (2 + 1 n. sp.), *Lestricothynnus* (2 + ? 1 + 2 n. spp.), *Tachynothynnus* (1), *Pogonothynnus* (? 1 + 1), *Zaspilothynnus* (3 + 7 n. spp.). — *Scoliidae*: *Anthobosca* (3 n. spp.). — *Ceropalidae*: *Agenia* (2 n. spp.), *Pseudagenia* (Übersichtsschlüssel über die 5 + 9 n. spp.), *Cryptocheilus* (2 + 5 n. spp.), *Calopomphilus* (2 n. spp. + 5), *Calicurgus* (1) (1 n. sp. + 1 n. st.), *Ferreolomorpha* (1 n. sp.), *Anoplius* (10 n. spp. + 4), *Aporus* (1 + 4 n. spp.), *Planiceps* (2 n. spp.), *Pedinaspis* (2 n. spp.), *Ceropales* (1 + 1 n. sp.). *Sphegidae*: *Paracrabro* (Type der Gatt.), *Aphelotoma* (1 + 2 n. spp.),

Ammophila (1 n. sp.), *Sceliphron* (1 n. st.). Schlüssel zu den australischen *Sphox*-Spp. (6 + 1 n. st.), *Cerceris* (2 n. spp.), *Tachysphex* (1 nom. nov.), *Tachytes*. Schlüssel für 6 Spp. (1 + 1 n. sp.), *Sphodrotes* (1 n. sp.), *Nysson* (1 n. sp.), *Bembex* (6 + 3 n. spp.) *Auchenophorus* (Bemerk. zur Gatt.), *Pison* (2).

— (5). Notes on the Australian Fossorial Wasps of the Family *Sphegidae*, with Descriptions of new species. Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. 2, p. 457—535, pl. XXVI [farbig] und Textfig. 105—110. — Über die *Sphegidae* von Australien ist seit Smiths Zeiten außer dem, was in der *Sphex*-Monographie von Kohl und in der *Bembex*-Monographie von Handlirsch enthalten, wenig bekannt geworden. Deshalb ist uns über die charakteristischen Punkte der Eigentümlichkeiten dieser australischen Gruppe noch wenig bekannt geworden. Auch das vorliegende auf der umfangreichen Sammlung von Gilbert E. Turner begründete Material reicht noch nicht aus. Mit Rücksicht auf die für die Sphegiden so günstige sandige Beschaffenheit des größten Teiles des australischen Kontinentes ist derselbe verhältnismäßig arm an Sphegiden, und einige sonst weit verbreitete Gattungen scheinen ganz zu fehlen. So fehlen *Philantus* und *Oxybelus* und die in der afrikanischen Region so häufige *Ampulex*. Das Nichtvorhandensein dieser Gattungen in den Sammlungen kann unmöglich auf ungenügendes Sammeln begründet sein. Sehr charakteristische Arten sind die *Sericophorus*, die *Zoyphium* und *Sphodrotes*-Arten, auch die großen *Exeirus*. Die in der ganzen Welt verbreitete *Pison* ist hier reichlicher vertreten als sonst. *Harpactophilus* ist offenbar eine tropische Gattung und hat vielleicht ihr Hauptquartier in Neu-Guinea. Die behandelten Arten verteilen sich folgendermaßen: *Stigmus* (1 n. sp.), *Harpactophilus* (2 + 4 n. spp.), *Psenulus* (1), *Ammophila* (4 + 2 n. spp.), *Sphex* (3 + 1 nom. nov. + 1 n. sp.), *Cerceris* (4 n. spp. + 2), *Liris* (1), *Larra* (3 + 2 n. spp.), *Notogonia* (1 + 8 n. spp.), *Tachytes*(3 n. spp.) *Tachysphex*. Schlüssel (p. 484, 10 n. spp. + 2), *Zoyphium* (4 n. spp.), *Gorytes* (6 n. spp.), *Bembex* (5 + 2 n. spp.), *Nysson* (2 n. spp.), *Nitela* (2 n. spp.), *Pison* (3 + 10 n. spp. + 1 nov. stat.), *Trypoxylon* (1 n. sp. + 1), *Crabro* (2 + 15 n. spp.). Tafelerklärung (p. 535) zu den farbigen Abb. auf pl. XXVI. Die Textfigg. bringen vergleichende Zusammenstellungen von Details.

— (6). Notes on the *Scoliidae*. Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 391—406, pl. I.

— (7). New fossorial *Hymenoptera* from Australia. t. c., p. 407—429, pl. I.

— (8). On the *Thynnidae* and *Scoliidae* collected in Paraguay by Professor Anisits with descriptions of other South American species. Siehe Strand, Hymenopterenfauna von Paraguay. II.

Ulbricht, Alb. (1). Ichneumoniden der Umgegend Krefelds. Nachtrag I. Mitt. Ver. Naturk., Krefeld, 1910, p. 1—19.

— (2). Niederrheinische Blattwespen. t. c. p. 20—34.

Ule, E. (1). Ameisenpflanzen. Botan. Jahrb., Bd. 37, 1906, p. 335—352, 2 Taf. VI u. VII. — Ist Gegner der Belt-Schimperschen Ameisenschutztheorie aus folgenden Gründen: 1. Viele „Ameisenpflanzen" stehen im Überschwemmungsgebiet des Amazonas, wo die Blattschneiderameisen fehlen; 2. selbst in trockenen, dichten Wäldern ist der Schaden durch Ameisen sehr gering; 3. die Blätter der Ameisenpflanzen sind bei den Blattschneiderameisen gar nicht einmal sehr begehrt; 4. Viele „Ameisenpflanzen" werden trotz des angeblichen Schutzes angegriffen und beschädigt; 5. Die Schutzameisen selbst sind scheue Tiere; 6. die Ameisen leben nicht bloß von „Müllerschen Körperchen", sondern züchten sogar Feinde (Coccidien). — Die sogen. myrmekophilen Anpassungen sind aus Ursachen zu erklären, die in der Organisation der Pflanze begründet sind. — Hieran reiht sich (Teil 2) eine Aufzählung der 48 „Ameisenpflanzen" und eine ausführliche Beschreibung der Eigentümlichkeiten der interessantesten Formen; auch finden wir noch eine kurze Schilderung der „Blumengärten" der Ameisen. In denselben kommen 14 Ameisenepiphyten vor.

— **(2).** Eigentümliche mit Pflanzen durchwachsene Ameisennester am Amazonenstrom. Naturw. Wochenschr., Bd. 21, p. 145—150, 1 Taf., 2 Figg. — Ausführlichere Schilderung der zuvor erwähnten Blumengärten, die aus großen Pflanzen bestehen, die Ampeln oder grünen Heubündeln ähnlich, hoch oben in den Bäumen wuchern. Diese Pflanzen mit üppigem Wurzelsystem und reichlichem Blattwerk werden von *Camponotus*-, Epiphyten u. *Azteca*-Arten sorgfältig gepflegt, ihre Samen gesammelt, in Ritzen der Rinde versteckt, mit Erde umgeben etc. Das Wurzelwerk dieser Pflanzen liefert den Ameisen vortreffliche Schutzräume für ihre Nester. Die dazu benutzten Pflanzenarten hat man bisher in diesen Gärten gefunden. U. bezeichnet sie deshalb als „Ameisenepiphyten", die demnach ein Züchtungsprodukt der Ameisen darstellen, ähnlich wie *Rhozites gongylophora*. Die Blumengärten kommen im ganzen Amazonasgebiet vor, bis in Höhen von 1000 m über dem Meeresspiegel. Sie verleihen dort, wo sie massenhaft vorkommen, den Waldpartien ein eigenartiges Aussehen. Die Tafeln sind Wiedergaben aus Ules „Blumengärten der Ameisen am Amazonenstrom", Jena, Fischer 1905.

Ussing, Hj. *Prestwichia aquatica* Lubbock. [*Prestwichia aquatica* new to the Danish fauna; parasite in the eggs of *Aphelocheirus montandoni*.] Flora og Fauna Köbenhavn, 1910, p. 45—47.

Vachal, J. (1). Diagnoses d'insectes nouveaux recueillis dans le Congo belge par le Dr. Sheffield Neave. Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, 1910, p. 306—328.

— **(2).** Insectes hyménoptères: Mellifères (collections recueillies par M. le baron Maurice de Rothschild dans l'Afrique orientale). Bull. Mus. Hist. nat. Paris, 1909, p. 529—534.

— **(3).** Espèces nouvelles d'*Apidae* d'Espagne et du Maroc. Bol. Soc. españ. Madrid, 1910, p. 176—180.

Vasiljev, J. Изображеніе и Краткое описаніе главнѣйшихъ насѣкомыхъ, вредящихъ плодовымъ садамъ. Часть первая. Насѣкомыя, вредящія плодовымъ деревьямъ. [Abbildung und Beschreibung der wichtigsten Schädiger der Obstgärten unter den Insekten. Erster Teil. Insekten, welche den Obstbäumen schaden.] 3. vervollst. Auflage. Trd. b. entom. učen. Kom. Gl. Upr. Zeml. St. Pétersbg., T. 6, 4, 1910, p. 1—68, 7 Taf.

Viehmeyer, H. (1). Vorläufige Bemerkungen zur Myrmekophilie der Lycaeniden-Raupen. Entom. Wochenbl., Bd. 24, 1907, p. 43, 50. — Einige Lycaeniden-Raupen besitzen auf dem drittletzten Segment einen Querspalt, aus dem sich ein Saft aussondert, der mit Vorliebe von den Ameisen begehrt wird (myrmekophile Anpassung). Auf dem 12. Segment finden wir ferner zwei kleine ausstülpbare Röhrchen, die am Ende einen feinen Borstenkranz tragen. Ihr Zweck ist unbekannt, doch hält sie der Verf. ebenfalls für myrmekophile Organe. Nicht alle Lycaeniden sind myrmekophil. V. bittet um Übersendung von gut konserviertem Material (in Alkohol etc.) nebst eventuell dabei angetroffenen Ameisen, behufs weiterer Untersuchungen.

— (2). Ontogenetische und phylogenetische Betrachtungen über die parasitische Koloniegründung von *Formica sanguinea*. Biol. Centralbl., Bd. 30, 1910, p. 569—580. — Die Gründungsgeschichte von *F. sanguinea* ist noch sehr unklar, nur soviel geht aus Experimenten und Beobachtungen hervor, daß sie keine selbständige, sondern eine abhängige ist. Nach den bisherigen Erfahrungen und Fällen, die eingehender betrachtet werden, können wir drei Arten der Koloniegründung unterscheiden: a) durch Adoption, b) durch Puppenraub und c) durch Allianz mit darauffolgendem Puppenraub. Diese drei Formen folgen aber nicht aufeinander, daß eine die andere ablöst, sie sind auch nicht direkt aus einander entstanden, sondern wir haben in ihnen augenscheinlich nichts anderes zu sehen, als Anpassungen an die jeweiligen Verhältnisse, in denen sich die zur Koloniegründung benötigten Hilfsameisen befinden. Die befruchteten Weibchen von *sanguinea* brauchen zur Gründung ihrer Kolonien die Hilfe der *fusca* oder *rufibarbis*. Welchen Weg sie bei der Koloniegründung einschlagen müssen, hängt von den Hilfsameisen ab. Treffen die Raubameisen auf eine schwache Hilfsameisenkolonie mit Puppen, so gelingt es ihnen wohl auch heute noch, durch Raub einige Puppen in ihren Besitz zu bekommen, die sie zu Ammen ihrer zukünftigen Brut erziehen. Das wird ihnen sehr leicht sein bei ersten Kolonieanlagen von *fusca*, deren Brut bereits das Puppenstadium erlangt hat. Bei anderen noch nicht so weit gediehenen Koloniean fängen bot sich keine Gelegenheit mehr zum Puppenraub. Diesen zwängen die Raubameisen einfach ihre Gegenwart auf bis zu dem Zeitpunkte, wo deren Larven zur Einbettung kamen und beraubten sie dann. Anders liegen die Verhältnisse, wenn die Hilfsameisenkolonie stark ist. Da der Puppenraub keine Aussicht

auf Gelingen hat, suchen die Weibchen auf friedlichem Wege zu erreichen, was durch Gewalt nicht zu erlangen ist. Vorbereitet mag die Koloniegründung mittels Adoption durch die Allianzbestrebungen sein. Zur Phylogenie der parasitischen Koloniegründung von *F. sanguinea*. Ontogenetisch erscheinen die obengenannten drei Formen der abhängigen Koloniegründung als Anpassungen an die jeweiligen Verhältnisse, in denen sich die zur Koloniegründung benötigten Hilfsameisen befinden. Phylogenetisch (p. 575—578) entsprechen die Wege der Koloniegründung den verschiedenen Stufen des sozialen Parasitismus, in denen *F. sanguinea* abwärts schreitet. Die Adoption ist gegenüber den beiden andern die tiefste Stufe, die der soziale Parasitismus bei *F. sanguinea* erreicht hat. Sie steht am Ende der Entwicklung, nicht etwa am Anfang. Im Nachtrag (p. 579—580) spricht Verf. sein Bedauern darüber aus, daß er Wasmanns — vor dem Erscheinen seiner neuen Arbeit „Nachträge etc." [cf. Titel p. 107 dieses Berichts sub No. 3] vorliegende Arbeit nicht gelesen habe, und zwar vor allem die Begründung der Viehmeyerschen Auffassung der Phylogenie von *F. sanguinea*. V. stützt sich, wie er hervorhebt, nicht allein auf das theoretische Axiom: ein Parasit kann nie ein Räuber werden. V.'s Schlußfolgerungen gründen sich vor allem auf den Charakter der Ameise und die ontogenetische Entstehungsgeschichte ihrer Kolonien. V. faßt *F. sanguinea* als ursprüngliche Raubameise auf, die infolge ihrer räuberischen Gewohnheiten zur Sklaverei und im engsten Anschluß daran zum sozialen Parasitismus gelangt ist. Im Gegensatz zu W. hält er die Bezeichnung für parasitische Koloniegründung für außerordentlich bezeichnend. Von einem Parasitismus im engsten Sinne ist natürlich nicht die Rede, aber das Lebensverhältnis der beiden bei der Gründung der Kolonie beteiligten Ameisenarten ist charakterisiert durch die Ausnützung der Hilfsameisen zwecks Erhaltung der Herrenart. Wasmann verlangt für den Parasitismus die organische und physische Degeneration. Beide liegen hier vor, und zwar in der Kleinheit der Weibchen und in dem Verluste des Brutpflegeinstinkts. Auch die Arbeiter zeigen Degenerationsmerkmale, denn sie sind für die den Haushalt betreffenden Arbeiten mehr oder weniger untauglich, obschon ihre Kiefer noch mit Kaurand ausgestattet sind. Diese Verhältnisse werden uns durch eine schon früher besprochene Versuchskolonie erläutert, bei der die Entwicklung immer mehr zurückgeht, Gänge nicht mehr gegraben werden etc. Wasmanns Parallelsatz scheint ihm nicht stichhaltig zu sein. Richtig gestellt muß der Schlußsatz also lauten: „also kann auch aus einer parasitisch lebenden Ameise niemals eine selbständige werden."

— (3). Über eine erst in den letzten Jahren in Sachsen aufgefundene Ameise: *Harpagoxenus sublevis* (Vgl.). Korrespondenzbl. Iris, Berlin, 1910, p. 40.

— (4). On the myrmecophily of caterpillars of *Catochrysops cnejus* Fab. [Translated and edited by Charles S. Banks.] Journ. Sci. Manila D. Ethnol. Anthrop. Gen. Biol. Philippine, vol. 5, 1910, p. 69—72.

— (5). A myrmecophilous Lycaenid chrysalis from the Philippines [Translated by W. Schultze]. t. c., p. 73—77.

— (6). Bemerkungen zu Wasmanns neuester Arbeit Über den Ursprung des sozialen Parasitismus, der Sklaverei und der Myrmecophilie bei den Ameisen. Zool. Anz., Bd. 35, 1910, p. 450—457. — Anknüpfend an seine Versuche und Beobachtungen über die Koloniegründung von *Formica sanguinea* (cf. Titel p. 83, sub No. 4 des Berichts f. 1909) bedauert der Verf., daß er Wasmanns neueste Veröffentlichung (cf. Titel p. 90, sub No. 11 des Berichts f. 1909) nicht mehr berücksichtigen konnte. V. faßt den Inhalt dieser Arbeit kurz zusammen und stellt dann unter Zusammenfassung der Möglichkeiten für den Ursprung des sozialen Parasitismus und der Sklaverei folgende Sätze auf: 1. Die Dulosis kann zurückgeführt werden: a) auf ein fakultatives Adoptionsstadium, b) auf die zusammengesetzten Nester der myrmekophilen Ameisen, c) auf eine durch Mutation entstandene Weibchenform. 2. Der soziale Parasitismus beruht: a) auf einem fakultativen Adoptionsstadium, b) auf der Rückbildung einer ehemaligen Dulosis, c) auf parasitischer Entartung eines ehemaligen Gastverhältnisses (zusammengesetztes Nest), d) auf sprungweiser Entstehung einer neuen heteromorphen Weibchenform. Dazu kommt noch als Hilfshypothese für 1. u. 2. die Spaltungshypothese Santschis. Nach Ausschaltung von 2b haben wir in beiden Reihen eine vollständige Übereinstimmung. Dulosis und sozialer Parasitismus haben nach Wasmann dieselben Wurzeln. Wasmanns Hypothese, wie er sie im Jahre 1905 (cf. Titel p. 338, sub No. 2 des Berichts f. 1905) aufstellte, hat sich auf Grund mancherlei neuer Beobachtungen wesentlich verändert. Trotzdem zeigt sie noch eine starke Abhängigkeit von neuen Beobachtungen, die durch die Schwierigkeit, Bedingungen zu schaffen, die den natürlichen Verhältnissen entsprechen, und aus Mangel an Beobachtungsgrundlagen noch sehr dürftig ausfallen. Er hält die bisherige Erweiterung der Wasmannschen Hypothese, die sie durch die Benutzung der Mutation als Ursache der Entwicklung erfahren hat, für ganz besonders wertvoll. Nur in einem Punkte stimmt V. nicht mit W. überein, und hier trifft er sich mit Emery, nämlich in der Ableitung der Dulosis von der Adoption. Es ist ihm nicht recht klar, daß ein auf dem Wege zur Degeneration begriffenes Tier zugleich der Ausgangspunkt für die Entwicklung eines kraftvollen Räubers sein soll. V. kann W. beistimmen, wenn er sagt, daß sich in dem Verhalten der Weibchen von *rufa* parasitische und dulotische Elemente mischen. Auch die Berufung auf Wheeler, der die Königinnen der höheren Ameisen als Parasiten der Arbeiterinnen ihrer Kolonie erklärt, kann er nicht für stichhaltig ansehen. Dieser para-

sitische Zustand des Weibchens (Wasmann, „Normalstadium bei *Formica*“) ist der Zustand von heute, und es ist wohl sicher, daß ihm ein anderer von größerer Selbständigkeit vorausging. Von diesem müssen wir ausgehen. *F. fusca* ist viel zu sehr sekundär verändert, als daß man sie zum Ahnen der Gattung machen dürfte. Die ersten *Formica* mögen unserer *fusca*-Gruppe morphologisch angehört haben, biologisch standen sie aber sicher auf einer viel primitiveren Stufe. Kastenbildung und Arbeitsteilung waren vorhanden, letztere aber noch nicht in Form parasitischer Entartung. Die Königinnen waren immer noch relativ selbständig, vor allem im Besitze derjenigen Fähigkeiten, die zur selbständigen Koloniegründung gehören. Von einem solchen Anfangsstadium laufen nach Viehmeyers Ansicht Dulosis und sozialer Parasitismus als zwei vollkommen getrennte Entwicklungsrichtungen aus. Die Dulosis wurzelt wahrscheinlich in der carnivoren Ernährung, der Parasitismus in der Arbeitsteilung. Vom sozialen Parasitismus führt kein Weg zur Dulosis hinüber, wohl aber kann umgekehrt die Sklaverei durch Überentwicklung zum Parasitismus werden. Wie es scheint, gehen die ♀ ♀ in der parasitären Entwicklung voran. Die Entstehung des sozialen Parasitismus ist also eine vollkommen einheitliche, nur die Anknüpfungspunkte sind verschieden. — Sucht man die Entstehung der Sklaverei ohne ein vorangegangenes Adoptionsstadium zu erklären, so geht allerdings ein wichtiger Punkt der Hypothese Wasmanns verloren, nämlich der psychologische Grund für die Entstehung des Sklavereiinstinktes. W. gibt doch aber selbst noch zwei weitere Entstehungsmöglichkeiten zu, warum sollte der Sklavereiinstinkt für *F. sanguinea* nicht auch für *F. fusca* ohne vorheriges Adoptationsstadium annehmbar sein, wie es bei *Harpagoxenus* der Fall ist? Das ganze Adoptionsstadium von *F. sanguinea* ist überhaupt noch nicht unzweifelhaft verbürgt. Es scheint eher Allianz vorzuliegen. V. sieht in der Allianz eine sekundäre Erscheinung, die erst mit der beginnenden Abhängigkeit von den Hilfsameisen, also mit Überentwicklung der Arbeitsteilung, auftritt. Sie ist eine Anpassung an die beginnende Degeneration. „Die Gültigkeit unserer Hypothesen ist direkt abhängig von der Sicherheit der sie begründenden Tatsachen.“

Viereck, H. L. (1). *Hymenoptera* for the New Jersey list of insects, and other *Hymenoptera*. Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11 (1909), 1910, p. 208—211.

— (2). Descriptions of new species of ichneumon flies. Proc. U. States Nat. Mus. Smithsonian Instit. Washington D. C., vol. 38, No. 1754, 1910, p. 379—384.

Vinogradov-Nikitin, P. Z. Списокъ шмелей, собранныхъ въ Брянскомъ опытномъ лѣсничествѣ въ 1907—1908 г. [Verzeichnis der 1907—1908 in der Versuchs-Försterei von Briansk gesammelten Hummeln.] Jzv. Obšč. izsl. prir. Orlov. gub. Kiev. T. 2, 1910, p. 102.

Wainwright, Colbran J. Parasites of *Callophrys rubi*. The Entomologist, vol. 43, p. 226. — Morley erwähnt in der Juli-Nummer des Entomologist eine Ichneumonide als ersten jemals aus *Thecla rubi* erzogenen Parasiten. Es sind bereits früher 2 *Exorista*-Spp. [*Dipt.*] gezogen worden.

Walter, L. On the clasping organs attaching the hind to the forewings in *Hymenoptera*. Smithson. Miscell. Collect., vol. 50, 1907, p. 65—87, 4 pls., 2 Figg. — Historische Übersicht. Methodik. Anatomisches Verhalten der Flügelhaken und -gruben an Vorder- und Hinterflügeln, sowie deren Entwicklung. Funktion des Haftapparates. Erörterung des Baues der Flügelhaken usw. an der Hand klarer Abbildungen bei den Tenthrediniden, Cynipiden, Ichneumoniden, Braconiden, Proctotrupiden, Chrysiden, Formiciden, Fossorien, Vespiden und Anthophiliden. Zum Schluß folgt ein Literaturverzeichnis.

Walker, F. A. Hornets: British and Foreign. Journ. Trans. Victoria Inst. London, vol. 33, p. 362—392. **1901.**

Wanach, B. Beobachtungen an Ameisen. Berlin. Entom. Zeitschr., Bd. 52, 1907, p. 220—221. — Sammelbeobachtungen auf Usedom im Potsdamer Bezirk. Ein „Brückenbau" von *Formica rufa*. Zunächst führte die von einem Ameisenhaufen führende Straße ca. 4 m, ohne besonders gekennzeichnet zu sein, durch Gras. Daran schloß sich ein 4 m langer Knüppeldamm aus ca. 5 cm langen, 2—3 mm dicken Kiefernzweigstücken, oben regellos, unten deutlich dachziegelartig geschichtet, und zwar in der Richtung der Straße. Der Bau war 5 cm tief und führte über eine sehr feuchte Schicht von Moos.

Wasmann, E. (1). Über das Wesen und den Ursprung der Symphilie. (173. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen und Termitophilen.) Biol. Centralbl., Bd. 30, No. 3—5, p. 97—102, 129—138, 161—181. — Schimmer hatte in seiner Arbeit über die Lebensweise und den Bau der Grillen die Behauptung aufgestellt, daß die psychischen Grundlagen des Gastverhältnisses in den verschiedenen Instinktmechanismen des Gastes, nicht des Wirtes zu suchen seien (Leckinstinkt, Raubinstinkt, Instinkt der Aufforderung zur Fütterung). Wasmann kritisiert die von Schimmer aufgestellten Sätze und macht speziell gegen die soeben wiedergegebene Schlußfolgerung Einwendungen. 1. Das Wesen der Symphilie (p. 97—102, 129—131). Das klassische Beispiel *Lomechusa strumosa* und *Formica sanguinea* mit ausgesprochenen pathologischen Folgen. Weitere Beispiele. Die *Paussus*-Arten. Aus den Betrachtungen ergibt sich, die Symphilie als solche ist vom Parasitismus verschieden. Die Symphilie als solche ist keine soziale Krankheit [contra Escherich] der Ameisenstaaten, sondern eine an sich indifferente Ausdehnung des Brutpflegeinstinktes der Ameisen auf fremde Tiere, die jedoch in manchen Fällen pathologische Folgen haben kann. Die Richtigkeit des Satzes erhellt sich aus folgenden Tatsachen. Die *Lomechusini* und

die *Paussini*, die ihr echtes Gastverhältnis zur schweren Schädigung der Brut des Wirtes benutzen, sind in der Minderzahl. Bei vielen symphilen Pselaphiden und Clavigeriden, myrmekophilen und termitophilen *Hetaerini* hat das Gastverhältnis wahrscheinlich keine schädlichen Folgen. Gleiches gilt auch von vielen anderen Käferfamilien. Zudem ist die Pflege der Gäste an sich keine krankhafte Erscheinung. Die Liebhaberei (Naschhaftigkeit) der Ameisen für bestimmte Exsudate des Fettkörpers, des Drüsengewebes oder des Blutgewebes ihrer Gäste ist der tiefste biologische Grund, weshalb sie in den Ameisennestern gehalten und gepflegt werden. Escherich verwechselt offenbar die Symphilie mit ihren sekundären Folgen. Der zweite biologische Grund ist der Adoptionsinstinkt der Ameisen, welcher eine Ausdehnung des normalen Geselligkeits- und Brutpflegeinstinktes auf Angehörige fremder Tierarten darstellt. Trotzdem glaubt W. auch heute noch von einem eigenen „Symphilieinstinkt" der Ameisen und Termiten reden zu müssen, der sich auf die Pflege ihrer echten Gäste bezieht. — 2. Die Annahme eines Symphilieinstinktes (p. 132—138, 161—163). Escherich bezweifelt einen solchen Instinkt, doch verwechselt er offenbar die Wurzel des Symphilieinstinktes mit diesem selber. Seine Behauptung von der einseitigen Anpassung des Gastes an den Wirt ohne korrelate Anpassung auf Seiten des Wirtes ist, obschon richtig, ohne Beweiskraft gegen die Existenz eines solchen Instinktes. Die Tatsache selbst, daß im Laufe der Phylogenese der Ameisen eine erbliche Modifizierung und Spezialisierung des allgemeinen Brutpflegeinstinktes in bezug auf bestimmte Objekte, d. h. in bezug auf bestimmte echte Gäste stattgefunden hat, ist unleugbar (z. B. bei *Formica sanguinea*). Bei *F. sanguinea* ist er spezifisch determiniert, was den Gegenstand anlangt, nicht aber, was die Behandlungsweise betrifft. So weit ist er nicht entwickelt. W. weist dann nach, daß es eigene Symphilieinstinkte gibt, welche sogar bei zwei Rassen ein und derselben Ameisenart diametral verschieden sein können. W. beschäftigt sich dann näher mit der Publikation von Schimmer. Dieser schreibt: „Escherich hat überzeugend begründet, daß überhaupt ein spezialisierter, auf die Pflege der Gäste (Symphilen) gerichteter Instinkt nirgends festzustellen ist etc. Demgegenüber erklärt W., daß ein überzeugender Nachweis für diese Behauptung noch nirgends erbracht sei, und daß diese Behauptung mit den Tatsachen unvereinbar sei. R. Semons Engramme, deren Bezugnahme Schimmer bei Wasmann vermißt, sind für letzteren samt der ganzen Semonschen Mnema-Theorie nur schöne Worte (cf. auch Rosenthal, Biol. Centralbl., 1905, No. 10, p. 335—368, u. Kranichfeld, Biol. Centralbl., 1907, Nr. 20 u. 21). *Myrmecophila* gehört gar nicht zu den Symphilen, sondern nimmt eine eigene Mittelstellung zwischen den Synöken und Symphilen ein. Die weitere Besprechung der Schimmerschen Arbeit, die nach W. recht gründlich und interessant ist, muß hier übergangen werden. Als Schluß-

ergebnis dieses Kapitels stellt W. dann den Satz auf: „Die Symphilieinstinkte der Ameisen (bzw. der Termiten) sind im Laufe der Stammesgeschichte erworbene, erblich gewordene Differenzierungen und Spezialisierungen des allgemeinen Brutpflege- und Adoptionstriebes jener geselligen Insekten. Wegen ihrer erblichen Beziehung auf die Adoption und die Pflege bestimmter echter Gäste sind sie als „besondere Instinkte" zu betrachten. Ihre Annahme ist zur Erklärung der einschlägigen Tatsachen notwendig. — 3. Der Ursprung der Symphilie und die „Amikalselektion" (p. 164—181). Verf. betrachtet zunächst I. Die Faktoren für die Entwicklung der Symphilie seitens der Gäste. a) Den grundlegenden Faktor bilden die eigentümlichen organisch-psychischen Konstitutionen der Stammform. b) Die treibenden Faktoren. Für die Entwicklung der Exsudatorgane und Exsudatgewebe der echten Gäste müssen wir vor allem eine direkte Reizwirkung als fördernden Faktor annehmen (Lamarcks Prinzip der direkten Anpassung). Ferner kommen in Betracht verschiedene Formen der Selektion: Personalselektion, Germinalselektion Weismanns und vor allem die Amikalselektion, d. h. die positive instinktive Zuchtwahl, welche von den Ameisen und den Termiten gegenüber ihren echten Gästen ausgeübt wurde. c) Die Tatsache der Amikalselektion, die sich von der Naturzüchtung durch eine positive Auslese seitens der Wirte gegenüber den Gästen darstellt. Sie unterscheidet sich somit als positive Selektionsform von der Naturalselektion und nähert sich der künstlichen Zuchtwahl, wie sie der Mensch bei den Haustieren ausübt. Sie ist jedoch eine instinktive, keine intelligente. Von der Sexualselektion Darwins unterscheidet sich die Amikalselektion, daß sie nicht auf die Züchtung von sekundären Geschlechtsdifferenzen, sondern von symphilen Anpassungscharakteren gerichtet ist. — Der Symphilieinstinkt ist der Träger der Amikalselektion. Letztere ist nur eine Funktion [die züchtende Wirkung] der ersteren. Es gilt der Satz: „Die echten Ameisengäste und Termitengäste sind ein Züchtungsprodukt des Symphilieinstinktes ihrer Wirte vermittels der Amikalselektion." d) Prüfung der Einwände, welche gegen die Amikalselektion erhoben worden sind (Escherich, 1902, Dahl 1907, Friedmann 1904). — II. Die Faktoren für die Entwicklung der Symphilie seitens der Wirte. Wie sind wohl diese Instinkte entstanden und in welchem Verhältnis stehen sie zur Selektionstheorie. a) Die inneren grundlegenden Faktoren wurden bereits zu Eingang erörtert. (Geselligkeits- und Brutpflegeinstinkt, Naschhaftigkeit). b) Die äußeren treibenden Faktoren sind in der direkten Reizwirkung zu suchen, welche die Gäste auf die instinktiven Anlagen der Wirte ausübten (also im Lamarckschen Prinzip der direkten Anpassung). Wenn auch seitens der Wirte keine morphologischen Anpassungscharaktere an die Pflege ihrer echten Gäste sich bei den Wirten ausbildeten, so spezialisierten sich doch die Instinkte der letzteren in ganz bestimmter Richtung

und wurden erblich. Die Vererbung der erworbenen Eigenschaften ist der einzige Weg, auf welchem die tatsächliche Existenz der Symphilieinstinkte erklärt werden kann. c) Dies führt uns auf das Verhältnis der Selektion zu seinem Entwicklungsprozeß. Die Naturalselektion hat aber für die Symphilieinstinkte bei Ameisen und Termiten keinen nachweisbaren Nutzen, nur die Amikalselektion kommt in Betracht [vgl. sub I c]. Sie ist als ein förderndes Moment für die Entwicklung bestimmter Symphilieinstinkte zu bezeichnen. d) Verhältnis zwischen Amikalselektion und Naturalselektion. Bei den Gästen „baut die Amikalselektion auf der Naturalselektion auf und steigert und vervollkommnet den Anpassungsprozeß der Gäste an ihre Wirte", seitens der Wirte „tritt die Amikalselektion unabhängig von der Naturalselektion auf, ja sie tritt sogar ihr vielfach feindlich entgegen!" Die Entwicklung der Symphilieinstinkte der Ameisen muß völlig unabhängig von der Naturalselektion erfolgt sein, denn sonst hätte diese sofort auf Unterdrückung und Ausmerzung jener spezifischen Gastpflegeinstinkte hinarbeiten müssen, sobald sie sich für die Besitzer schädigend erwies. W. schließt daraus: „Wäre die Naturzüchtung „allmächtig", so könnte es überhaupt keine spezialisierte Symphilieinstinkte bei den Ameisen geben. Dieselben existieren aber trotzdem; also ist die Naturzüchtung nicht allmächtig, sondern vielfach geradezu ohnmächtig." Sub e bringt dann W. (p. 176—181) die gegen die letzte Schlußfolgerung vorgebrachten Einwände Escherichs und Dahls und deren Widerlegung.

— (2). Nils Holmgren's neue Termitenstudien und seine Exsudattheorie. (175. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen und Termithophilen.) t. c., p. 303—310. — Siehe unter *Termitidae*.

— (3). Nachträge zum sozialen Parasitismus und der Sklaverei bei den Ameisen. (Zugleich 177. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen.) t. c., p. 453—464, 475—496, 515—524. — 1. Pleometrose und Allometrose. Unter „Pleometrose" versteht W. das Vorkommen mehrerer Königinnen derselben Art oder Rasse in einer Kolonie, unter „Allometrose" [mit Forel] das Vorkommen von Königinnen verschiedener Arten oder Rassen in einer Kolonie. — I. Pleometrose: 1. Primäre. Allianz von zweien oder mehreren Weibchen derselben Art und Rasse bei Gründung einer Kolonie. Beispiele 2 ♀ ♀ in einer jungen *fusca*-Kolonie (1909); 5 ♀ ♀ von *Lasius flavus* mit Eiern, Köpfe gegeneinander zugekehrt. 2. Sekundäre. Mehrheit der Königinnen derselben Art und Rasse in einer Kolonie, die erst nachträglich zustande kommt, und zwar entweder: 2a. Durch Nachzucht von Weibchen der eigenen Kolonie, deren Befruchtung in oder nahe bei dem Neste stattgefunden hat. Häufig bei *Formica rufa, pratensis, sanguinea, fusca, Tapinoma erraticum, Myrmica scabrinodis* und *laevinodis*; auch bei vielen ausländischen Ameisen z. B. *Prenolepis longicornis* in Ostindien. 2b. Durch Adoption von Weibchen

aus fremden Kolonien derselben Art und Rasse. Häufig bei *Formica rufa*, bei *F. fusca* wohl nur ausnahmsweise. 2c. Durch Allianz von verschiedenen Kolonien derselben Art und Rasse. Bei *fusca* beobachtet. — II. Allometrose. 1. Primäre. 1a. Allianz zwischen ♀ ♀ verschiedener Arten oder Rassen bei Gründung einer gemischten Kolonie. Bei *Strongylognathus testaceus* mit *Tetramorium caespitum* beobachtet. 1b. Allianz von Weibchen verschiedener Rassen bei der Koloniegründung, *Formica rufa* mit *truncicola*, *rufa* mit *pratensis*, *pratensis* mit *truncicola*. Bei den gemischten Kolonien von *F. rufa* mit *pratensis* oder *truncicola* sind theoretisch fünf Erklärungsmöglichkeiten gegeben: 1. durch Variation der Keimesanlage der Weibchen von *F. rufa*; 2. durch Kreuzung zwischen den geflügelten Geschlechtern der 3 Rassen beim Paarungsflug; 3. durch primäre Allometrose, 4. durch sekundäre Allometrose, die auf Adoption beruht; 5. durch sekundäre Allometrose, die auf Allianz beruht. — 2. Sekundäre. Anwesenheit von Königinnen verschiedener Arten und Rassen in einer Kolonie, die erst nach der Koloniegründung zustande kam. 2a. Durch Adoption von ♀ ♀ fremder Art oder Rasse. 2a 1. Durch Adoption von ♀ ♀ fremder Arten. Hierher gehören alle temporär gemischten und die meisten permanent gemischten Kolonien, welche durch Aufnahme fremder ♀ ♀ in einer Hilfsameisenkolonie entstehen. 2a 2. Adoption von ♀ ♀ fremder Rasse. Kolonien von *rufa-truncicola* etc., die näher geschildert werden. 2b. Durch Allianz von bereits fertigen, aber schwachen Kolonien verschiedener Art oder verschiedener Rasse. In der freien Natur wohl äußerst selten, dagegen durch Eingriffe von Menschenhand (gewerbsmäßiger Sammler von „Ameiseneiern") in Böhmen ziemlich häufig. — Zwischen Pleometrose und Allometrose sowie zwischen den verschiedenen Formen beider gibt es mannigfache Übergänge und Kombinationen, wofür Verfasser verschiedene Beispiele anführt. — 2a. Über die Gründung der Kolonien bei *Formica sanguinea*. Besprechung der von Viehmeyer angeführten Beobachtungen, auf Grund deren er die Hypothese aufstellt, daß die Koloniegründung von *sanguinea* auch durch Allianz erfolgen könne, nicht bloß durch Puppenraub oder durch Adoption. Nach W. handelt es sich doch wohl um Puppenraub. — b) Wasmanns Stellung zu Viehmeyer gegenüber der phylogenetischen Frage: In welcher Beziehung stehen sozialer Parasitismus und Dulosis zu einander? V.'s Bedenken gegen die Hypothese W.'s, daß bei *Formica* die Dulosis aus einem fakultativen Anfangsstadium des temporären sozialen Parasitismus hervorgegangen sei. Erwägungen, die zur Lösung dieser Bedenken beitragen sollen. Der Grundsatz: „Ein Parasit kann nie zu einem Räuber werden, wohl aber ein Räuber zu einem Parasiten", ist ein Trugschluß, der auf dem Doppelsinn des Wortes „Parasit" beruht. Handgreiflicher wird der Fehlschluß, wenn der Satz verallgemeinert wird. Es wäre wünschenswert, dieses theoretische Axiom bei der Frage nach

dem Zusammenhange zwischen Sklaverei und sozialem Parasitismus der Ameisen überhaupt aus dem Spiele zu lassen. — p. 475 sq. W. erklärt sich mit V. darin einverstanden, daß wir mindestens drei verschiedene ontogenetische Entstehungsweisen der heutigen Kolonien von *F. sanguinea* auf Grund der bisherigen Betrachtungen und Beobachtungen anzunehmen haben: durch gewaltsamen Puppenraub des Weibchens, durch friedliche Adoption bei alten Arbeiterinnen der Hilfsameisenart und durch friedliche Allianz mit einem Weibchen der letzteren. Die erste scheint gegenwärtig die häufigste zu sein. Eine 4. ontogenetische Entstehungsweise wird sub 3a geschildert werden. W. bringt dann noch Bemerkungen zu Viehmeyers Publ. (Zool. Anz., 1910, p. 450 sq.), deren sachliche Form sehr anzuerkennen ist. Die eventuelle Preisgabe der monophyletischen Entwicklung und der Verzicht auf die Beantwortung einer Reihe von Fragen, die sich durch Wasmanns Theorie befriedigend erklären lassen. — 3. Weitere Momente zur Koloniegründung von *sanguinea*. Neue Versuche mit *sanguinea*-Weibchen 1909 (p. 477 sq.). Schilderung weiterer Fälle, aus denen hervorgeht, daß wir bei *F. sanguinea* folgende Formen der Gründung neuer Niederlassungen durch befruchtete ♀ ♀ zu unterscheiden haben: 1. Mit Hilfe von Arbeiterinnen der eigenen Kolonie: durch Zweigkoloniebildung. 2. Mit Hilfe von Arbeiterinnen fremder Kolonien der eigenen Art: durch Adoption von ♀ ♀ aus fremden Kolonien. 3. Mit Hilfe von Arbeiterinnen der Hilfsameisenarten: durch Adoption von *sanguinea*- ♀ in selbständigen Kolonien von *fusca* oder *rufibarbis*. 4. Mit Hilfe von gewaltsam geraubten Arbeiterpuppen der Hilfsameisenarten: Koloniegründung durch Puppenraub. 5. Mit Hilfe von Puppen der Ameisenhilfsart, die bei Plünderung eines Sklavennestes von den *sanguinea*-Arbeiterinnen zurückgelassen worden sind: Koloniegründung durch Puppenfund. 6. Mit Hilfe von ♀ ♀ der Hilfsameisenart, indem ein *sanguinea*- ♀ mit einem *fusca*- oder *rufibarbis*- ♀ nach dem Paarungsfluge sich zusammenfindet: Koloniegründung durch Allometrose. Ein weiteres Beispiel lehrt, daß eine definitive Aufnahme von *rufibarbis*-Arbeiterinnen in einer selbständigen *fusca*-Kolonie also selbst dann nicht stattfindet, wenn die *rufibarbis* durch isolierte Arbeiterinnen jener Kolonie erzogen worden sind, obwohl *fusca* und *rufibarbis* nahe verwandte Rassen derselben Art sind. — 4. Tötung von *sanguinea*-Arbeiterinnen durch die eigenen Sklaven (*fusca*) (p. 485 sq.). — 5. Neue Versuche mit *truncicola*-Weibchen 1909 (p. 487—490). — 6. Neue Versuche über die Aufzucht von *fusca*-Arbeiterinnen durch *Formica truncicola* (p. 490—491). — 7. Vergleichsversuche über die Aufzucht von *fusca*-Arbeiterinnen durch *Formica rufa* (p. 491—492). — 8. Weitere Schicksale der natürlichen Adoptionskolonie *rufa-fusca* I von Luxemburg (p. 492). Es hat auch in dem in Frage kommenden Nest keine Aufzucht von *fusca*-Puppen durch *rufa*-Arbeiterinnen stattgefunden. — 9. Aufnahme fremder Königinnen

bei *F. rufa* (p. 493). — 10. Temporärer sozialer Parasitismus bei *Lasius*-Arten (p. 493—494). — 11. Über zusammengesetzte Nester von *Leptothorax*-Arten mit anderen Ameisen (p. 494—495). Es handelt sich in den erwähnten Fällen stets um durchaus friedliche Formen zusammengesetzter Nester, in einem Falle um eine gemischte Kolonie. — 12. Über parasitische Ameisen der Tropen (p. 495—496). Ob die *Oxygyna*-Arten ihre Kolonien als soziale Parasiten mit Hilfe von anderen *Cremastogaster*-Arten gründen, bedarf der direkten Beobachtung. Die Myrmicine *Hagioxenus Schmitzi* aus Palästina lebt bei der *Dolichoderine Tapinoma erraticum*, während sonst die parasitischen Ameisen stets zu derselben Unterfamilie zählen. *Wheeleriella Wroughtoni* aus Poona lebt bei *Monomorium Salomonis indicum*. — p. 515 sq.: 13. Über *Pheidole symbiotica* Wasm. Aus einer solchen Kolonie vom Rio Grande do Sul (Brasil.) liegen jetzt vor: a) von der Schmarotzerameise *Pheidole symbiotica* ergatoide Weibchenform, b) die dazu gehörige Männchenform, c) Soldatenform von *Pheidole pallidula*, d) die Arbeiterform dieser Sp.; die Weibchenform fehlt. Beschreibung des ♂. — 14. Über *Myrmica myrmecophila*. Beschreib. der ergatoiden Königin (p. 516—517). — 15. Wheelers neue Ansichten über die Koloniegründung von *Formica rufa* (Titel p. 99, sub No. 23 des Berichts f. 1909, cf. auch Wheeler sub No. 14 dieses Berichts). ad a. Natürliche Adoptionskolonien hat Wasmann schon 1908 beschrieben. ad b) die gewöhnliche Form der Koloniegründung ist die, daß die befruchteten Weibchen von *rufa* gewöhnlich ihre neuen Niederlassungen mit Hilfe von Arbeitern der eigenen Art eine Zweigkolonie gründen. Nur wenn die befruchteten Weibchen keine Arbeiterinnen der eigenen Art finden, wenden sie sich zur Aufnahme an *fusca*. Dies trifft gerade auf jenes Gebiet zu, in dem Wh. seine Beobachtungen machte. ad c) Das hat Wasmann nie behauptet und liegt wohl ein Mißverständnis vor. ad d) Wheelers Schlußfolgerung wird damit hinfällig. Seine Arbeit bringt im Gegenteil eine Bestätigung der 1908 von Wasmann ausgesprochenen Ansicht. Bemerk. zu Wheelers „Ants". — 16. Zur Koloniegründung von *Strongylognathus testaceus* (p. 522—524). Mrazeks Beobachtungen.

— (4). Zur Doppelwirtigkeit der *Atemeles*. (180. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen). Deutsche Entom. Nationalbibl., Bd. 1, 1910, p. 55—56, 62—64.

— (5). Die physischen Fähigkeiten der Ameisen und die vergleichende Psychologie. Umschau, Frankfurt a. M., Bd. 13, 1909, p. 417—419. — Entgegnung darauf von H. E. Ziegler. ibid. p. 451.

— (6). Die Sinne der Ameisen. Vortrag, gehalten auf der Wanderversammlung „Luxemburger Naturfreunde" 3. Mai 1908. Luxemburg, P. Worré-Mertens, 4 pp., 1908. Die psychischen Fähigkeiten der Ameisen, cf. Bericht f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6,

p. 79—80. — Ref. von Escherich, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 79—80.

— (7). *Staphylinus*-Arten als Ameisenräuber. (174. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen). Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 5—10, 37—49. — So interessant die hochgradigen Anpassungen auch sind, so sind doch auch die beginnenden Anpassungen bei manchen sogenannten zufälligen Gästen sehr beachtenswert, weil sie uns den Schlüssel für das Verständnis der ersten Stufen jener Anpassungsprozesse liefern, die wir bei den gesetzmäßigen Myrmekophilen und Termitophilen in vollendeter Form antreffen. Wir haben für den bisher unbeachteten *Staphylinus stercorarius* und vielleicht auch noch für andere Arten derselben Gattung eine lokale Anpassung an das Räuberleben in Ameisennestern, also eine beginnende „Synechthrie" vor uns. Über die Beziehungen des Käfers zu den Ameisen ließ sich in der freien Natur wenig beobachten, dagegen zeigte ein Versuch im Beobachtungsglase, das *Staph. sterc.* in den *Tetramorium*-Nestern einer der schlimmsten Ameisenräuber ist, der nicht bloß die Arbeiterpuppen, sondern auch die erwachsenen Arbeiterinnen in Menge verzehrt. Ähnliches gilt von *Staph. fossor*, der zumeist von den alten Arbeiterinnen heftig angegriffen wird, aber durch die Angriffe wenig Schaden erleidet, wegen seines festen Panzers, seiner kräftigen Kiefer und seiner großen Gewandtheit (echte Synechthrie, echtes Räuberleben). Weitere Ameisenräuber sind: ausländische *Staphylinus*-Verwandte, ferner *Quedius*; *Myrmedonia* etc. Nach Mitteilungen von Donisthorpe scheint *Staph. stercorarius* in England verschiedene Rassen von *Myrmica rubra* zu bevorzugen, nicht aber *Tetramorium caespitum*, wie im Norden von Luxemburg.

— (8). Die moderne Biologie und die Entwicklungslehre. 3. Auflage. Freiburg i. B., 1906. — Eine Erklärung der verschiedenen morphologischen Charaktere als Anpassungserscheinungen. Das 10. Kapitel handelt speziell von den Ameisengästen und ihre Bedeutung für die Descendenztheorie. Die Entwicklung der *Dinarda*-formen. Indirekte Beweise für die Entwicklungstheorie aus der vergleichenden Morphologie und Biologie der Ameisengäste. Die hypothetische Stammesentwicklung der *Lomechusa*-Gruppe. Die Gäste der Wanderameisen. Die Verwandlung der Gäste von Wanderameisen in Termitengäste. Die Familie der Keulenkäfer und ihre Anpassungscharaktere in Entwicklungstheorie usw.

— (9). Zur Lebensweise von *Atemeles pratensoides* Wsm. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 2, p. 1—12, 37—42, 3 Figg. — Schilderung der Lebensweise von *Atem. pratensoides* Wsm., der bei *Formica pratensis* lebt und sich dieser in Farbe und Form angepaßt hat. Sein Verhalten weicht nicht von dem der übrigen *Atemeles*-Arten ab. Über die Entwicklung des Käfers ist nichts bekannt geworden. Bei *F. pratens.* ist der Käfer völlig international, jede Kolonie nimmt ihn auf; bei großen Arten ist seine Aufnahme

ziemlich leicht, bei kleineren etwas schwieriger, da sie kleinere *Atemeles*-Arten als Gäste haben.

— (10). Beispiele rezenter Artenbildung bei Ameisengästen und Termitengästen. Biol. Centralbl. Festschrift f. Rosenthal 1906, p. 43—58. — Diese Publikation sowie die sub No. 13 zitierte sind nur als kleinere Ausschnitte aus No. 8 zu betrachten.

— (11). *Myrmechusa*, eine neue Gattung zwischen *Myrmedonia* u. *Lomechusa*. An. Mus. Civ. Stor. Nat. Genova, ser. 3, vol. 4, 1908, p. 38—42, 5 figg. — Beschreibung einer sehr merkwürdigen neuen Staphiliniden-Gattung aus Abessinien, die den Eindruck einer Übergangsform zwischen *Myrmedonia* und *Lomechusa* macht. Ob beide stammverwandt sind oder nur Konvergenzerscheinung vorliegt, ist noch fraglich.

— (12). Ein neuer *Paussus* von Togo. Deutsche entom. Zeitschr., 1908, p. 576.

— (13). Die progressive Artbildung und die *Dinarda*-Formen. Natur u. Offenb., Bd. 55, Hft. 6, 1909, p. 321—346. — Als Schlußresultat ergibt sich: bei den Ameisengästen findet eine fortschreitende Artentwicklung auf dem Wege der Anpassung statt, wodurch ihre Organisation in mannigfaltigster Weise differenziert und spezialisiert wird. Für die Entwicklungstheorie sind diese Erscheinungen von hoher Bedeutung.

— (14). Über den Ursprung des sozialen Parasitismus etc. Biol. Zentralbl., Bd. 29, p. 587 sq. (cf. Titel, p. 90 des Berichts f. 1909 sub No. 11).— Polemik gegen Emerys Versuch, Parasitismus und Sklaverei auf ein Raubstadium der Weibchen zurückzuführen. [cf. Titel, p. 25, No. 7 des Berichts f. 1909]. Der hypothetische Entwicklungsgang der abhängigen Koloniegründung in der Gattung *Formica* führt W. bis auf den ursprünglichen Typus der selbständigen Koloniegründung, wie wir ihn noch heutzutage bei *F. fusca* und Verwandten finden, zurück. Die Differenzierung der dulotischen von der parasitischen Richtung wird auf klimatische Veränderung und damit eng zusammenhängenden Veränderungen in der Ernährung begründet. W. hatte bisher behauptet, daß zur Koloniegründung von *F. truncicola, sanguinea* etc. weisellose Kolonien nötig seien. Diese Ansicht wird jetzt auf Grund neuer Versuche fallen gelassen und wird Verf. durch Emerys *Polyergus*-Versuch [cf. Titel, p. 24, sub No. 4 u. 5 des Berichts f. 1909) darin bestärkt. Er neigt sich der Ansicht zu, daß eine gewaltsame Beseitigung der Königin durch die eindringenden parasitischen Weibchen stattfindet. Zur Erklärung der Dulosis und des Parasitismus werden die myrmekophilen Ameisen (Gast- und Diebsameisen) mehr als bisher in Betracht gezogen. Die Entstehung der „extrem parasitischen, arbeiterlosen Arten" sucht er durch Mutation der Weibchen der Stammform zu erklären. Die betreffenden Arten des Myrmicinenstammes werden infolge dessen nicht mehr unbedingt als die Endprodukte eines phylogenetisch längeren Entwicklungsganges betrachtet. Die „sprungweise Entstehung

einer neuen heteromorphen Weibchenform" wird von W. auch für die dulotische Entwicklungsrichtung in Betracht gezogen.

— (15). Zur Kenntnis der Gattung *Pleuropterus* und anderer Paussiden. Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 392—402.

Webster, F. M. and **Reeves, G. T.** The Western grass-stem sawfly *(Cephus occidentalis* Riley and Marlatt) U. S. Dept. Agric. Bur. entom. Washington D. C. Circ. 117, 1910, 6 pp.

Weiss, Arthur. Die Fauna (Tierwelt) [des Herzogtums Sachsen-Meiningen]. Abt. V: *Arthropoda.* [Forts.] Schrift. Ver. meining. Gesch. Hildburghausen, Hft. 61, 1910, p. 871—1018, dazu 2 unpagin. Blätter.

Weissenberg, R. Über die Önocyten von *Torymus nigricornis* Boh. mit besonderer Berücksichtigung der Metamorphose. cf. Titel p. 25 des Berichts f. 1906. — Ein gutes Referat gibt La Baume, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 362—363.

Wellman, F. Creighton. On the distribution and habits of some West African bees. Entom. News, vol. 18, p. 447—448. — cf. Bericht f. 1907, p. 24. — Supplementary Note by T. D. A. Cockerell, t. c. p. 448. — *Paragreenia* nom. nov. für *Greenia* Oudem. non Kirby.

Wheeler, Williams Morton (1). An aberrant *Lasius* from Japan. Biol. Bull. Wood's Hole Mass., vol. 19, 1910, p. 130—137.

— (2). The effects of parasitic and other kinds of castration in insects. Journ. Exper. Zool. Philad. Pa., vol. 8, 1910, p. 377—438.

— (3). The ants of the Isle Royale, Michigan. Rep. Geol. Surv. Lansing, 1908, 1909, p. 325—328.

— (4). Three new genera of Myrmicine ants from tropical America. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, 1910, p. 259—265.

— (5). The North American forms of *Camponotus fallax* Nylander. Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, 1910, p. 216—232.

— (6). Small artificial ant-nests of novel patterns. Psyche, Boston Mass., vol. 17, 1910, p. 73—75.

— (7). Colonies of ants (*Lasius neoniger* Emery) infested with *Laboulbenia formicarum* Thaxter. t. c., p. 83—86.

— (8). A new species of *Aphomomyrmex* from Borneo. t. c., p. 131—135.

— (9). A gynandromorphous Mutillid. t. c., p. 186—190.

— (10). The North American forms of *Lasius umbratus* Nylander. t. c., p. 235—243.

— (11). Ants; their structure, development and behaviour. (Columbia University Biological Series, 9.) New York (Columbia Univ.) 1910 (XXV + 663 pp.), front., fig. 1—286, 22,7 cm. Preis M. 20,—. Dieses Werk könnte auch den Titel führen: Handbuch der Myrmekologie, das über alle einschlägigen Fragen bis auf die neueste Zeit Auskunft erteilt. Wenn man sieht, daß

die gesamte Literatur über diesen Gegenstand in diesem Werke allein schon 70 enggedruckte Seiten füllt, wird man die Notwendigkeit einer so übersichtlichen Zusammenfassung, wie sie dieses Werk bietet, voll und ganz zu würdigen wissen. Dazu kommt noch, daß der Verfasser selbst auf dem Gebiete Meister ist und nicht bloß das Material aus der Literatur zusammengetragen hat. Bei der Besprechung ins einzelne zu gehen, ist unmöglich. Es kann hier nur auf die einzelnen Kapitel hingewiesen werden. Kap. I bringt allgemeine Bemerkungen über die Ursache der Überlegenheit der Ameisen gegenüber den anderen Insekten, Vergleiche zwischen Ameisen- und Menschengesellschaft, Analogie, zwischen Ameisenstaat und vielzelligem Organismus, ökonomische Bedeutung der Ameisen. Kap. II—IV. Morphologie und Anatomie der Ameisen (p. 13—66, fig. 1—33). Kap. V. Entwicklung (Metamorphose) (p. 67—85, fig. 34—49). Kap. VI—VII. Polymorphismus und Erklärung desselben (p. 86—122, fig. 50—66). Kap. VIII. Geschichte der Myrmekologie. System der Ameisen (p. 123—144, fig. 67—85). Kap. IX. Geographische Verbreitung (p. 145—159, fig. 86, 87). Kap. X. Palaeontologie (der Ameisen) (p. 160—175, fig. 88—102). Kap. XI sq. Ethologie, und zwar Kap. XI. Allgemeiner Überblick über die Lebensgewohnheiten (p. 176—191, fig. 103—105). Kap. XII u. XIII. Nestbau [im Boden, in Höhlungen von Pflanzen, hängende Nester, Nester an ungewöhnlichen Stellen] (p. 192—224, fig. 106—124). Speziellen Gruppen sind gewidmet Kap. XIV—XX (p. 223—544, fig. 125—179), und zwar behandelt Kap. XIV die Lebensweise der *Ponerinae*, Kap. XV die der Treiberameisen oder *Dorylinae*, Kap. XVI die Lebensweise der körnersammelnden Ameisen. Kap. XVII. Die Beziehungen der Ameisen zu den sog. „myrmekophilen" Pflanzen; Kap. XVIII. Lebensweise der pilzzüchtenden Ameisen; Kap. XIX. Beziehungen der Ameisen zu den Pflanzenläusen, Lycaeniden etc. Kap. XX. Die Lebensweise der Honigameisen. Kap. XXI und XXII. Die Beziehungen der Ameisen zu den sogen. „Gästen". Die soziale Symbiose wird in Kapitel XXIII—XXVII behandelt: Kap. XXIII. Die zusammengesetzten Nester; Kap. XXIV—XXVII. Die gemischten Kolonien (sozialer Parasitismus und Sklaverei). Kap. XXVIII—XXX bringen die Psychologie (die Sinne der Ameisen, die instinktive und die plastische Betätigung der Ameisen p. 505—517, Sinne; p. 518—544 Psychologie). Im Anhang finden wir eine Anleitung zum Sammeln und Beobachten der Ameisen („die künstlichen Nester p. 545—556, fig. 280—286), einen Bestimmungsschlüssel für die Subfamilien, Gattungen und Untergattungen der nordamerikanischen Formen (p. 557—560), eine Liste der beschriebenen nordamerikanischen Arten. Methoden zur Vertilgung der schädlichen Arten (p. 561 sq). Zum Schluß ein Literaturverzeichnis (p. 578—648) das, wie gesagt, allein 70 Seiten umfaßt. Hoffentlich findet sich bald ein geeigneter auf gleichem Boden stehender Übersetzer und Bearbeiter dieses Werkes, damit sein

Inhalt möglichst weiten Kreisen zugänglich wird und diesem hochinteressanten Beobachtungsgebiete viele neue und vor allem objektiv arbeitende Jünger zugeführt werden.

— (12). An ethological Study of certain maladjustments in the relations of ants to plants. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 22, 1906, p. 403—418, 1 fig., 6 pls. — Beschreibt eine Reihe von Fällen, in denen Pflanzen mit Ameisen im Kampfe liegen und in dem die Ameisen unterliegen. 1. Das Moos *Ditrichum pallidum* bildet häufig um den Fuß der Hügel von *Formica exsectoides* einen schmalen Gürtel. Dieser wird bald überwachsen von *Polytrichum strictum*, das allmählich den ganzen Hügel überzieht und damit Schritt für Schritt die Ameisenkolonie verödet. Ähnliches hat Holmgren bei *Formica exsecta* und *Polytrichum strictum* in den Sümpfen Lapplands beobachtet. — 2. *Sarracenia purpurea*, eine insektenfressende Pflanze weist in ihren sogen. Wasserkrügen zahlreiche *Crematogaster lincolata* als Todesopfer auf. — Eine Anzahl von Tieren haben sich an die Insektenfallen angepaßt und ziehen ihre Vorteile daraus. 3. *Helianthus annuus*, die Sonnenblume, scheidet einen Saft aus (bei Verwundungen etc.), an dem die Ameisen massenhaft hängen bleiben und absterben. Abbildung eines solchen Zweiges mit zahlreichen auf solche Weise zu Grunde gegangenen *Myrmica rubra brevinodis*. Diese Fälle deuten nach Wheeler auf einen Mangel an genügender Intelligenz.

— (13). Studies on Myrmecophiles. I. *Cremastochilus*. II. *Hetaerius*. III. *Microdon*. Journ. New York Entom. Soc., vol. 16, 1908, p. 68—79, 135—143, 202—213. — I. Die Arten der nordamerikanischen Cetonidengattung *Cremastochilus* sind gesetzmäßig myrmekophil. Sie leben größtenteils bei *Formica*-Arten, einige bei *Stenamma* und *Camponotus*. Beobachtungen in künstlichen Nestern ergaben, daß die Käfer von ihren Wirten angegriffen und nur im günstigsten Falle ignoriert werden (Synechthrie resp. Synoekie). Großen Schaden können sie aber den Käfern nicht zufügen. Nahrungsaufnahme der Käfer bei den Ameisen wurde nie beobachtet. Das Vorhandensein von Trichomen deutet Wh. dahin, daß *Cremastochilus* früher ein Symphile der Ameisen war und sich vielleicht von dieser parasitischen Lebensweise frei zu machen strebt. — II. *Hetaerius brunneipennis* lebt bei *subsericea* im Gegensatz zum europäischen *H. ferrugineus* als Symphile, der von den Wirten beleckt und gefüttert wird. Das Füttern geschieht in der Weise, daß der Käfer in den Vorderfüßen festgehalten wird, mit der Bauchseite nach oben gekehrt, und daß die Ameise auf den Mund des Käfers Flüssigkeitstropfen fallen läßt, die dieser begierig aufsaugt. In der Gattung *Hetaerius* scheinen alle möglichen Zwischenformen zwischen Synoekie und Symphilie vorzukommen. *H. ferrugineus* bei *Form. fusca* als Synoeke, bei *Lasius alienus* als Subsymphile, *H. brunneipes* bei *Formica subsericea* als Symphile, ein Zustand, der bei den westamerikanischen Spp. mit den stärker ausgebildeten Trichomen seine höchste Stufe der Vollkommenheit

erreicht. — III. Die *Microdon*-Larven sind äußerst merkwürdig und nacktschneckenähnlich (1907 wurde sogar eine Art als Nacktschnecke beschrieben). Die Larven und Puppen dieser Fliege wurden bisher nur bei sozialen Insekten gefunden (bei Ameisen, Wespen und Termiten). Nach Wh. leben die Larven von *Microdon tristis* als völlig indifferent geduldete Gäste (Synoeken) in den Ameisennestern, wahrscheinlich von den Abfällen. Den Imagines wird dagegen eifrig nachgestellt und durch Bespritzen mit Ameisensäure der Garaus gemacht. Deshalb verpuppen sie sich auch insgesamt vorzugsweise in der Nähe des Nestausganges. Als Wirtsameise ist wohl ausschließlich *Formica* anzusehen, für einige tropische *Microdon*-Arten kommen noch *Camponotus*, *Pseudomyrma*, *Monomorium* etc. in Betracht.

— (14). Observations on some European Ants. Journ. New York Entom. Soc., vol. 17, No. 4, Dez. 1909, p. 172—187. — Wh. bringt folgende neue Beobachtungen: Am 20. Juli 2 *rufa-fusca* Kolonien im Turtmanntale in Höhen von 2000 m und 1900 m. Die eine enthielt mehrere Hundert *fusca*-Arbeiterinnen, einige Larven und Puppen und eine *rufa*-Königin. Die zweite Kolonie war viel schwächer. Sie enthielt eine *rufa*-Königin, 50—80 *fusca*-Arbeiterinnen und mehrere Larven von Geschlechtstieren. In einer der oberflächlichen Nestkammern fanden sich noch 4 frisch getötete Königinnen, deren Hinterleib vom Körper abgetrennt war. Ferner fand er bei Zermatt (11. August) unterhalb des Bodengletschers (2000 m Höhe) eine kleine gemischte Kolonie mit etwa einem Dutzend *fusca*-Arbeiterinnen, zwei Dutzend sehr kleinen *rufa*-Arbeiterinnen, einer *rufa*-Arbeiterin und ca. 50 Larven und Puppen der letztgenannten Arten. In allen drei Kolonien befand sich keine *fusca*-Königin, dagegen fand Verf. in den selbständigen *fusca*-Nestern, die er in bis fast 3000 m Höhe auf dem Gorner Grat beobachtete, 2—6 *fusca*-Königinnen. Am 19. Juli sah er im Turtmantale zahlreiche, nach dem Paarungsfluge umherlaufende entflügelte *rufa*-Weibchen. Es war dies also ein Tag vor der Entdeckung der oben angeführten beiden ersten Adoptionskolonien. Wheeler schließt daraus: a) Er habe hier zum ersten Male die parasitische Koloniegründung von *F. rufa* mit Arbeiterinnen von *fusca* entdeckt. b) Diese parasitische Koloniegründung von *rufa* ist eine obligatorische, gleich jener von *consocians* und *truncicola*. Sie stellt die gewöhnliche Form der Gründung neuer Kolonien bei *rufa* dar. c) Wasmanns Ansicht, daß die Koloniegründung von *rufa* sich in ähnlicher Weise wie die von *fusca* abspielt, ist irrig. d) Wasmanns Hypothese, daß die Dulosis bei *Formica* von einem Anfangsstadium des sozialen Parasitismus abzuleiten ist, ist falsch und deshalb aufzugeben.

Whitmarsh, Raymond Dean. North American *Paniscini*. Ann. Entom. Soc. Amer. Columbus Ohio, vol. 3, 1910, p. 186—203, pls. XXIV—XXVIII.

Withington, Charles H. Habits of parasitic *Hymenoptera*. 2.

Trans. Kans. Acad. Sci. Topeka, vol. 22, 1909, p. 314—322, pl. I u. II.

Wright, Alex, Lee and **Pearson, K. A.** Comparative Study of Queens, Drones and Workers in *Vespa vulgaris*. Biometrika, vol., 5, 1907, p. 407—422, 1 pl., 3 figg. — Material, Flügelmerkmale (rechter und linker Flügel!) und Methoden der Flügelmessung. Relative Größe der 3 Geschlechtsformen. Absolute Variabilität, Variation der Flügelcharaktere aus zwei Nestern. Korrelation von Arbeitern, Drohnen und Königin. Vergleich mit früheren diesbezüglichen Forschungen bei *Apis mellifica*. Verff. stellen nun folgende Schlüsse auf: 1. Der Flügel der Königin ist breiter als der der Drohne, und der der Drohne breiter als jener der Arbeiter. Die drei Flügel bilden aber nicht die Kopien verschiedener Stufen ein und derselben Zeichnung; sie sind in allen drei Fällen wenig aber deutlich verschieden. 2. Die Arbeiter sind hinsichtlich der Flügelmaße absolut und relativ mehr veränderlich als die Drohnen und diese mehr als die Königin. Bei Betrachtung der Länge und Breite im Verhältnis zur Gesamtlänge und Gesamtbreite ist die Drohne weniger variabel als die Arbeiter und die Königin weniger variabel als die anderen. 3 Die Teile des Flügels der Arbeiter sind deutlich correlat jenen der Drohne und die Teile des Drohnenflügels höher korrelat als jene der Königin. 4. Es besteht eine sehr geringe Korrelation zwischen den Indices, welche als Komponenten von Breite und Länge gebildet werden, in bezug auf das Maximum der Breite und Länge. Diese Indices können infolgedessen als unabhängige Variation betrachtet werden. 5. Ein Vergleich zwischen den Resultaten anderer Forscher über die Honigbiene und den vorliegenden bei der Wespe zeigt einen deutlichen Unterschied: die Arbeitsbienen sind weniger, die Arbeitswespen mehr variabel als die entsprechenden Drohnen. Für die Variabilität der Königin gilt das nicht. Es gibt keinen Beweis zugunsten der Parthenogenesis in bezug auf eine geringere Variabilität als bei der sexuellen Vermehrung; denn wenn schon die Arbeiter variabler sind, so sind es doch die Königinnen weniger als die Drohnen. Es gibt auch keinen statistischen Beweis, daß die Wespenarbeiter von den Bienenarbeitern sich durch Entwicklung von mehr differenzierenden Gruppen unterscheiden; jedoch haben Nahrung und Umgebung auf die Verschiedenheit zwischen Honigbienen und Wespen einen Einfluß. 6. Bezüglich der absoluten Größe findet kein Überragen der Wespenarbeiter und Wespenköniginnen statt und nur ein ganz minimales zwischen Wespenarbeitern und -Drohnen.

Yano, Munemato. Nihon san ari-rui ni tsuite. [On the *Formicidae* of Japan.] Dobuts. Z. Tokyo, vol. 22, 1910, p. 416—425.

[Zaitzev, Ph.] Сборъ насѣкомыхъ со ст. Урюпинской. [Eine biologische Insektenausbeute von der Station Urjupinskaja]. Rev. russe ent. St. Pétersbourg, T. 9, 1909 [1910], p. 491—492. — Auch *Hymenoptera*.

Zander, Enoch (1). Studien über die Honigbiene (*Apis mellifica*). I. Die Gliederung des thorakalen Hauptskelettes der Bienen und Wespen. Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 95, 1910, p. 507—517, 1 Taf.

— (2). Handbuch der Bienenkunde in Einzeldarstellungen. I. Die Faulbrut und ihre Bekämpfung. Stuttgart (E. Ulmer) 1910, (IV + 32) pp., 4 Taf., 22 cm, M. 0,90.

— (3). Handbuch der Bienenkunde. II. Krankheiten und Schädlinge der erwachsenen Bienen. Stuttgart (E. Ulmer) 1910, (III + 42) pp., 8 Taf., 22 cm, M. 1,30.

Zavattari, Edvardo. (1). Un nuovo Masaride dell'America meridionale (*Ceramiopsis gestroi* n. g., n. sp.). Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova ser. 3, vol. 4, 1908—1910, p. 531—535.

— (2). Catalogo delle Mutille del Museo zoologio di Napoli. Con osservazioni critiche e sinonimiche e descrizione di nuove specie. Annuario Museo zool. Napoli. N. S. 3, No. 9, 1910, p. 1—16.

— (3). Sulla posizione sistematica del gen. *Bradynobaenus* Spin. Boll. Musei zool. anat. Torino, vol. 25, 1910, No. 621, p. 1—5.

— (4). Imenotteri dell'isola d'Elba. t. c., No. 628, p. 1—5.

— (5). Materiali per la Fauna (alpiná del Piemonte). Imenotteri della Valle, del Roja; t. c., No. 633, p. 1—4.

Zdobnitzky, W. Beitrag zur Ameisenfauna Mährens. Zeitschr. Mährisch. Landesmus. Brünn, Bd. 10, 1910, p. 113—125.

Zerny, H. Über myrmokophile Lepidopteren [Vortrag]. Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, 1910, Hft. 4 u. 5, p. (93)—(103). — Das Sekret und die in Frage kommenden Organe. Gegendienst der Ameisen für die ihnen gebotene Nahrung. Das Verhältnis zwischen Ameisen und Lycaenidenraupen ist eine auf hoher Stufe stehende Symbiose (Trophobiose). Die in Frage kommenden Spp. sind Synoeken, bei *Liphyra brassolis* ist ein echter Raumparasitismus entwickelt. Literaturverzeichnis (p. 101—103): a) Allgemeines (3 Publik.), b) Honigraupen (Lycaeniden), (40 Publik.), c) übrige Formen (15 Publik.).

Ziegler, Heinrich Ernst. Der Begriff des Instinktes einst und jetzt. Eine Studie über die Geschichte und die Grundlagen der Tierpsychologie. 2. verb. und verm. Aufl. Mit einem Anhang: Die Gehirne der Bienen und Ameisen. Jena (G. Fischer), 1910 (VII + 112) pp., 24 cm, M. 3,—.

Zur Strassen, O. Psychologie der Insekten. Frankfurt a. M., Ber. Senkenb. Ges., Bd. 41, 1910, p. 197—199.

[Zykov, V.] Матеріалы по энтомофаунѣ Области Войска Донского. [Contributions à la faune des insectes de la province des Cosaques du Don.) Rev. russe entom. St. Pétersbourg, T. 9, 1909 [1910], p. 376—379.

Uebersicht nach dem Stoff.

Literarische und technische Hilfsmittel usw.

Einzelwerke: Emery (1) (Nutzen und Schaden der Ameisen in Italien), Gander (Ameisen u. Ameisenseele), Janet (5) (Phylogenese), Koch (Tabellen zur Bestimmung schädlicher Insekten), Knuth (Handbuch der Blütenbefruchtung), Maxwell Lefroy & Howlett, Riedel (Gallen u. Gallwespen), Schmitz (Das Leben der Ameisen und ihrer Gäste), Schurig (Mikroskopische Technik), Sharp (Russisch), Wheeler (Ameisen), Ziegler (Studien über die Geschichte und die Grundlagen der Tierpsychologie).

Handbücher: Knuth (Blütenbefruchtung).

Fauna boreali-Americana: Morley (4).

Literatur: Escherich (myrmekologische Literatur, (2) IX. Individuelle Symbiose; X. Ameisen u. Pflanzen; XI. Psychologie), Krausse (3) (*Insecta* von Sardinien), Walter (über Flügelhaken an den Flügeln), Zerny (Bibliographie über myrmekophile Raupen), Kepner (Ernährung des Eies von *Scolia*). Wheeler (1) (umfangreiche Literatur über die Ameisen).

Literaturnachweise: Bischoff (*Chrysididae*. 105 Publik. p. 427—429.)

Besprechung der neuesten Arbeiten über die Sinne der Ameisen: Forel (8, 9). — Bemerkungen zu Wasmanns neuester Arbeit: Viehmeyer (6). Enslin (*Macrophya*. Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 502—503). — Schriften von William Ashmead Harris nebst einem Index der neuen Gattungen: Crawford (3). — Strand (*Hymenoptera* von Paraguay: Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 176—178).

Biographien-Nekrologe: Ashmead, William Harris (in Proc. Entom. Soc. Washington,vol. 10, (1908) 1909, p. 126—131, portr.), Bignell, Brodie, van Rossum (Nekrolog von Oudemans), Saunders, Edw. (Nekrologe von Alfken, ferner von M., in Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46), p. 49—53. cf. auch Zoologist 1910, p. 77.).

Porträts: Ashmead (cf. Crawford), Saunders.

Berichte: Kepner (über Oogenese). Jahresberichte: Lucas (1) (Jahresbericht für 1904), (2) (Jahresbericht für 1905), (3) (Jahresbericht für 1906), (4) (Jahresbericht für 1907), Sharp (2) (*Hymenoptera* im Record für 1908).

Sammlungen etc., Material in Museen: Sammlungen: Coll. Anisits: Strand (8). — Coll. Eversmann: Skorikow (3). — Coll. Jacobson: Szépligéti (Java). — Coll. Rothschild: Vachal (2). — Coll. Seitz: Strand (1) (Algier). Coll. Wollmann: Mocsáry, A.

Material in Museen: Mus. Berlin: Bischoff (*Chrysididae*), Cameron (5) (*Braconinae*), (14) (*Rhogadinae, Agathinae, Microgasterinae* u. *Alysiidae*), (15) (*Spathiinae, Doryctinae, Rhogadinae Cardiochilinae* u. *Macrocentrinae*), (21) (*Bracon*), (24) (asiatische *Exothecinae, Spathiinae, Hormiinae, Chelonlinae* u. *Macrocentrinae*), (25) (asiatisch-*Braconinae* u. *Exothecinae*), (26) (afrikanische *Exothecinae, Aphrastobraconinae, Cheloninae, Doryctinae, Cardiochelinae* u. *Macrogasterinae*). Cockerell (3) (*Apidae*). — Mus. Brit.: Morley (3), Meade-Waldo (1) (2) (*Diploptera*), Turner (4). — Mus. Hungar.: Szabó (*Formicidae*), Turner R. E. (1) (*Thynnidae*). — Mus. Neapel: Zavattari (2) (*Mutillidae*). — Schwedisches Reichsmuseum: Roman (1) (Schlupfwespensammlung). —

Mus. Wiesbaden: Strand (5) (6), (7) (3 neue *Crabronidae*). — Mus. Nat. der Vereinigten Staaten: Rohwer (16).

Expeditionen: Expedition in Schwedisch-Lappland: Roman (1) (*Ichneumonidae*). — Forschungsreise von Schultze in Südafrika: Mocsáry, Sandor. Kilimandjaro-Meru: Cameron, Friese, Sjöstedt. — Voeltzkow, Reise in Ostafrika: Kieffer (17) (Akazien u. Akaziengallen). — Zentralafrika-Exped.: Kieffer (16).

Systematik.

Systematik: Siehe im systematischen Teil. — Systematische Bearbeitungen: Enslin. — **Synonymie:** Ducke (2) (neotropische *Apidae*), Gahan (2) (*Aphidiinae*). — Synonymie u. Berichtigungen: Schrottky (2). — Über den Autornamen „Degeer": Clément („Degeer ist berechtigt"). **Typen:** Fabricius: Kerr. — Gravenhorst: Pfankuch (1). — Holmgren: Pfankuch (2). Panzer: Peets (*Apidae*). — Smith: Morley (1) (*Ichneumonidae*, 2 jap. Spp.). — **Nomenklatur:** Liste der Namen, die in Indien für die gewöhnlichen Insekten gebraucht werden: Bull., No. 19, Agric. Research Inst. Calcutta, p. 1—48. — **Erklärung einheimischer Bezeichnungen:** Imbá-uba — Ambá-yba oder Embá-yvá. Erklärung des Namens durch von Martius nach von Ihering, die Cecropien und ihre Schutzameisen. Englers Bot. Jahrb., Bd. 39, p. 674. — **Fälle von Nomenklaturschwierigkeiten:** Gebien (Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 327). — Ein **bedenklicher Grundsatz** in Nomenklatursachen: Emery (2). — **Nomenklatur des Mittelsegments:** Aurivillius (Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 3). — **Kataloge:** Nielsen (Insekten von Nordost-Grönland), Lepri (*Chrysididae* von Latium), Morley (7) (britische *Chalcididae*), Zavattari (2) (*Mutillidae* des Mus. Napoli). Brues (4) (*Proctotrypidae* von Washington), Cameron (2) (*Belytinae* von Schottland), Cameron (3) (*Diapriinae* von Schottland). — **Listen:** Schmiedeknecht (1) (*Ichneumonidae* u. *Braconidae* der Koll. Schultze aus Südafrika). Forel (1) (Spp. von Creta u. Griechenland), Cameron (18) (Liste der *Vespidae*), Cameron (19) (Liste der *Fossoria*), Cameron (20) (Liste der *Chrysididae*), Dunlop (Lancast. Nat., vol. 3, p. 91—94, 137—139. *Aculeata* von Warrington). Nordenström (Süd Halland u. Ostergötland), Titus (Liste der Spp. von Isle Royale). Rohwer (16) (Liste der japanischen *Tenthredinoidea*), Viereck. — **Opuscula** *Entomologica*: Schmiedeknecht (2) (*Ichneumonol.* Fasc. XII—XXVII *Cryptinae—Pimplinae*). — **Synoptische Übersichten:** Jacob (1) (*Prosopis*). **Monographien:** Emery (3) (*Formicidae* des paläarktischen Faunengebietes). — **Genera Insectorum Wytsman:** Emery (4) (Fasc. 102: *Dorylinae*), Kieffer (2) (Fasc. 107 *Belytidae*), Turner (3) (Fasc. 105: *Thynnidae*). — **Systematische Bearbeitungen:** Enslin (1) (*Rhogogaster*), (4) (*Macrophya*). — **Ergänzungen** zur Liste britischer *Hymenoptera*: Morice (3) (*Crabro* Spp.) — **Ergänzungen u. Zusätze:** Kieffer (21) (zu Brues, Bericht f. 1909). — **Tabellen:** Cockerell (2) (*Prosopis*).

Technik.

Technik: Anleitung zum Sammeln: Sokolow. — **Hülfsmittel** beim Fang und Präparieren: Jacobson, E. — **Siebetechnik:** Holdhaus. — **Sammeln** von Insekten: Germain. — **Präpariermethoden:**

Schurig. — **Mikroskopische Technik:** Schurig. — **Mittel, um die Töne sehr kleiner Insekten zu hören:** Santschi (3). — Durchsichtige Gelatine als **Aufbewahrungsmedium** für kleine Insekten: Moore. — **Aufzuchtnotizen** von *Eumenes conica:* Ramakrishna. — **Kleine künstliche Ameisennester:** Wheeler (6).

Folklore.

Folklore: Insekten in Sage, Sitte und Literatur: Knortz. — Übersicht über die **Geschichte** der Oenocytenforschung: Weissenberg.

Morphologie (äussere und innere). Histologie.

Morphologie der Gallwespen: Riedel. — **Morphologie der Basalmembranen** der Insekten: Janet (1). — **Morphologie und Anatomie** der Ameisen: Wheeler (11). — **Anatomie der Biene:** Snodgrass (2). — **Thorax der Hymenoptera,** mit Bibliographie: Snodgrass (1). — **Hautskelett; thorakales:** Gliederung desselben bei Bienen und Wespen: Zander (1). — **Bau und Mechanik** des **Flugapparates:** Stellwaag (*Apis*). — Vorrichtung zur Längswölbung der Bienenflügel [Russisch]: Simonovič. — **Klammerorgane an den Vorderflügeln** der *Hymenoptera*: Walter; Flügelstudien an *Vespa vulgaris.* Evright, Lee & Pearson. — **Gehirn, Psylogenie desselben:** von Alten. — **Sinnesorgane** der Mandibel von *Apis mellifica:* Janet (4). — **Nervensystem und Sinnesorgane:** Hesse. — **Gehörorgane:** Forel (8, 9) (Nachweis noch nicht erbracht). — **Darmkanal.** Verbindung zwischen Vorder- und Mitteldarm: Metzer (*Apis*). — **Magen** von *Xylocopa violacea ;* Bugnion, E. — **Respirationssystem: Stigmen:** Solovjev (5)(bei *Insecta*). — **Bau der Stigmen:** Solovjev (2) [Russisch], Solowiow (5) (6). — **Schließapparat der Stigmen:** Solovjev (3) [Russisch]. — **Stigmen der Bienen:** Auf der Brust 2 Paar (nicht 3); die Drohne besitzt 9 Paar (2 thorak., 7 abdom.) nicht 8; Königin und Arbeiter 9 Paare, wie die Drohne (nicht 7). cf. Diacenko, Nachricht. des Landwirtschaftl. Inst. zu Moskau, 1906, No. 1, p. 1—14. — Bei den Bienen ruft das vordere Stigmenpaar die „**Laute**" hervor, nicht die Flügel. Die Schwingungen der Flügel vernimmt unser Ohr nicht. cf. Diacenko, Nachr. des Landwirtschaftl. Inst. zu Moskau, 1906, No. 1, p. 1—14. — **Stridulationsorgane**: Strand (8) (p. 147—148: bei den ♂ ♂ von *Monedula.*) — **Zirkulationssystem:** Herz und Zirkulationsfunktion: Popovici-Baznosanu (2). — **Exsudatdrüsen** bei *Claviger testaceus*: Krüger. — **Latero-abdominale Drüsen:** Semichon (*Mellifera*). — **Histologie:** Geschichte der Oenocytenforschung: Weissenberg. Oenocyten siehe unter Physiologie. — **Polymorphismus.** Wheeler (11).

Variation.

Variation: Variation in der Länge der Bienenzungen, siehe sub Apistik, Morphologie. — **Varietäten** von *Bombus*: Friese & Wagner, Skorikow. — **Variation der Färbung** bei *Bombus*: Friese & Wagner. — **Künstliche Verbesserung der Bienenrassen** durch Ernährung: Snětznevskij (4) [Russisch]. — **Hervorbringung einträglicherer Rassen** von Bienen: Sněžnevskij (3). — **Weiße, gelbe, Rotaugen und metallische Puppen** bei *Torymus nigricornis*: Weissenberg.

Eiablage, Entwicklung, Embryologie.

Entwicklung der sozialpolygamen Wespen Amerikas: Ducke (1). — **Eiablage** bei *Ichneumon*: Lloyd (Naturalist 1910, p. 24); bei *Paniscus*: Stenton (2). — *Ichneumonidae*: Loziński. — **Brutgeschäft** von *Sphexstr.*: Lüderwaldt (1). — **Gestielte Eier** von *Cynips Tozae*: Bugnion, M. E. — **Beispiele rezenter Artenbildung** bei Ameisengästen und Termitengästen: Wasmann, (Biol. Centralbl., Bd. 26, Festschr. f. Rosental, 1907, p. 565—580). — **Afterraupen der Blattwespen und ihre Entwicklung:** Rudow (1) (2). — **Reifung des Eies** von *Rhodites rosae* L. und einige allgemeine Bemerkungen über die Cromosomen bei parthenogenetischer Fortpflanzung: Schleip. — **Entwicklung der Ameisen**: Wheeler (11). — **Entwicklung von** *Eupelmus* und *Stictonotus*: Kelly. — **Oogenesis: Ernährung des Eies** von *Scolia*, nebst Bibliographie: Kepner. — **Gametogenesis:** Doncaster (1) (von *Neuroterus*), (2) (von *Nematus ribesii*). — **Progressive Artbildung** und die *Dinarda*-Forschung: Wasmann (13).

Fortpflanzung, Vererbung.

Fortpflanzung und Vererbung: Hesse. — **Vererbung der väterlichen Merkmale** bei Bienen: Evdokimov [Russisch].

Deszendenztheorie, Anpassung etc.

Mimikry, protektive, aggressive und deleastische: Krausse (Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 305, u. vorher). — **Anpassungserscheinung** bei *Ichneumonidae*: Loziński. — *Odyneropsis*, eine **mimetische Biene:** Ducke (3). — **Ameisennachahmende Mantide:** Pocock. — **Ameisenähnliche Gryllide:** Fiebrig (1) (*Phylloscirtus macilentus* Sauss.). — **Mymikry** und *Clytus rhamni temesiensis* und *Clytanthus sartor* F.: Krausse (9). — **Schutzfarbe** beim Verschluß des Nesteinganges einer *Megachile centuncularis*: Höppner (Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 221).

Teratologie vacat.

Phylogenie.

Die Ahnen unserer Insekten: Handlirsch (2). — **Phylogenese der Insekten:** Janet (5). — **Phylogenie des Hymenopterengehirnes:** von Alten. — Soziale polygame Wespen Amerikas: Ducke (1). — **Beispiele rezenter Artbildung:** Wasmann (Biol. Centralbl., Bd. 26, 1907, p. 565—580). — **Phylogenie des Gehirns:** von Alten. — **Kurzes Diagramm der Abstammung** von *Leptometria*, *Ptilothrix*, *Melitoma* und *Ancyloscelis:* Brèthes, (Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 213). — **Ameisenstaat und die Abstammungslehre:** Reichenbach.

Physiologie.

Gewicht verschiedener *Hymenoptera*: Gadeau de Kerville. — **Kleinste** *Apidae:* Cockerell (20). — **Beziehung zwischen der Größe** der erwachsenen Formen von *Osmia* **und** der von den Larven aufgenommenen **Nahrung:** Popovici-Baznosanu (1). — **Ernährung des Eies** von *Scolia:* Kepner. — **Sinne** der Ameisen: Forel (8). — **Gesichtssinn:** Forel (8, 2, 3, 4, 8). — **Geruch, Geschmack:** Forel (8, 5). — **Sinnesendorgane:** Forel (8, 5). — **Geruchs-Engramme:** Brun, Wasmann (Biol. Centralbl., Bd. 30, p. 137). —

Stoffwechsel und seine Organe: Hesse. — **Experimentelle Studien** an *Osmia*: Popovici-Baznosanu (3). — **Flug. Neigung der Flügel** während des Fluges: Bull. — **Stridulationsorgane** bei den ♂ ♂ von *Monedula*-Arten: Strand (Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, p. 147—148).— **Stridulationstöne** bei Ameisen: Krausse (4) (5). — **Sensibilität** der Insekten: Clerc. — **Befruchtung** einer Wespenkönigin: Steinheim (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 73). — **Atmung:** Wirkung des Stigmenverschlusses: Solovjev (3) [Russisch]. — **Befruchtung** bei sozialen *Hymenoptera*: Janet (3). — **Befruchtung der Mutterbienen in der Gefangenschaft:** Blandenier. — **Wesen und Bedeutung der Metamorphose:** Deegener. — **Histolytische Erscheinungen der Metamorphose:** Pérez (2). — **Phyletische Bedeutung der Nymphe** bei den *Insecta metabola*: Pérez (1). — **Entwicklung des Fettkörpers in der Nymphe:** Pérez (4, bei *Polistes*). — **Ursprung der imaginalen Zellen im Mitteldarm** der *Vespidae*: Pérez (3). — **Entwicklung der Afterraupen der Blattwespen:** Rudow (1) (2). — **Oenocyten** von *Torymus nigricornis* Boh. mit besonderer Berücksichtigung der Metamorphose: Weissenberg. — **Sekret der Oenocyten:** Weissenberg. — **Chemische Beschaffenheit der Sekrete** einiger *Hymenoptera*: Melander, Brues. — **Beschaffenheit der** von den Bienen **im Innern der Wachszellen zurückgelassenen Hüllen** (Nymphenhäute): Aronssohn (2). — **Geschlecht der Bienenlarven:** Dickel. — **Geschlechtsbestimmung** bei *Neuroterus*: Doncaster (1). — **Parasitische und andere Arten von Kastration** bei den Insekten: Wheeler (2). — **Parthenogenesis:** von Dalla Torre (2) (*Apis*, Sammelreferat), Schurig. — **Arrhenotische Parthenogenesis** bei der Arbeiterin der Ameise: Janet (3). — **Hermaphroditismus:** Seitlicher Hynandromorphismus von *Pseudomethoca canadensis*: Wheeler (9). — **Sexueller Dimorphismus** bei *Hymenoptera*: Schenkling, Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 106 (kurze Notiz). — **Geschlechtsverhältnisse** der *Thynnidae*: Turner (4). — **Kreuzungspaare** bei den *Thynnidae*: Turner (Proc. Zool. Soc. London, 1910, 1, II, p. 259, 291). — **Vergleichendes Studium** der Königin, Drohnen und Arbeiterinnen von *Vespa vulgaris*: Wright, Lee & Pearson.

Psychologie.

Psychologie der Insekten: Zur Strassen. — **Seelenleben der Insekten:** Reuter. — **Beziehung zwischen den Sinnen und den geistigen Fähigkeiten** der Ameisen: Forel (8, 7). — **Psychologische Beobachtungen** und Experimente: Ernst (1) (2). Sind Ameisen imstande, praktische Schlüsse zu ziehen ? Haben sie Vernunft ?: Hollweg, J. J. (Can insects reason ? Trans. Nat. Hist. Soc. Eastbourne, vol. 4 pt., 1910, p. 11—15.), Turner, C. H. — **Intelligenz** der Insekten: Reuter (2). — **Psychologie** von *Formica rufa* etc.: Brun. — **Reflex, Instinkt, Intelligenz** etc., **Terminologisches:** Krausse (6). — **Ameisen und Ameisenseele:** Gander. — **Der Kampf um die Ameisenseele:** Krausse (7). — **Der Begriff des Bewußtseins in der Tierpsychologie:** Krausse (8). — **Psychische Fähigkeiten.** Bisher vernachlässigte wichtige Punkte: Forel (8, 1). — **Sinne der Ameisen:** Wasmann (6). — **Jähzorn, Haß, Tätigkeitstrieb, Naschsucht** etc. bei Ameisen: Forel (8, 5). — **Orientierung im Raum:** Forel (8, 10): von Kennel. — **Orts- und Zeitgedächtnis bei Ameisen:** Forel (8, 11). — **Erinnerungsvermögen** bei den *Apiaria*: Plateau.

Instinkt.

Instinkt, Intelligenz: Krausse (6). — **Entstehung der Sklaven und Parasiten-Instinkte:** Piéron. — **Psychische Erscheinungen, Farbensinn, Zellenbau** bei *Apis*, siehe unter Apistik. — **Hypnotisieren der Beute** durch Schlupfwespen: Portschinsky. — **Der Begriff des Instinktes einst und jetzt:** Ziegler. — **Wasmannsche Hypothese des Duldungsinstinktes** der Ameisen gegenüber synöken Myrmekophilen: Schimmer (2). — **Psychische Fähigkeiten der Ameisen:** Wasmann (5). — Entgegnung darauf: Ziegler in Wasmann (5) (p. 451).

Biologie, Ethologie.

Der Tierkörper als selbständiger Organismus. Tierbau und Tierleben in ihrem Zusammenhang: Hesse. — **Oekologie der im Boden lebenden Tierwelt:** Holdhaus. — **Tierphänologische Beobachtungen** in Finland: Levander. — **Biologie:** Schurig. — **Die moderne Biologie** und die **Entwicklungslehre:** Wasmann (8). — **Insektenleben auf den Dünen:** Speiser (2). — **Insekten auf Sardinien:** Krausse (3). — **Insektenleben** von **Tropisch-Indien** (auch *Hymenoptera*): Maxwell-Lefroy & F. M. Howlett. — **Insektenleben auf Itatiaya:** Lüderwaldt (2). — **Insekten von Sardinien:** Krausse (3). — **Lebensweise** der parasitischen *Hymenoptera*: Withington. — **Biologie der Gallwespen:** Riedel. — **Biologie der Ameisen** von Java und Krakatau: Jacobson & Forel. — **Biologie** von *Litomastix truncatellus*: Silvestri. — **Biologische Beobachtungen** an *Dendrosoter protuberans* Nees: Kleine (2). — **Biologie** der Steinobstblattwespe: Schmidt. — **Biologie** der *Sphegidae* von **Südafrika:** Brauns (2). — **Biologie zweier Bienen:** Lüderwaldt. Nachtrag dazu: Schrottky (10). — **Lebensweise der Ameisen:** Wheeler (11). — **Krieg und Frieden im Ameisenstaat:** Sajo. — *Sphex striatus* Sm. bei **seinem Brutgeschäft:** Lüderwaldt (1). — **Gewohnheiten bezüglich der Nahrung:** Die Nahrungsmittel einiger *Hymenoptera* und die Erzeugnisse ihrer Lebenstätigkeit: Fahringer. — *Bombus* und *Digitalis*: Selous. — *Chrysis ignita* und *Chr. neglecta* als Nährparasiten: Adlerz (1). — *Chalcidoidea* **durch Bohrlöcher ihre Nahrung aufnehmend,** die mit Hilfe des Ovipositors hergestellt sind: Howard (2). — **Stutzig gemachte Bienen** von Wespen getötet: Butterfield, Zoologist 1910, p. 396. — *Diptera* u. *Hymenoptera*: Jacob (2). — **Einwanderungsstraßen der Bienenwelt** in die äthiopische Region (die eine im Osten südwestwärts, die andere im Westen südostwärts) Friese, Die Bienen Afrikas etc., Taf. 3 u. 4. — **Seltenheit** der *Vespidae* in New Forest: Lyle. — **Wasser-*Hymenoptera*:** *Agriotypus armatus* (1832), *Anaphes cinctus* (= *Prestwichia aquatica*) (1863), *Limnodytes Polycnema natans*) (1863) u. *gerriphagus* (1896), *Ademon decrescens* aus *Nasturtium officinale* u. *Myriophyllum* sowie *Dacnusa rousseaui* Schulz u. *Chirebus natator* Schulz. Rousseau, Annuaire Biol. lacustre, T. 2, 1907, p. 388—402, 2 figs. — Schulz (1) (2). — **Wasserwespen:** Müller. — **Nächtliche** *Hymenoptera*: Cameron (1). — **Zur Kenntnis der Bienen und Wespen:** Haupt. — *Bembex* **als Glossinen-Jäger:** Roubaud (2).

Nestbau und Nester.

Nestbau und Nester: Nestgründung: Donisthorpe. — Koloniegründung: Brun. — **Ontogenetische und phylogenetische Betrachtungen über die para-**

sitische Koloniegründung: Viehmeyer (2). — **Kleine künstliche Ameisennester:** Wheeler (6). — **Nester turkestanischer und transkaspischer Ameisen:** Karawaiew (2). — **Mischbauten** bei *Rubus*-Bewohnern: Höppner (1). (Betrifft *Trypoxylon, Odynerus, Crabro, Rhopalum, Megachile, Osmia* u. *Prosopis*). — **Nestanlagen** von *Trypoxylon figulus*: Kleine.

Formicidae. Leben der Ameisen: **Der Ameisenstaat und die Abstammungslehre:** Reichenbach. — **Ameisenleben:** Wheeler (Referat siehe Avebury; auch Cockerell). — **Beobachtungen an europäischen Ameisen:** Wheeler (14). — **Beobachtungen an Ameisen** auf Usedom und bei Potsdam: Wanach. — **Das Leben der Ameisen und ihrer Gäste:** Schmitz. — **Biologie** von *Formica sanguinea var.*: Burill. — von *Pheidologeton diversus*: Jacobson, Edw.— von *Prenolepis*: Assmuth. — **Biologie und Psychologie** von *Formica rufa* etc.: Brun. — **Orientierungsvermögen** von Kennel. — **Nestgründung, Koloniegründung:** Donisthorpe, auch Donisthorpe (Entom. Record, vol. 22, p. 82—84). — **Zur Frage der Koloniegründung:** Brun. — **Nester turkestanischer und transkaspischer Ameisen:** Karawaiew (2). — **Kleine künstliche Nester:** Wheeler (6). — **Ameisenkolonien mit** *Laboulbeniaceae*: Wheeler (7). — **Wesen und Ursprung der Symphilie:** Wasmann (1). — **Parasitische Koloniegründung** von *Formica sanguinea*: Viehmeyer (2). — **Adoption fremder Königinnen:** Brun. — **Verhalten von Angehörigen fremder Kolonien zu einander:** Brun. — **Zusammenfassung der Resultate über die Experimente mit befruchteten Ameisenweibchen:** Crawley. — **Psychologische Beobachtungen und Experimente:** Ernst (1) (2). — **Regel von Konstanz bei den Fernzügen der Kundschafter-Ameise:** Cornetz. — **Eigenartige Ablenkung des Raubzuges:** Burrill. — **Begrüßen der Ameisen:** Crawley (Entom. Record, vol. 22, p. 43).— **Fremde Weibchen ins Nest eingeschleppt:** Crawley. — **Arbeiter** von *Lasius flavus* mit *L. fuliginosus*: Crawley (Entom. Record, vol. 22, p. 67). — **Lebende Brücken** von *Occophylla smaragdina*: O'Brien, (Proc. Zool. Soc. London, 1910, p. 669). — **Stridulierende Ameisen:** Krausse (4). — **Körnersammelnde Ameisen:** Neger (1) (3). — **Brückenbau und Knüppeldamm:** Wanach. — **Ameisen und Pflanzen:** Escherich (1). — **Blumengärten der Ameisen:** Ule. — **Nutzen und Schaden der Ameisen** in Italien: Emery (1). — **Ameisen und Blattläuse** in ihren gegenseitigen Beziehungen und das Zusammenleben von Lebewesen überhaupt: Mordwilko. — *Staphilinus*-**Arten als Ameisenräuber:** Wasmann (16). — **Ameisen** und *Platyarthrus*: Crawley (Entom. Record, vol. 22, p. 129). — *Harpagoxenus* in **Sachsen:** Viehmeyer (3).

Vespidae. Leben der Wespen: **Lebensweise** der *Fossoria*: Adlerz (3), (*Pompilidae, Sphegidae*). — **Von Wespen verstümmelte Bienen:** Carter (Naturalist, 1910, p. 426). — **Instinkt** der *Hymenoptera Mellifera* u. *Fossoria:* Ferton (2). — **Biologie der** *Rubus*-**Bewohner:** Höppner. — **Nester der Eumeniden:** Mantero (3). — **Biologie der** *Synagris*-**Arten: Entwicklung des Instinkts bei den solitären Wespen:** Roubaud (1). — **Instinkt von** *Belonogaster*: Roubaud (3).

Apidae. Leben der Bienen: **Instinkt** der *Mellifera:* Ferton (1) (2). — **Hummeln in einem Nistkasten:** Greve. — **Zur Kenntnis der Bienen und Wespen:** Haupt. — **Leben der Hummeln auf Sardinien im Winter:** Krausse (1) (2). — **Lebensweise der wilden Bienen in Norwegen:** Lie-

Pettersen [Norwegisch]. — **Lebensweise** zweier Spp. **in Brasilien:** Lüderwaldt (3) (*Megachile inquirenda* Schrottky u. *Pasiphaë iheringi* Schrottky). — **Experimentelle Studien** an *Osmia*: Popovici - Baznosanu (3). — **Arbeitsleistung von** *Osmia bicornis*: Souny. — *Fossoria* **von Milwaukee:** Barth. — Im übrigen siehe unter Apistik.

Myrmekophilie.

Myrmekophilie: Ursprung derselben: Viehmeyer (6). — Die **Waßmannsche Hypothese** des „Duldungsinstinktes" der Ameisen gegenüber synöken Myrmekophilen: Schimmer (2). — **Gäste der Ameisen:** Frank. — **Exsudattheorie:** Wasmann (2). — Myrmekophile *Coleoptera*: Kolbe. — **Studien über Myrmekophilie:** *Cremastochilus, Hetaerius, Microdon*: Wheeler (13). — *Myrmechusa*, neue Gattung zwischen *Myrmedonia* u. *Lomechusa*: Wasmann (11). — *Paussus*, neuer: Wasmann (12) (von Togo). Zur Kenntnis der Gattung *Pleuropterus* und anderer *Paussidae*: Wasmann (15). — *Paussidenlarven*: Böving. — **Doppelwirtigkeit** von *Atemeles*: Wasmann (4). — **Ursachen der Doppelwirtigkeit** von *Atemeles*: Schmitz. — Paussiden. **Wirte:** Wasmann (9). — **Lebensweise** der *Atemeles pratensoides* Wasm.: Wasmann (9) — Myrmekophile *Lepidoptera*: Zerny. — Myrmekophile *Lepidoptera* **und ihre Sekrete:** Zerny. — **Myrmekophilie der Lycaenidenraupen:** Viehmeyer (1). — *Agriades corydon* **und Ameisen:** Chapman (Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 26 (41), p. 215). — **Myrmekophilie von** *Catochrysops cnejus*: Viehmeyer (4). — **Verhältnis** von *Lycaena arion* **zu den Ameisen:** Frohawk. — **Eine myrmekophile Lycaenidenpuppe** von den Philippinen: Viehmeyer (5). — *Pachypodistes goeldii*, ein höchst **seltsamer Ameisengast,** Biologie dess.: Hagmann. — Myrmekophile *Diptera*: Sack. — *Pheidologeton diversus* Jerdon **und eine myrmekophile Fliegenart:** Jacobson, Edw. — **Drei** bei *Pheidologeton diversus* Jerdon **beobachtete Fliegen:** de Meyere. Myrmekophile *Orthoptera*: **Ameisengrillen:** Schimmer (3). — **Myrmekophile Milben:** *Urobovella Wasmanni*, eine neue myrmekophile Milbe: Kneissl (1). — Myrmekophile *Crustacea*: **Ameisen und** *Platyarthrus*: Crawley (Entom. Record, vol. 22, p. 129). — Die **myrmekophilen** *Uropolyaspis hamuliferus* [Mich.]: Kneissl (2). — **Die myrmekophilen Pflanzen: Ameisen und Pflanzen:** Escherich (1) (2, X). — **Die myrmekophilen Pflanzen:** Gadeau. — **Ameisenpflanzen:** Ule. — **Die Cecropien und ihre Schutzameisen:** von Ihering. — *Cecropia peltata* **und ihr Verhältnis** zu *Azteca Alfari*, zu *Atta sexdens* und anderen Insekten: Fiebrig (2). — **Ihering-Fiebrigsche Parasitismus-Theorie** bezüglich *Cecropia Azteca*: Fiebrig. — **Myrmecochoren:** Ludwig (*Helleborus foetidus*). — **Europäische Myrmekochoren:** Sernander. — **Die Theorie der Ameisenpflanzen** — ein Irrtum der Biologie: Koelsch. — **Akaziengallen und Ameisen** auf den Ostafrikanischen Steppen: Sjöstedt. — **Flötenakazie:** Sjöstedt. — **Ameisenpflanzen des tropischen Afrikas** mit besonderer Berücksichtigung ihrer biologischen Verhältnisse:Kohl. — **Ameisenbesuch** der *Centaurea montana L.*: Hetschko (1). — **Sklaverei (Dulosis):** Schurig, Viehmeyer (6). — **Wasmanns neueste Arbeit:** Über den **Ursprung des sozialen Parasitismus,** der **Sklaverei und der Myrmekophilie:** Viehmeyer (6). — **Sozialer**

Parasitismus u. Sklaverei: Wasmann (3). — **Entstehung der Sklaven-Instinkte:** Pieron.

Parasitismus, Schmarotzertum.

Parasitismus: Schurig. — **Sozialer Parasitismus:** Wasmann (3) (Nachträge). — Ursprung desselben: Viehmeyer (6), Wasmann (14). — **Parasitische Koloniegründung:** Viehmeyer (2) (*Formica sanguinea*). — **Entstehung der Parasiten-Instinkte:** Pieron. — Lebensweise der parasitischen *Hymenoptera*: Withington. — *Hymenoptera* **als Parasiten: Hymenopterenlarven als Ektoparasiten** an Spinnen: Adlerz (2). — **Parasiten der Wasserinsekten:** Brocher. — Die Chalcidoiden-**Parasiten** von *Musca domestica* und ihren Verwandten: Girault & Sanders (1) (2) (3) (4). — *Hymenoptera* und *Diptera*, die bei *Lepidoptera* parasitieren: Jacob (2). — *Ichneumonidae* **in den Eiersäcken** von *Arachnoidea*. Kleine (Berlin. Entom. Zeitschr., Bd. 54, p. 117—127). — **Parasiten aus Insekten** und *Arachnoidea*: Kleine (Soc. Entom. Steglitz, vol. 24, 1910, p. 161 sq.). — *Dendrosoter protuberans*: Kleine (2). — **Parasiten** von *Nematus erichsonii*: Mangan. — **Parasiten der Pflanzenläuse (Cocciden):** Baker (1), Morley (2). — *Hymenoptera* und *Tachinidae* als **polyphage Parasiten** von Schmetterlingen und ihr Gebahren: Portschinsky [Russisch]. — **Parasitische Braconide** an *Dacus oleae*: Marchal. — **Pteromaliden-Parasit** aus *Tortrix fumiferana*: Brues (3). — **Parasit** von *Callophrys rubi*: Wainwright (*Ichneum.*). — **In Blattläusen schmarotzende** *Cynipidae*: Kieffer (5). — **Parasit in den Eiern der** „Tussock Moth": Bonnier (3) (*Telenomus* n. sp.). — *Liphyra brassolis* ein echter **Raumparasit:** Zerny. — **Parasiten der** *Hymenoptera*: **Nematode im Kopfe** von *Formica fusca*: Janet (2). — Parasiten von *Nematus erichsonii*: Mangan. — **Stylopisierte Wirte:** Robertson. — *Roubaudia rufescens*, ein Tachinen-Parasit der Gattungen *Icaria* und *Belonogaster*: Roubaud (4). — **Parasiten unter den Ameisenmilben:** a) **Euparasiten** (nähren sich vom Blute), b) **Pseudosymphilen** oder Symphyloiden (lassen sich belecken und füttern), c) **Ephipeten** (heften sich zum Zwecke des Schutzes, der Verbreitung, des Transportes an), d) **Syntreptomenen** (ernähren sich hauptsächlich durch die Speicheldrüsensekrete der Ameisen, die zu anderen Zwecken von diesen ausgeschieden werden: Kneissl (p. 230). — *Cillibano comata* auf dem Abdomen der Ameisen: Kneissl (p. 230). — Eigentümliches Organ im Innern der *Uropolyaspis*-Nymphe. Zwischen dem Anus und dem vierten Beinpaare liegt jederseits ein annähernd halbkreisförmiges Chitinplättchen, welches sich bei keiner anderen myrmekophilen Uropoden-Nymphe findet. Diese Plättchen bleiben bei der letzten Häutung in den abgelegten Nymphen zurück. Stützorgan ?, Anpassung der Larve an das parasitische Leben an der Kante des Ameisenschenkels: Kneissl (p. 231).

Symbiose etc.

Symbiose: Schurig. — **Allgemeine Symbiose** und Kampf ums Dasein als gleichberechtigte Triebkräfte der Evolution: Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 59, p. 113 sq. — **Wesen und Ursprung der Symphilie:** Wasmann (1) (Wesen, Symphilie, Amikalselektion). — **Pleometrose und Allometrose:** Wasmann (3). — **Symphilen, Synöken, Synechthren u. Trophobionten** unter den Ameisenmilben: Kneissl (p. 230). — **Zusammenleben von Lebewesen:**

Mordwilko. — **Zusammenleben der Raupen** von *Psecadia pusiella* Roin u. *P. decemguttella* Hb. mit Formiciden: Thomann. — **Ameisen und Pflanzen** in ihren gegenseitigen Beziehungen: Mordwilko. — **Symbiose** siehe auch unter Leben der Ameisen.

Feinde.

Staphylinus-**Arten als Ameisenräuber:** Wasmann (7) (16). — *Hymenopteren*, wie *Apis*, *Bombus* etc. **von Spinnen verfolgt:** Krausse, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol. Bd. 6, p. 304.

Hymenoptora und ihre Beziehungen zu Pflanzen und Blüten.

Beziehungen zwischen Pflanzen und Insekten: Mercet (4). — Die **Insekten der Erle:** Du Buysson (6). — **Ameisenkolonien** mit *Laboulbeniaceen*: Wheeler (7). — **Ameisen und Pflanzen:** Escherich (1). — **Gallen und ihre Erzeuger, Gallen und Gallentiere:** Kieffer & Jörgensen. — **Neue Gallwespe der Korkeiche:** Kieffer (4). — **Galle** von *Cryptocampus amerinae*: Baer (1). — *Cynips*-**Gallen:** Bettelini. — **Neue Gallen und Gallenerzeuger** aus Chile: Kieffer & Herbst. — **Beobachtungen** an *Ambrosia*-**Gallen:** Neger (2). — **Biologie von** *Schlechtendalia chinensis*: Rigakuhakushi. — **Gallenbildende Insekten bei Jelez:** Ohl [Russisch].

Krankheiten vacat.

Blütenbesuch.

Blütenbiologische Beobachtungen Blütenbesuch an *Apidae*: Langhoffer. **Blütenbesuch: Blütenbesuche der Hummeln:** Aminoff. — **Anziehungskraft der Blumen:** Plateau. — **Lebensweise von** *Blastophaga grossorum*: Cobelli (1). — **Handbuch der Blütenbiologie:** Knuth [englische Übersetzung]. — **Insektenbesuch auf** *Vicia*-Arten: Hetschko (2). — *Bombus hortorum* **an Blüten** von *Tropaeolum*: Marshall. — **Stylopisierte Hymenopteren und Blüten:** Robertson. — **Blütenbesuchende Insekten** auf Kullen, Schweden, 1908: Selander & Bryant-Meissner. — **Blütenbesucher auf** *Petasites spurius*: Speiser. — **Pflanzen im Kampfe mit Ameisen:** Wheeler (12). — **Extraflorale Zuckerausscheidungen und Ameisenschutz:** Nieuwenhuis-von Uexküll-Güldenbrandt.

Ökonomie.

Insekten und Landwirtschaft: Pospelov.

Schädlinge.

Schädliche Schmetterlinge und **Blattwespen und ihre Bekämpfung durch** polyphage **Parasiten** [Russisch]: Portschinsky. — Benutzung der **parasitischen u. Raub-Insekten zur Bekämpfung der Insektenschäden** [Dänisch]: Nielsen. **Superparasitismus,** ein wichtiger Faktor zur Erhaltung des Gleichgewichts unter den Insekten: Fiske. — **Wichtigste Schädlinge des Gartenbaues** und ihre Bekämpfung: [Russisch] Schreiner. — **Schädliche Insekten des Gartens und des Gemüsegartens** und ihre Bekämpfung [Russisch]: Steinberg. — **Schädliche Insekten** im Gouv. Taurien i. Jahre 1909 [Russisch]: Mokrzecki. — **Schädlinge der Landwirtschaft:** [T. Ch. Z.], Обзоръ враговъ селъскаго хозяйства Херсонской губерніи и отчетя по естественно-историческому музею за 1908—1909 г. [Übersicht der Schädlinge der Landwirtschaft im Gouv. Cherson und Bericht über das naturhistorische Museum

für 1908—1909.] Prir. i ochota Moskva, T. 38, 1910, 3, p. 132—143. — **Schädlinge der Wälder und Gärten** Südrußlands [Russisch]: Pospělov. **Schädliche Insekten von Formosa** [Japanisch]: Taiwan etc. — **Tabellen zur Bestimmung schädlicher Insekten** an Fichte und Tanne nach den Fraßbeschädigungen: Koch. — **Schaden der Ameisen für die Bäume** Italiens: Emery (1). — **Insekten als Beutetiere der Vögel** [Russisch]: Pomerancev & Ševyrev. — **Samenschädlinge:** Crosby (1) (*Chalcididae*). — **Schädlinge des Zuckerrohrs:** Matsumura.

Die Schädlinge im speziellen.

Hymenoptera Phytophaga als **Schädlinge der Obstbäume in Schweden, Biologie ders.:** Tullgren. — **Die Grasstengelwespe des Westens,** *Cephus occidentalis*: Riley & Marlatt, Webster & Reeves. — *Lophyrus sertifer* Biologie [Schwedisch]: Trägårdh. — *Lygaeonematus erichsoni* **am amerikanischen Lärchenbaum** in Minnesota: Ruggles. — *Formica cyncreo-rufibarbis*: Marsh. — **Eine neue schwedische Warmhaus-Ameise:** Poppius. — *Scutellista cyanea*: Quayle (2). — *Vespa crabro* **als Schädling von Anpflanzungen:** Nurse (The Entomologist, vol. 43, p. 248). — **Hornissen als Feinde der Baumkultur:** Nurse. — **Vertilgung der** *Vespidae*: Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 109.

Nützlinge.

Nutzen: Nutzen der Ameisen für die Bäume Italiens: Emery (1). — **Nützlinge des Zuckerrohrs:** Matsumura. — **Bekämpfung von Kakaowanzen durch Ameisen:** von Faber. — **Bedeutung der insektenfressenden Vögel in Wald und Steppe:** Pomerancev u. Ševyrev.

Faunistik.

Nivale Region: Bäbler (*Isosoma* n. sp.). — **Entomologische Anzeichen einer wiederkehrenden Tertiärzeit:** Meißner (1). — **Vordringen südlicher solitärer Bienen in der Mark:** Müller, M.

Inselwelt.

Bougainville Island: Du Buysson (2) (zwei neue *Hymenoptera* von Oceanien). — **Hawaiische Inseln:** Perkins (2). — **Neue Hebriden:** Turner (5) (*Larra* n. sp.). — **Neu-Guinea** siehe unter Asien, Malayischer Archipel. — **Neu-Seeland:** Cameron (9) (*Eurytoma* n. sp.) — **Rarotonga:** Meade-Waldo (2) (*Odynerus* n. sp.). — **Salomon-Inseln:** Meade-Waldo (2) (*Odynerus* n. sp.), Turner (2) (*Fossoria* 4 n. spp.). — **Philippinen:** Cockerell (5) (*Bombus* n. sp., *Crocisa* n. sp.), Cockerell (18) (*Crocisa* n. sp.), Crawford (8) (zahlreiche neue Arten), Forel (4) (*Formicidae*), Rohwer (14) (*Sphegidae* u. *Tenthredinidae*). — **Manila:** Howard (2) (*Physcus* n. sp.).

Arktisches und Antarktisches Gebiet.

Grönland: Nielsen (Katalog).

Paläarktisches Gebiet.

Insgesamt oder mehrere der folgenden Gebiete zusammen: Bischoff (1) (*Chrysididae* neue Spp.), Emery (3) (*Prenolepis*), Schmiedeknecht (2) (*Ichneumonidae* neue Spp.), Skorikow (1) (neue *Bombus*).

Europa.

Europa: Berthoumieu (*Ichneumonidae* neue Spp.), Crawford (10) *Hypopteromalus* n. sp.), Enslin (4) (*Macrophya* 2 neue Spp.), Poppius (*Prenolepis vividula*, für Schweden neu), Szabó (*Sysphincta*). — **Centrales u. östliches Europa:** Escherich u. Baer (Miscellen), Kieffer (3) (*Acolus* n. sp.), Habermehl (3) (*Microcryptus* n. sp.). — **Alpen:** Bäbler (*Isotoma* n. sp.). — Pfankuch (3) (*Hemiteles* n. sp.), Jacob (1) (*Prosopis*), Jacob (2) (*Hymenoptera parasitica*). — **Süd-Europa und Mittelmeergebiet:** Marchal (neue *Braconidae*, Parasit von *Dacus oleae*), Kieffer (4) (Gallwespe der Korkeiche, *Andricus peyerimhoffi* n. sp.), Saunders (2) (17 neue *Fossoria*), Szabo (2) (*Aphaenogaster* n. sp.). — **Nordeuropa und Sibirien:** Forsius (neue Gattung der *Selandriadae*). — **Deutschland:** Enslin (2) (*Holcocneme* n. sp.). — **Danzig:** Pfankuch (3) (*Hemiteles* n. sp.). — **Frankfurt u. Umgegend:** von Heyden. — **Hannover:** Gehrs (2) (*Apidae*). — **Krefeld:** Ulbricht (1) (*Ichneumonidae*, 5 neue Spp.). — **Leipziger Gebiet:** Schimmer (1) (Ameisenfauna). — **Mark Brandenburg:** Vordringen südlicher solitärer Wespen in dieselbe: Müller, Max. — **Niederrhein:** Habermehl (2) (*Homotropus* n. sp.), Ulbricht (2) (Blattwespen). — **Ostpreußen:** Alfken (1). — **Rhein und seine Zuflüsse bei Basel:** Neeracher. — **Großbritannien:** Champion & Lloyd (*Odynerus herrichii Sauss.*), Kieffer (14) *Scelionidae*, 4 neue Spp.) Morley (3) (*Ichneumonidae*. Ergänzungen und Berichtigungen), Morice (1) (*Tenthredinidae* Bemerkungen etc.).— Für die Fauna neue Formen: Saunders (1) (*Aculeata*), Morice (3) *Crobro* 3 Spp.), Morley (*Ctenichneumon amputatorius*. Entom. Monthly Mag. (2), vol. (21) 46, p. 37), Donisthorpe (*Helcon ruspator*, Proc. Zool. Soc. London 1910, p. LIII), Morice (2) (*Neurotoma mandibularis*), Morley (7) (Katalog der *Chalcididae*),Morley (5) (Fundorte etc. für *Tenthredinidae*), Saunders (1) (*Pemphredon*, *Diodontus*, *Halictus* u. *Dufourea*). — **Chichester-Distrikt:** Anderson. — **Cornwall:** Clark (1), Mortimer (*Aculeata*. Entom. Monthly Mag. (2), vol. (21) 46, p. 38), Rollason (1) (neue *Hymenopt. parasit.*), Rollason (2) (*Aculeata*).— **Doncaster:** Corbett (*Oxybelus i niglumis*. Naturalist 1910, p. 450). — **Guernsey:** Luff (*Pezomachus*). — **Halifax:** Silverlock (*Aculeata*. Naturalist 1910, p. 13). — **London:** Morley (*Ichneumonidae*. The Entomologist, vol. 43, p. 37), Stenton (*Ichneumonidae*' t. c. p. 66), Stenton (2) (*Paniscus*), (3) (*Oedematopsis ops*). — **New Forest:** Arnold (2) (*Crabro aphidum*). — **Oxford:** Hamm (*Nomada argentata*). — **Selby, Yorkshire:** Musham (*Colletes daviesiana*. Naturalist. 1910, p. 411). — **Warrington:** Dunlop (*Aculeata* Liste. Lancash. Nat., vol. 3, p. 91—94, 137—139). — **Wimbledon:** Stenton (*Oedematopsis ops*' The Entomologist, vol. 43, p. 66). — **Schottland:** Cameron (2) (*Belytinae*. Liste u. für die Fauna neue Formen), Cameron (3) (*Diapriinae*). — **Schottland Hochlandgebiet:** Morley(6) (lange Liste).—**Ayrshire u. Arran:** Clark (2).— **Skye:** Mortimer (Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. (21) 46, p. 39). — **Poyntzpass:** Johnson (Irish Nat., vol. 19, p. 48). — **Österreich: Böhmen:** Klapalek (*Bombus*). — **Kroatien:** Mocsáry, A. (1) (*Oryssus* n. sp.). — **Mähren:** Zdobnitzky (Ameisenfauna). — **Vorarlberg:** Jussel (Fauna).— **Ungarn:** Mocsary, J. (2) (Hummelfauna [Ungarisch]), Szabó (1) (*Formicidae*, für die neue Fauna Gattung). — **Frankreich:** Loiselle (neue *Tenthredinidae*). — **Hautes-Alpes:** Berthoumieu. — **Schweden,** für die Fauna neue Spp., *Prenolepis vividula*: Poppius. — **Süd-Halland**

und **Ostergötland:** Nordenström (Liste). — **Sarekgebirge, Schwedisch Lappland:** Roman (*Ichneumonidae* n. g., 1 n. sp.). **Norwegen:** Strand (3) (2 neue Spp. von *Andrena* u. *Halictus*). — **Rußland:** Kokujev (1) (*Evaniidae* 2 neue) [Russisch], Kokujev (2) (*Cephini* 5 neue Spp.) [Russisch]. — **Briansk:** Vinogradov-Nikitin (*Bombus* Spp.). — **Südostrußland:** Skorikow (3) (neue *Bombus*-Varietäten). — **Gebiet der donischen Kosaken:** Zaitzev [Russisch], Zykov [Russisch]. — **Warschau:** Solovjev (1) (*Clavellaria americana* ?) [Russisch]. — **Jekaterinburg:** Jacobson, G. H. (Entomofauna der Umgebung) [Russisch]. — **Asiatisches Rußland** siehe unter Asien. — **Finnland:** Essen (*Cryptinae*), Sahlberg (*Chrysididae*). — **Schweiz: Genf:** Schulz, W. A. (1) (*Anagrus* n. sp.). — **Locarno:** Bettelini (*Cyneps caput medusae* u. *C. argentea*). — **Italien:** Emery (1) (Nutzen und Schaden der *Formicidae* in Italien). — **Latium:** Lepri (*Chrysidae*). — **Ligurien:** Mantero (1) (*Formicidae, Chrysididae, Mutillidae, Braconidae* u. *Cynipidae*). — **Nordalbanien:** Klaptocz. — **Piemont: Valle del Roja:** Zavattari (5). — **Insel Elba:** Zavattari (4). — **Sardinien:** Krausse (1) (Hummelleben). — **Spanien:** Mercet (1) (*Ancistromma* 2 neue Spp.), Mercet (2) (*Astata* n. sp.) Vachal (3) (*Apidae* n. spp.). — **Barcelona:** Kohl u. Handlirsch (*Pompilus* n. sp.). — **Korsika:** Kohl u. Handlirsch (*Gorytes* n. sp.). — **Portugal:** vacat. — **Mittelmeergebiet:** Kohl u. Handlirsch (*Pompilus* n. sp., *Gorytes* n. sp.). — **Balkanhalbinsel: Griechenland:** Forel (1) (Liste der Arten *Messor* n. sp.). — **Rumänien:** Montandon u. Santschi (*Formicidae*).

Asien.

Arabien: Meade-Waldo (1) (*Elimus* n. sp.). — **Aden:** Turner (6) (*Anthobosca* n. sp.). — **Buchara:** Kokujev (3) (*Ophion* n. sp.). — **Ceylon:** Bugnion u. Popoff (*Baeus* n. sp.), Forel (7) (*Formicidae*), Strand (6) (*Megachile* n. sp.). — **China:** Crawford (5) (*Chalcis* n. sp.), Howard (1) (*Perissopterus* n. sp.). — **Formosa:** Forel (1) (*Camponotus* n. sp.). — **Himalaya:** Cockerell (19) (*Apidae*, 5 neue Spp.). — **Indien:** Cameron (6) (*Apidae* u. *Vespidae*), Cameron (14) (*Braconidae* n. spp.), Cameron (21) (*Bracon* 8 neue Spp.), Cameron (24) (*Braconidae*, neue Gatt. u. Spp.), Cockerell (5) (*Anthophora* u. *Coelioxys*, 5 neue Spp.), Forel (1) (*Wheeleriella* n. sp.)! Meade-Waldo (1) (*Eumenidae*, 6 neue Arten), Meade-Waldo (2) (*Odynerus*, 5 neue Spp.), Morley (1) (*Rhopalosoma* n. sp.). — **Japan:** Crawford (10) (*Chalcidae* neue Spp.), Friese (6) (*Apidae* neue Spp.), Howard (6) (*Chalcididae* neue Spp.), Rohwer (16) (*Tenthredinidae* neue Spp.), Strand (6) (*Megachile* n. sp.), Wheeler (1) (*Lasius* n. sp.), Yano (*Formicidae*) [Japanisch]. — **Tsushima:** Cameron (15) (*Rhogas* n. sp.). — **Kaukasus: Nördlicher:** Skorikov (1) (*Bombus* neue Varietäten). — **Kirgisen-Steppe:** Semenov-Tian-Shansky (*Chrysis* n. sp.). — **Kleinasien:** Enslin (4) (*Allantus* 4 neue Spp.), Enslin (3) (*Lyda* n. sp.). — **Kreta:** Forel (1) (Liste der Spp., *Epixenus* n. sp.). — **Pamir:** Kokujev (3) (*Sphecius* n. sp.). — **Persien:** Cockerell (5) (*Anthophora* n. sp.), Meade-Waldo (1) (*Jugurthia* n. sp.), Semenov-Tian-Shansky (*Pseudochrysis* n. sp.). — **Persien u. Muskat:** Cockerell (6) (*Megachile, Nomia* u. *Camptopoeum*, je 1 n. sp.). — **Rußland, Asiatisches, Elisabetpol:** Lebedev (*Halictus* 2 neue Spp.). — **Sikkim:** Turner (6) (*Parasapyga* n. g.). — **Gebiet des Syr-Daria:** Mocsáry, A. —

Straits Settlements: **Penang:** Cockerell (18) (*Crocisa* n. sp.). — **Syrien:** Forel (1) (*Aphaenogaster* 2 neue Spp., *Hagioxenus* n. g.). — **Taurien:** Mokrzecki. — **Südarabien** u. **Sokótra:** Kohl, F. Fr. — **Tonkin:** Cameron (14) (*Braconidae* n. spp.). — **Transkaspien:** Kokujev (3) (*Athalia* n. sp.). — **Transkaspien** u. **Turkestan:** Karawaiew (1) (Nachtrag), (2) (*Formicidae*, 1 n. sp. + 1 n. subsp.). — **Tropisches** u. **Ost-Asien:** Bischoff (1) (*Chrysididae*), Cameron (21) (*Bracon* 8 neue Spp.), Cameron (24) (*Braconidae*, neue Gatt. u. Arten). — **Turkestan:** Kokujev (3) (*Gorytes* n. sp., *Heniscopilus* n. sp.), Semenov-Tian-Shansky (*Chrysididae*: *Pseudochrysis-* u. *Chrysis-*Spp.). — **Tirhut:** Maxwell-Lefroy (2). — **Malayischer Archipel:** Bischoff (1) (*Chrysididae*, neue Spp.), Brues (7) (*Proctotrypidae*, neue Gatt.), Du Buysson (4) (*Polybia* n. sp., *Ischnogaster* n. sp.), Cameron (15) (*Braconidae* neue Spp.), Cameron (25) (*Braconinae* u. *Exothecinae*), Szabó (2) (*Rhopalothrix* 3 neue Spp.). — **Sumatra:** Meade-Waldo (1) (*Montezumia* n. sp.). — **Java:** Strand (7) (*Bembex* n. sp.). — **Java** u. **Krakatau:** Jacobson, Edw. u. Forel, A. (Ameisen). — **Borneo:** Cameron (7) (*Nomada* n. sp.), Cameron (8) (*Bethylid.* n. g.), Cameron (10) (*Cynipidae*, 5 neue Spp.), Cameron (12) (*Bethylidae*, 3 neue Spp.), Cameron (17) (3 n. Spp. von *Pompilus* u. *Pseudagenia*), Forel (1) (*Cremastogaster* n. sp.), Wheeler (8) (*Aphomomyrmex* n. sp.). — **Sarawak:** Meade-Waldo (2) (*Odynerus* n. sp.). — **Kuching:** Cameron (8) (*Oxyura*: *Laccomerista* n. g., *rufescens* n. sp.). — **Celebes:** Turner (1) (*Thynnidae*, neue Spp.). — **Neu-Guinea:** Cameron (14) (*Rhogas* n. sp.), Szabó (3) (*Cryptopone* n. sp.), Turner (1) (*Thynnidae*, neue Spp.).

Afrika.

Verbreitung afrikanischer Bienen: Wellmann.

Apidae Afrikas nach dem heutigen Stande der Wissenschaft: Friese (3). — **Afrika:** Bischoff (1) (*Chrysididae*), Brues (7) (*Algoa* n. g. *Proctotrypid.*), Cameron (4) (*Aculeata*, 71 Spp.), Cameron (11) (*Trachypus* n. sp.), Cameron (16) (*Pimpla* n. sp.), Cameron (26) (zahlreiche neue *Braconidae*), Cockerell (21) (*Anthophora*, 3 neue Spp.), Crawford (1) (2 neue Spp., *Scelio* u. *Tetrastichus*), Forel (2) (*Formicidae*, zahlreiche neue Spp.), Forel (3) (*Formicidae*, neue Gatt., neue Arten), Meade-Waldo (1) (*Eumenidae*, 6 neue Arten), Meade-Waldo (2) (*Odynerus*, 2 neue Spp., *Rhynchalastor* n. g.), Mocsáry, S. (*Chrysis* n. sp.), Roman (1) (*Braconidae* u. *Ichneumonidae*, neue Spp.), Santschi (4) (neue *Dorylinae*), Schmiedeknecht (1) (Liste der *Ichneumonidea* u. *Braconidea*), Schulthess-Rechberg (1) (*Eumenes*, 9 neue Spp.), Schulthess-Rechberg (2) (*Belonogaster* n. sp.), Strand (6) (*Halictus*, 2 neue Spp.), Strand (7) (*Sceliphron* n. sp.), Turner (6) (*Scoliidae*, 7 neue), Zavattari (2) (3 neue Spp.). — **Westafrika:** Stitz (*Formicidae* neue Gatt., 19 neue Spp.). — **Algier: Provinz Constantine:** Strand (1) (7 neue Spp.). — **Marokko:** Vachal (3) (*Apidae* neue Spp.). — **Kongo:** Du Buysson (5) (*Dielis*, 2 neue Spp.), Vachal (1) (zahlreiche neue *Apidae*). — **Französischer Kongo:** Santschi (1) (*Formicidae*). — **Aequatoriales Afrika:** Kieffer (16) (*Serphidae*, *Cynipidae*, *Chalcididae*, *Evaniidae*, *Stephanidae*). — **Ostafrika:** Vachal (2) (*Mellifera*). — **Uganda:** Du Buysson (4) (*Ellampus* n. sp.). — **West-Abessinien: Erythräa** Forel (6) (*Formicidae*). — **Kilimandjaro-Meru:** Cameron (18) (Liste der

Vespidae, neue Gatt., 35 neue Spp.), (19) (Liste der *Fossoria*, 1 neue Gatt., neue Spp.), (20) (Liste der *Chrysididae*, 3 neue Spp.), Sjöstedt (Akazien und Akaziengallen). — **Südafrika:** Brauns (1) (*Sphegidae*, 3 neue Spp.), *Parapiagetia* 2, *Kohliella* n. g. 1), Brauns (2) (Biologie südafrikanischer Spp.), Cameron (5) (*Braconinae*, Gatt. u. neue Spp.), Cameron (13) (n. g. *Eucoilinae*), Forel (3), Schmiedeknecht (1), (Liste der *Ichneumonidae*). Geographische Verbreitung der **endemischen Apiden-Arten Südafrikas:** *Colletes schultzei, Melitta schultzei, Meliturga capensis, Xylocopa capensis, X. sicheli, Nomada gigas* u. *Epeolus friesei*. Friese, Die Bienen Afrikas etc., Taf. 11. — **Transvaal:** Forel (1) (*Pachycondyla* n. sp.). — **Madagaskar:** Du Buysson (7) (*Chrysididae*), Cockerell (6) (*Thrincostoma* n. sp.), Forel (1) (*Formicidae*, 6 neue Spp.), Forel (2) (*Camponotus* n. sp.), Kieffer (9) (*Scelionidae*, neue Spp.), Kieffer (17) (*Serphidae* u. *Cynipidae*), Turner (6) (*Plesia*). — **Seychellen:** Kieffer (9) (*Scelionidae*, neue Spp.).

Amerika.

Amerika: Ducke (1) (Revision der polygamen *Vespidae*). — **Nordamerika:** Baker (1) (*Braconidae*, neue Spp.), Baker (2) (*Belomicrus* 2 neue Spp.), Beutenmüller (1) (*Neuroterus* und dessen Gallen), Bischoff (1) (*Chrysididae*, neue Spp.), Banks (1) u. (2) (*Psammocharidae*, neue Spp.), Brues (4) (*Parasitica*, neue Spp.), Brues (8) (*Telenomus* n. sp.), Cockerell (3) (*Andrena* u. *Nomia*, 4 neue Spp.), Cockerell (4) (*Apidae*, 3 neue Spp.), Cockerell (9) (*Nomia* und *Disparipes*, 3 neue Spp.), Cockerell (14) (*Dioxys*, *Osmia* und neue Gatt. *Hoplitella*), Cockerell (23) (*Chelynia* u. *Osmia*, neue Spp.), Cockerell (34) (*Nomia*, neue Spp.), Crawford (4) (*Braconidae*, *Chalcididae* und *Telenomus*), Crawford (6) (*Merisus* n. sp., *Coelopisthia* n. sp.), Crawford (7) (*Chalcidae*, 3 neue Gatt., neue Arten), Crawford (9) (*Chalcidae*, neue Spp.), Ducke (1) (Revision der polygamen *Vespidae*), Gahan (1) (*Encyrtidae*, 4 neue Spp.), Girault (Ergänzende Beschreib. zu einigen *Mymaridae*, neue Arten), Girault u. Sanders (2) (*Pachycrepoideus* n. sp.), Kieffer (5) (neue Gatt. u. Arten), Lovell (2) (*Prosopis* n. sp.), Morley (4) (*Ichneumonidae*), Rohwer (3) (*Xyelidae* u. *Lydidae*, 9 neue Spp.), Rohwer (4) (*Empria*, 8 neue Spp.), Rohwer (5) (*Pamphiliinae*, 6 neue Spp.), Rohwer (6) (*Hoplocampa*, 2 neue Spp.), Swenk u. Cockerell (*Prosopis*, 2 neue Spp.), Viereck (1) (*Braconidae* u. *Ichneumonidae*, neue Spp.), Viereck (2) (desgl.), Withington (*Ephedrus*, neue Spp.), Whitmarsh (*Paniscini*). — **Südwestliches Nordamerika:** Cameron (22) (*Diplopteryga*, neue Spp.). — **Alberta, Calgary:** Cockerell (13) (*Apidae*, kurze Liste der Spp.). — **Arizona:** Cockerell (32) (*Elasmosoma* n. sp.). — **Canada:** Brues (3) (*Nasonia* n. sp.). — **Östliches:** Rohwer (15) (Sammlung von *Tenthredinoidea*, neue Spp.). — **Illinois:** Girault u. Sanders (3) (*Pteromalidae* neue Gatt.), Sanders (*Hoplogryon* n. sp.). — **Isle Royale:** Titus (Liste der Spp., *Diodontus* n. sp.), Wheeler (3) (*Formicidae*). — **Kalifornien:** Cockerell (1) (*Apidae*, 10 neue Spp.), Cockerell (22) (*Osmia*, neue Spp.), Perkins (2) (*Ceraphron* n. sp.), Rohwer (2) (*Tenthredinidae*, 3 neue Spp., neue Gatt.). — **Kansas:** Tucker (2) (Ergänzende Zusätze zur *Hymenopt.*-Fauna). — **Kolorado:** Cockerell (24) (*Ponera opaciceps*), Cockerell (29) (*Apidae*, 3 neue Spp.). — **Boulder, Col.:** Rohwer (1) (*Bembecidae*). — **Eldora, Col.:** Cockerell (29). — **Steam-**

boat Springs, Col.: Cockerell (15). — **Maine: südlich:** Lovell (2) (*Prosopis* n. sp.). — **Milwaukee:** Barth (solitäre *Vespidae*). — **nördlich:** Robbins (*Formicidae*). — **Nordwest:** Cockerell (11). — **New Jersey:** Crawford (2) (*Anthidium* n. sp.), Rohwer (7) (*Psenidae*, neue Spp.), Rohwer (12) (*Fossoria*, neue Spp.), Viereck (1) (neue Spp.). — **Rocky Mountains:** Cockerell u. Robbins (*Apidae*). — **Vereinigte Staaten:** Cockerell (17) (*Apidae*, 4 neue Spp.). — **südwestliche:** Cameron (23) (*Odynerinae*, neue Spp.), Rohwer (13) (*Pemphredonidae*, neue Spp.), Tucker (1) (*Meraporus*, 3 neue Spp.). — **Washington:** Brues (4) (Liste der *Proctotrypidae*, darin verschiedene neue Arten), Cockerell (27) (*Nomada*, neue Spp.). — **Wisconsin:** Graenicher (*Perdita* u. *Anthidium*, 4 neue Spp.). — **Neotropisches Gebiet:** Cockerell (28) (*Apidae*, neue Spp.). — **Mittelamerika:** Bischoff (1) (*Chrysididae*, neue Spp.), Ducke (1) (Revision der polygamen sozialen *Vespidae*). — **Costa Rica:** Schulthess-Rechberg (3) (*Eumenidae*: *Pararhapidoglossa* n. g.). — **Guatemala:** Wheeler (4) (*Myrmicidae*, 2 neue Gattungen). — **Mexiko:** Cockerell (3) (*Apidae*, 5 neue Spp., von *Melissodes*, *Halictus* u. *Andrena*), Cockerell (4) (*Xenoglossa* n. sp.), Friese (4) (*Augochlora* n. sp.), Metz (neue Arten von *Colletes*). — Mexiko [Deppe, Mus. Berol.]. Erläuterungen dazu: Cockerell, Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 284 [nach Angabe von E. Strand]. — desgl. zu Mexiko, Forrer ibid. [desgl.]. — **Vera Cruz:** Brues (6) (*Hymenoptera parasitica*). — **Antillen:** Cockerell (33) (*Augochlora*, neue Arten). — **Kleine Antillen:** Friese (5). — **Cuba:** Santschi (2) (*Formicidae*). — **Grenada:** Wheeler (4) (*Myrmecini*, 2 neue Gattungen). — **Jamaika:** Cockerell (28) (*Agapostemon* n. sp.). — **Südamerika:** Bertoni u. Schrottky (*Apidae*, 18 neue Arten), Bischoff (1) (*Chrysididae*, neue Arten), Brèthes (1) (zahlreiche neue Arten), Ducke (4) (*Scoliidae*), Friese (1) (neue *Tetrapedia*), Friese (2) (*Apidae*, neue Spp.), Kieffer (1) (*Diapriidae*, zahlreiche neue Spp.), Kieffer (7) (neue *Evaniidae*), Schrottky (1) (*Scoliidae* u. *Elididae*, 4 neue Spp.), Schrottky (3) (*Prosopis*, 8 neue Spp.), Schrottky (4) (*Anthidium*, neue Spp.), Schrottky (5) (*Apidae*, zahlreiche neue), Schrottky (6) (*Pseudabia* n. sp., *Amblyteles* n. sp.), Schrottky (7) (*Nomadiae*, 2 neue Spp.), Schrottky (9) (*Fossoria*, 4 neue Spp.), Strand (5) (*Apidae*, *Sphegidae*, 4 neue Spp.), Turner (8) (*Thynnidae* u. *Scoliidae*, zahlreiche neue Spp.), Zavattari (1) (*Masaridae*, neue Gattung). — **Amazonas:** Meade-Waldo (2) (*Odynerus* n. sp.). — **Argentinien:** Brèthes (1), Friese (4) (*Apidae*, 18 neue Spp.), Schrottky (1) (*Scoliidae*, *Elididae* neue Spp.), Schrottky (8) (*Ammophila*, 3 neue Spp.). — **Süd-Argentinien:** Friese (4) (*Apidae*, neue Spp.). — **Brasilien:** Brues (1) (*Platygasteridae*, 8 neue Spp.), Kieffer (21) (neue *Microhymenoptera*). — **Nord-Ost:** Ducke (5) (neue Arten). — **Chile:** Rohwer (11) (*Trichotaxonus* n. g.). — **Ecuador:** Cockerell (28) (*Hemisia* n. sp.), Cockerell (30) (*Mesocheira*). — **Guiana:** Cockerell (10) (*Trigona* n. sp.). — **Kolumbien:** Forel (1) (*Pheidole* n. sp.). — **Paraguay:** Schrottky (1) (*Scoliidae* u. *Elididae*, neue Arten), Strand (8) (Hymenopterenfauna), Strand (8, I) (*Crabronidae*, zahlr. neue Spp.), Strand (9) (zahlreiche neue *Apidae*). — Angaben über die Lage folgender Fundorte gibt Strand in den Zool. Jahrb., Abteil. 1, System., Bd. 29, p. 126: Picada à Salto Yguazú (gegenüber von Puerto Bertoni an der brasilianisch-argentin. Grenze), Puerto Bertoni (am Flusse Alto Paraná, ca. 400 km von Asuncion), Sapucay

(im Gebirge, 100 km von Asuncion), S. Lorenzo (5 km von Asuncion). — **Peru:** Schmiedeknecht (2) (*Mesoephialtes* n. g.).

Australien.

Australien: Bischoff (1) (*Chrysididae*, neue Spp.), Cockerell (2) (Tabelle der *Prosopis*), Cockerell (5) (*Prosopis*, *Palaeorhiza* u. *Nomia*, 6 neue Spp.), Cockerell (7) (*Prosopidae*, 14 neue Spp.), Cockerell (8) (*Prosopis*, 10 neue Spp., *Euryglossa* 2 neue Spp.), Cockerell (9) (*Halictus*, *Parasphecodes* u. *Megachile* 11 neue Spp.), Cockerell (10) (*Callomelitta*, *Megachile* und neue Gatt. *Euryglossidia*), Cockerell (1) (*Crocisa* n. sp.), Cockerell (20) (*Apidae*, 2 neue Gatt. *Turnerella* u. *Euryglossella*), Cockerell (26) (*Apidae*, neue Arten), Forel (5) (*Formicidae*, neue Spp.), Meade-Waldo (1) (*Masaridae* u. *Eumenidae*, 9 neue Spp.), Rohwer (9) (*Tenthredinidae*, neue Gatt., 12 neue Spp.), Schulthess-Rechberg (3) (*Eumenidae*, neue Gatt. *Stenolabus*), Szabó (2) (*Notoncus* n. sp.), Turner (1) (*Thynnidae*, neue Spp.), Turner (5) (*Sphegidae*, 80 neue Spp.), Turner (4) (*Fossoria*, zahlreiche neue Spp.), Turner (7) (*Fossoria*, 18 neue Spp.). — **Nord-Australien:** Cockerell (5) (*Anthophora* n. sp.). — **Südwest-Australien:** Alfken (2), Forel (9) (*Formicidae*).

Palaeo-Entomologie.

Verbreitung, Größe etc.: Handlirsch (3). — **Europa: Bernstein der Ostsee:** Wheeler (11). — **Oligozän Deutschlands:** Handlirsch (1) (*Eumenes* n. sp.). — **Florissant:** Brues (2) (*Hymenoptera parasitica*), Cockerell (16) (*Crabro* n. sp.).

Systematik.

Instinkt der *Hymenoptera mellifera* und *Fossoria*. **Ferton,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 401—422. — Stylopisierte *Hymenoptera*: **Robertson,** Canad. Entom., vol. 42, p. 323—330. — Bau und Mechanik des Flugapparates der Biene. **Stellwaag,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 95, p. 518—550, 2 Taf. — Die Gliederung des thoracalen Hautskelettes der Bienen und Wespen: **Zander,** Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 95, p. 507—517, 1 Taf.

Subordo Heterophaga.

Aculcata des schottischen Hochlandes. **Morley,** Entom. Monthly Mag. (2) v. 21 (46), p. 38 (*Myrmica rubra rac. ruginodis* L. ♂ am 9. VIII; *Formica fusca* L. am 13. VIII. u. *Bombus agrorum* ♀ 25. VIII. — *Aculcata* auf einem Solitärbaum von *Ochrademus baccatus* Del. in der Umgebung von Jericho. **Morice,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 24.

I. Superfamilia Apoidea.

Es gehören hierher die folgenden Familien: *Apidae*, *Bombidae* *Euglossidae*, *Psithyridae*, *Anthophoridae*, *Nomadidae*, *Ceratinidae*, *Xylocopidae*, *Megachilidae*, *Stelididae*, *Panurgidae*, *Andrenidae*, *Colletidae* und *Prosopidae*.

Flugapparat der Biene und seine Mechanik. **Stellwaag.** — Hautskelett und seine Gliederung. **Zander.** — Biologie der wilden Bienen Nor-

wegens. **Lie-Pettersen,** Bergen Naturen, vol. 35, p. 210—216, Figg. — Apidenfauna von Ostpreußen. **Alfken (1)** (Sammelbericht). — *Apidae* des Hannoverlandes. **Gehrs (2)** (3. Beitrag). — *Apidae* aus der Umgebung von Wiesbaden etc. **Strand** (Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 44—45). — *Apidae* aus Afrika: Fundorte einiger Spp. des Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 41. — *Apidae* der Rocky Mountains. **Cockerell u. Robbins,** Boulder Univ. Colorado Stud., vol. 7, p. 179—195, Fig. 1—50. — Bienenfauna der Kleinen Antillen. **Friese (5).** — Die Panzerschen *Apidae*. **Peets** (Jahresber. Ges. Hannover, Bd. 58—59, Abt. D. p. 41—56). — Die statistisch-analytische Methode im Dienste der Bienenkunde. **Bachmetjew (1).** — Blütenbiologische Beobachtungen an *Apidae*. **Langhoffer.** — Kleinste *Apidae*. **Cockerell (20).** — Geographische (inselartige Verbreitung der endemischen Gattungen *Polyglossa*, *Patellapis*, *Fidelia*, *Eucondylops*, *Meliturgula*, *Serapis* u. *Samba*. **Friese,** Die Bienen Afrikas etc., Taf. 8.

Agapostemon. Unterscheidung von den verwandten Gatt. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 468. — *multicolor* Holmb. ♂ von Puerto Bertoni in Alto Parana. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 492. — *chapadensis* Cock. ♀ von Villa Morra, p. 492. — *olivaceo-splendens* **n. sp.** (weicht von typischen *Agapostemon* ab; scheint mit *A. avenarius* Schrttk. nahe verwandt). **Strand,** t. c. p. 492—493, ♀ (Asuncion). — *texanus* **subsp.** *iowensis* **n.** (möglicherweise ein Hybride mit *A. radiatus*. Abdomen ohne Haarbänder, *subtilior* trägt solche). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8 vol. 5, p. 363 (Ames, Jowa). — *swainsonae* **n. sp. Cockerell,** Psyche, vol. 17, p. 142 (Jamaika).

A. melliventris Cress.: Mundteile. **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1745, p. 291. —

Alcidamea grinnelli **n. sp.** (ähnelt *A. simplex* Cresson). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 22 ♀ (San Gabriel, bei Pasadena, Californien, 1750′, 15. VII, 1909).

Allodape. Verbreitung dieser südafrikanischen Gattung in anderen Erdteilen: Südindien, Ostaustralien, Sundainseln). **Friese,** Die Bienen Afrikas etc., Taf. 9. — *leptozonia* **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. nat. Paris, 1909, p. 532 (Ostafrika). — *neavei* **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 323 (Kongo).

Amblyapis **n. g.** vel **subg. n.** von *Halictoides*. Die hauptsächlichsten Unterschiede liegen im Bau der Mundteile. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 362—363. Type dieser Form: *Halictoides ilicifoliae*.

*Ancyglosceli*s Latr. 1825 = *Ptilothrix* Sm. 1853 = *Diadasia* Patton 1879 = *Emphor* Patton 1879 = *Thygater* Holmberg 1903 = *Teleutemnestra* Holmberg 1903 = *Dipedia* Friese 1908. **Friese,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 704—705. — *plumata* Sm. Synonymie. Ergänzung zur Beschr., p. 705 ♂ ♀, *plumata* **var.** *nigrescens* **n.** p. 705 (Paraguay, Argentinien, Ecuador). — *plumata* **var.** *ruficornis* **n.** p. 705 (Cordova, Salta). — *A.* (*Ptilothrix*) *nigrita* **n. sp.** (*A. plumata* Sm. [= ? *Teleutemnestra relata* Holmbg.] sehr ähnlich, ev. eine melanotische Form derselben) p. 705—706 ♂ ♀ (Bolivia: Tarata, Bolivia; Salta, Argentinien). — *bombiformis* Patton Syn. Wiedergabe der engl. Orig.-

Beschreib., p. 706—707 (Virginia, Georgia, Kansas, Illinois). — *fuliginosa* **n. sp.** (erkenntlich an d. Größe u. dem dicht braun behaarten Abdomen) p. 706—707 ♂ (Attac, Mexico ?). — *hirsuta* **n. sp.** (*A. australis* **Cr.** [*Diadosia*] nahest., doch länger, dichter und struppiger behaart, ♂ mit verbreitertem und lappig verlängertem Metatarsus) ♂ ♀ (Tarata, Bolivia; Cuzco in Peru, 3200—4200 m Höhe, IV—VI. Die eigenartig struppige Behaarung weist auf kühlere Temperaturverhältnisse hin) — *duckei* **n. sp.** (*A. riparia* Ducke nahest., größer; ♀ m. Sgm. 2—4 weißhaarig bandiert, Basis von 3—5 schwarz befilzt, ♂ mit gekerbt. Antennen) p. 708—709 ♀ ♂ (Para). — *rufogrisea* **n. sp.** (eigenartig grau behaarter Kopf u. Abdomen., Abdomen rotgelb) p. 709 ♀ ♂ (Villa Rica, Paraguay). — *latipes* **n. sp.** (*A. australis* Cr. [*Diadasia*] ähnlich, aber gelbbraun behaart, Beine II kolossal verbreitert, Trochanter III verlängert und bewimpert) p. 709—710 ♂ (Villa Rica, Paraguay). — *nigra* **n. sp.** (auffallend durch kurze schwarze Behaarung, wie *A. nigerrima*, aber nur $^1/_2$ so groß und dichter behaart) p. 710 ♀ ♂ (Mendoza, 1200 m, im IX). — *A.* (Latr.) Hal. (1837) = *Leptergatis* Holbg. ♀ (1903) = *Dipedia* Fr. ♀ ♂ (1908). **Brèthes,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 212. Unterschiede von *Melitoma* und *Ptilothrix* durch den „clypeus très avancé sur le plan du front" bei beiden Geschlechtern, im Gegensatz zu *Exomalopsis* Spin. — *turmalis* Vachal! 1904 = *duckei* Friese 1904, letztere hat die Priorität (Jan. 1904, Hft. 1 d. Z. f. Hym.). Sie ist zum Genus *Dipedia* Friese zu rechnen. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 367. — *girardi* Vachal! 1904 = *clypearis* Friese 1906, p. 367. — *ornata* Spin! = *Lagobata diligens* Sm. (B. M.!) = *Tetrapedia plumipes* Sm. (B. M.!) = *Tetrapedia variegata* Friese i. l. heißt richtig *Tetrapedia ornata* Spin. **Ducke,** t. c. p. 368. — *lineata* Spin! = *Tetrapedia elongata* Friese, also *Tetrapedia lineata* (Spin.) — *clypearis* Friese 1906! = *girardi* Vachal 1904 (Mus. Paris!) **Ducke,** t. c. p. 369. — *minuta* Friese ♀! Kopf und Mesonotum glatt, sehr zerstreut punktiert. Dorsalsgm. 1—4 gleichmäßig greis, 5 u. 6 tief rotbraun behaart, p. 369. — *minuta* Friese ♂ = *riparia* Ducke, letztere hat die Priorität. — A. *armata* Sin. ist richtig die *Dipedia armata* (Sm.) **Friese,** Deutsche Entom. Zeitschrift 1910, p. 364. — *nigerrima* Fr. in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, p. 458—459 [Schrottky bezweifelte es]. — *rufipes* Fr. Die angebliche *rufipes* ist identisch mit der von Schrottky 1909 beschrieb. *A. imitatrix* Schrottky — *armatitarsis* **n. sp.,** p. 513—514 ♂ (S. Lorenzo). — *armata* Sm., *imitatrix* u. *nigriceps* Fr. Fundorte in Paraguay, p. 514. — *chilensis* Friese ♂ ♀ (= *Exomalopsis chilensis* Friese ♀; nach Alfken = *Ancyla*) Beschr. von ♀ u. ♂ (Fundorte in S. Argentinien. **Friese,** Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, p. 643, 656—657. Die Sp. gehört in die Nähe von *A. nigriceps, clypearis* u. *minuta.* — *bonariensis* **n. sp. Brèthes,** Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 294 (Buenos Aires).

Andrena. A. Spp. aus Europa: *fucata* Sm. für Cornwall neu, Fundort: Malpas im IV. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — *analis* Panz. ♀ von Truro-Distrikt in VIII für Cornwall neu, p. 38. — *rosae var. spinigera* Kirb. ♂ bei Truro, im IV., p. 38. — *angustior*

Kirby ♂ im Truro-Distrikt u. Devoran, in VII u. VIII, p. 38. — *argemonis* Ckll. auf Blüten von *Peritoma serrulatum*, Denver, Color. **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 91. — Neue Sp.: A. (*Biareolina*) *norvegica* **n. sp. Strand,** Nyt Mag. Naturv., Bd. 48, p. 334 (Norwegen). — B. Spp. aus Afrika: Verbreitungskarte der Gattung *Andrena* in Afrika. **Friese** in „Die Bienen Afrikas" etc., Karte 12. — C. Spp. aus Asien: *arima* **n. sp. Cameron,** Journ. Bombay Soc., vol. 19, p. 129. — *caroli* **n. sp.,** p. 130. — *punjaubensis* **n. sp.,** p. 130. — *ferozeporensis* **n. sp.,** p. 131 (alle drei aus Indien). — D. Spp. aus Amerika: *prunorum* Ckll. ♂ von Pasadena, Californ. 8. IV 1909. **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 25. — *colletina* Ckll. Beschreibung des ♂ u. ♀; sie ähnelt *A. hirticincta* Prov.; bisher war nur ein ♂ bek. **Cockerell,** t. c. p. 260—261. — *deppeana* **n. sp.** (allgemeines Aussehen wie *A. candida* Smith) p. 261—262 ♀ (Mexiko). — *dallasiana* **n. sp.** (nahe verw. mit *A. texana* Cresson) p. 262 ♂ (Dallas, Texas). — *tacitula* **n. sp.** p. 262—263 ♂ (Colorado). — Vierecks Tabelle (von 1907) führt auf *A. weedi*, Robertsons Tabelle auf *A. mariae*, Cockerells Tab. v. 1907 [Univ. Colo. Studies] auf *Crataegus*). — *subtrita* **n. sp.** (Verwandt mit *candida* Rob. u. *illinoensis* Rob.) p. 263—264. ♀ (Nevada). — *hirticincta* **subsp.** *surda* **n.** p. 264 ♂ (Colorado. — *A.* (*Micrandrena*) *amplificata* **n. sp. Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 368. — *phocata* **n. sp.,** p. 369 (beide aus Colorado). — *peckhami* **Graenicher,** Beschreib. des ♂. Canad. Entom., vol. 42, p. 159. — *clypeonitens*, Beschreib. des ♂ p. 150.

Anthidium. **Strand** zieht diesen Namen der Bezeichn. *Dianthidium* [für *tigrinum* u. *bicoloratum*] u. *Hypanthidium* [für *gregarium*] vor. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 461. — *lituratum.* Lebensweise. **Escalera,** Asoc. espan., vol. 4, sec., p. 356. — *philorum* **n. sp.** (kleine Sp., ähnelt *A. emarginatum.* Von allen bisher beschriebenen indischen und paläarkt. Spp. verschieden. Frieses Tab. führt auf 20 [*obscuratum*] u. *septemspinosum*, doch fallen diese aus wegen der orangefarb. Scopa) **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 242 ♀, (Gyangtse, 13,000 VI, 1904). *subochraceum* Walker 1871 vom Berge Sinai. Ergänzende Beschreibung auf Grund der Besichtigung der Type. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 363—364. — Scheint mit *Dianthidium ferrugineum* (Fabr.) verwandt zu sein. — *rothschildi* **n. sp. Vachal,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 102 (Ostafrika). — *glomerosum* **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 313. — *neavei* **n. sp.,** p. 314. — *schoutedeni* **n. sp.,** p. 315 (alle drei vom Kongo). — *A. florentinum* (Fabr.) von Cyprus, das Stück ist größer als gewöhnlich, 7. Abd.-Sgm. ganz schwarz. Möglicherweise eine besondere cyprische Rasse. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 497. — Spp. aus Amerika: **Schrottky** beschreibt in der Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, eine Reihe fast durchweg neuer Arten aus Südamerika. Übersicht über die folg. (1 + 7 neuen) Spp., p. 267. — *Garleppi* **n. sp.** (ähnelt *A. deceptum* Sm., jedoch ohne gelbe Zeichnung auf dem Thorax und der ganze Körper lang und zottig behaart) p. 267—268 ♀ ♂ (Peru, Apurimac). — *cuzcoënse* **n. sp.** (ähnlich wie *Anth. 22-punctatum* Friese, jedoch Thorax ohne gelbe Zeichnungen u. Tegulä rostbraun) p. 268 ♀ ♂ (Peru, Cuzco). — *patagonicum* **n. sp.,**

p. 269 (Argentinien, Patagonien). — *n gerrimum* **n. sp.** p. 269 ♀ (Peru, Cuzco). — *subpetiolatum* **n. sp.** (1. Abdominalsgm. etwas abgeschnürt, zwei gelbe Abdominalbinden. Fühler, Beine, Tegulä rostbraun, eigentümliche Flügelfärbung, daher einer Wespe *Hypodynerus* täuschend ähnlich) p. 269—270 ♀ (Argentinien, Prov. Catamarca). — *chilense* Spin. bisher nur aus Chile bekannt. Jetzt liegt dem Verf. auch ein ♀ aus dem Territorium Chubut, Patagonien, vor. — *peruvianum* **n. sp.**, p. 270 ♀ ♂ (Peru, Apurimac). Die echten Anthidien scheinen in Südamerika auf das Gebiet der Kordilleren und auf Patagonien beschränkt zu sein. Die bisher in Brasilien und Paraguay aufgefundenen Spp. haben sich als aus anderen Erdteilen importiert erwiesen. Einzelne der 1902 beschriebenen Spp. sind nach Besichtigung der Type als identisch mit bereits bekannten Arten. Es ist *A. latum* Schrottky (Rev. mus. Paul. V 1902, p. 447) = *A. cingulatum* Latr. (nach Friese; importiert aus Eur.). — *A. flavofasciatum* ibid., p. 448, gehört zu *Hypanthidium* Ckll. — *A. nectarinioides*, p. 451 gehört zur Gatt. *Dianthidium* Ckll. — *A. erythrocephalum* ibid. p. 453 gehört zur Gatt. *Dianthidium*. — *A. musciforme* p. 455 ist wohl kaum eine eigene Sp., sondern vielmehr eine verdunkelte Farbenvarietät von *Hyphantidium flavomarginatum* (Sm.). Bei im allgemeinen so konstant gefärbten Tieren, wie es die *Anthidiinae* sind, ist das Auftreten von verschieden gefärbten Parallelformen an der gleichen Lokalität immerhin beachtenswert. Unterschiede konnte jedoch Schrottky nicht finden. — Spp. aus Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, t. c. p. 544: *insignissimum* **n. sp.** p. 544—545 ♂ ♀ (Villa Morra; Asuncion: Calle S. Miguel). — *latum* Schrttk. **var.** *asuncionanum* **n.** p. 545 ♂ (Asuncion; Villa Morra). — *bicoloratum* Sm., *tigrinum* Schrttk. p. 546. — *olympinum* **n. sp.** p. 546—547 ♂ (Asuncion, Calle Olympo; Trinidad). — *multifasciatum* **n. sp.** (steht *A. zebratum* Schrttk. ziemlich nahe) p. 547—548 ♂ (Asuncion; Villa Morra). — *clypeatum* Fr. (*bicoloratum* Sm. *var* ?) p. 548 ♀ (Asuncion). — *flavomarginatum* Sm. u. *gregarium* Schrttk. p. 548—549. — *gregarium* Schrttk. **var.** *continuifasciatum* **n.** p. 548 (San Bernardino). — *A. duckei* **n. sp.** (kleine breite Sp. wie *A. indescriptum* D. T. [= *cognatum* Sm.] von Amazonas, aber Scutellum breit gelb, auch Sgm. 1—2) **Friese,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 693—694 ♀ ♂ (Para, XII, I, II; Obidos, VII; Santarem VIII). — *portoi* **n. sp.** (wie *duckei*, aber im ♀ mit gelben, verlängerten Mandibeln, die an der Basis bedornt sind) p. 694 ♀, ♂, ♀ *var.* (Para, 6. I; 30. VIII; var. von Espiritu Santo). — *albopilosum* **n. sp.** (*portoi* äußerlich sehr ähnlich, ♀ mit unbewehrtem Kopf, ♂ m. schnabelart. Sgm. 7) p. 695 ♀ ♂ (Obidos, Amazonas, 29. VII). — *pygmaeum* **n. sp.** p. 695—696 ♀ (Para 24. IX; 30. VII). — *rubripes* Friese ♂ von Neuquen, auch in Chile, in Nord-Argent. häufiger, so bei Mendoza etc. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 644. — Weitere neue Spp. sind: *A.* (*Protanthidium*) *chippewaense* **n. sp. Graenicher,** Canad. Entom., vol. 42, p. 157 (Wisconsin). — *harbecki* **n. sp. Crawford,** Entom. News, vol. 21, p. 456 (New Jersey). — **Ducke** gibt in der Deutschen Entom. Zeitschr., 1910, p. 366 sq. synonyme Bemerkungen zu fol-

genden Spp.: *flavopictum* Sm.! 1854 = *flavomarginatum* Sm.! 1879 (gelbe Zeichnungen schwach, Flgl. dunkel) = *elegantulum* Sm. 1879 (helle Var.). Im B. M. auch als *guttatum* Latr., welcher Name wahrscheinlich richtig ist und die Priorität hat, p. 366. — *lunatum* Sm.! = *duckei* Friese i. l. p. 366. — *spatulatum* Friese i. l.! = *furcatum* Ducke p. 369. — *latum* Schrottky! = *codoense* Ducke (erstere hat die Priorität). Steht *A. cingulatum* Latr. so nahe, daß Friese, der nur die ♀ kannte, beide für identisch hielt. Kennzeichen des ♂, p. 369.

Anthophora. A. Spp. aus Europa: *quadrimaculata* Panz. ♂ von Perranporth, im VI. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (41), p. 38. — *fulvitarsis* Lebensweise. **Escalera,** Asoc. españ., vol. 4, ser. 3, p. 357. — B. Spp. aus Asien: *A. insularis* ♀ ♂ von „Indien" u. „Ceylon". Sollte eine Var. vorliegen, so soll sie **var.** *subinsularis* **n.** heißen. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 37. — **Cockerell** behandelt in den Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5 folgende Spp.: *A. cingulifera* **n. sp.** (ist von Bingham in d. Hym. Brit. Ind., vol. 1, p. 526, ausführlich als *A. cingulata* (Fabr.) beschrieben worden) p. 410 ♀ (Dehra Dun, U. P., Indien). — *vulpina* **subsp.** *waltoni* **n.** (blasser als die Hauptform) (p. 410—411 ♀ (Lhasa, Tibet, 8. IX 1904). Die Bienen sind sehr interessant. Sie sind ganz verschieden von denen, welche Bingham und Nurse aus der Gegend des Himalaya beschrieben haben, als auch von denen, die Silchner von seiner Expedition mitgebracht hat. Die Sp. schließt sich eng an die europäischen Formen, wie *vulpina*, an, von welcher sie nur eine blasse Wüstenform zu sein scheint. Sie stimmt aber mit keiner der *vulpina*-Gruppe angehörigen Spp. aus Turkestan, wie *plebeja* Mor. u. *murina* Fedts., überein. — *persicorum* **n. sp.** (Unterschiede von *quadrifasciata* Villers) p. 411 ♀ (S. W. Persien, K. Sefid). — *zonata* L. ist von zahlreichen malayischen Inseln bekannt und reicht südlich bis Australien. Es ist eine Reihe von Varr. bekannt geworden: 1. *A. zonata* **subsp.** *whitehcadi* **n. p.** 412 ♀ (ca. 20 mm Cap Engano, Luzon, Philippinen; 2. *A. zonata* **subsp.** *borneensis* **n.** p. 412 ♂ 21 mm, (N. W. Borneo „Spitang R."); 3. *A. zonata* **subsp.** *andrewsi* **n.** p. 412 ♂ (ca. 20 mm, Tjijombong, Java, N. W. Borneo); 4. *A. zonata* **subsp.** *ternatensis* **n.** p. 412 — 413 ♀ (Ternate). — *cincta* Fabr., p. 413 ☿ (Obuasi, Ashanti). — *bipartita* Smith p. 413 (Sterkfontain, Transvaal). — *pulcherrima* Bingham var. α ♂ p. 413 (Khamba Jong, Sikkim, 15—16000′, 15—30. VII 1903, Tibet Exped.). — *megarrhina* **n. sp.** p. 413—414 ♀. (Fundort wie zuvor.) — *megarrhina* **var.** *soluta* **n.** (in Frieses Tab. der Europ. Hym. kommt man auf *A. vernalis*, doch ist sie davon ganz verschieden), p. 414—415 ♀ (Gyangtse, 13 000′, VI. 1904 Tibet Exp.) ♂ (Khamba Jong). — *khambana* **n. sp.** (ähnelt Binghams Abb. des ♀ von *A. pulcherrima*) p. 415 ♀ (Khamba Jong, Sikkim, 15—16 000′, 15—30. VII. 1903, Tibet Exp.). — *orophila* **n. sp.** p. 415—416 ♀ (Fundort wie zuvor). — *A. pulcherrima* Bingham var., *A. khambana* Ckll. u. *A. megarrhiza* Ckll. von Khamba Jong. **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 239. — *megarrhiza soluta* Ckll. von Gyangtse, p. 239, cf. oben. — C. Spp. aus Afrika: *medicorum* **n. sp.** (Unterschiede von *A. quadrifasciata*, *A. circulata* Fabr. u. *A. calens* Lep.). **Cockerell,** The Entomologist, vol.

43, p. 337—338 ♀ (Bohotle, Somaliland, vom Aussehen eines Wüsteninsektes). — *zombana* **n. sp.** (Untersch. von *A. quadrifasciata* u. *A. nigritarsis* Friese), p. 338 ♀ (Zomba, Brit. C.-Afrika). — *leucophora* **n. sp.** nebst *var.* (größer als vor., nicht das ♂ dazu. Sieht fast aus wie *A. quadrifasciata* von Oran, jedoch davon unterscheidbar) p. 339 ♂ (Zomba, Britisch Centralafrika). — *mercetiana* **n. sp. Vachal,** Bull. Soc. españ., vol. 4, sec. 3, p. 357 (Marokko). — **Vachal** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54: *neavei* **n. sp.,** p. 323. — *expleta* **n. sp.,** p. 324. — *postica* **n. sp. p.** 324 (alle drei vom Kongo). — *padiola* **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 1909, p. 523. — *hastula* **n. sp.,** p. 523 (beide aus Ostafrika). — *A. basalis*, *A. armata* u. *A. semirufa. cincta* Fabr. von Ashanti u. *bipartita* von Transvaal, siehe oben. *A.* Geographische Verbreitung. **Friese,** Die Bienen Afrikas etc., Taf. 1. — D. Spp. aus Amerika: *A. paranensis* Holmberg. Beschr. des ♀ und seine Unterschiede von *A. paranensis* Holmbg. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 514—515 ♀ (J. Lorenzo. — E. Spp. aus Australien: *A. darwini* **n. sp.** (ähnelt *A. walkeri* Ckll., doch die Färbung der Abdominalbänder ist verschieden), **Cockerell,** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 409—410 (Port Darwin, Australien).

Apista opalina Sm.! und *Mydrosoma metallicum* Sm.! scheinen in dieselbe Gatt. zu gehören. Dann hätte *Apista* die Priorität. Die Tiere gehören in die Nähe von *Ptiloglossa* Sm. (= *Megacilissa* Sm. sec. Friese). ♀ ähnlich *Eucera bifasciata*, doch mit stark schimmerndem Körper; ♂ von *Mydros. metall.* erinnert an eine metallische *Colletes*-Sp. Wohl sehr seltene Spp. — *atropos* Sm. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 362 sq.

Ashmeadiella howardi **n. sp.** (ähnelt *A. gillettei* Titus) **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 22 ♀ ♂ (San Gabriel Mts., Los Angeles County; California, 3000′ 16. VI. 1909; Pasadena, California, 31. V. 1909). — *aridula* **n. sp.** (ähnelt *A. cactorum* Ckll. von Floriss., Col., doch versch. durch die Färbung der Tegulae, Antennen u. des Apikalzahnes des Abdomens. Vielleicht nur Subsp. zu *cactorum*). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 91. — Cockerell zieht zu *A. prosopidis* Ckll. 2 ♂ ♂ von Boulder, Col. (von Rohwer, 26. V.) und 1 ♂ von Olympia, Wash. State (1. VII. Kincaid). Sie sind jedoch nicht typisch und zeigen geringe Abweichungen, p. 91—92.

Augochlora in Amerika. Mundteile, kurze Bemerk. **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1745, p. 291. — *A.* Sm. Unterschiede von den verwandten Gatt. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 467. — *A. graminea* F., die als solche aus Paraguay benannte Art ist *A.* (*Pseudaugochloropsis*) *nigromarginata* (Spin.). **Strand,** t. c. p. 458. — *ignita* Sm. nicht in Paraguay, die betreffende Sp. ist *A. cupreola.* — *A. tarpeia* Sm. von Paraguay, bestimmte Sp. ist *Oxystoglossa funo* Schrottky, p. 458. — *morrae* **n. sp.** (anscheinend mit *Augochloropsis cupreola* Cock. nahe verw.), p. 471—472, ♀ (Villa Morra). — *lorenzinis* **n. sp.** (anscheinend mit *A. iheringi* Cock. verw.), p. 472—473, ♀ (S. Lorenzo). — *thaliana* **n. sp.** (*A. argentina* Friese nahest.), p. 473—474, ♀ (Sapucay). — *A. aureoviridis* **n. sp.** (der folg. sehr ähnlich, aber

Mesonotum fein und dicht runzlig punktiert, schwach glänzend, Wangen deutlich). **Friese**, Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 654—655, ♀ (Argentin. Neuquen). — *aureocuprea* **n. sp.**, p. 654—655 in Anmerk. ♀ (Mexiko). — *holmbergi* **Schrottky**, Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 72 (Peru). — **Cockerell** beschreibt in den Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, No. 1717, folg. neue Spp.: *A. piscatoria* **n. sp.** (steht *A. nigromarginata* nahe, die in Südamerika häufig ist). **Cockerell**, Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, No. 1717, p. 490—491, ♀ ♂ (St. Vincent, Westind.) Ist wohl gleich *A. regina* Ashm. Nach Vachal ist die mexikanische *A. binghami* Ckll. ♂ = *A. nigromarginata*. Sie ist sehr nahe verw. m. *nigr.* u. *pisc.*, aber doch verschieden, da bei *A. bingh.* die Mandibeln dunkel sind und nur die obere Hälfte des Labiums blaß ist. ♂-Geißel bei *bingh.* unten dunkelrot, bei *nigr.* bräunlich, bei *pisc.* schwarz; die Tarsen sind bei *bingh.* schwarz, bei *nigr.* u. *pisc.* mehr oder weniger scherbengelb. — *vincentana* **n. sp.** (variabel; ist diejenige Sp., die Ashm. als *A. decora* Sm. [irrtümlich für *decorata*] zitiert. Unterschiede), p. 491—492 (St. Vincent, W.-I.). — *cyancoviridis* Ashm. Merkmale, Unterschiede von *antillana*, *buscki* u. *cubana*, p. 492. — *antillana* **n. sp.** p. 492—493 ♀ (St. Vincent, W.-I.). — *buscki* **n. sp.** p. 493 ♀ (Aguadilla, Porto Rico). — *cubana* **n. sp.**, p. 494 ♀ (Baracoa, Cuba). — Unterscheidungstabelle der *Augochlora*-Spp. von Cuba: *cubana* Ckll., *regina* Sm., *magnifica* Cress., *praeclara* Cress. u. *elegans* Cress. — Synonyme Bemerkungen: *Aug. nebescens* Sm.! = *Halictus postscutellaris* Ducke 1906. Die Sp. muß heißen *Halictus hebescens* (Sm.). **Ducke**, Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 362. — *briseis* Sm.! gehört in die Artgruppe *Corynuropsis* Cock. Unterschiede von *C. darwini* Cock. Die Sp. muß heißen *Halictus* (*Corynuropsis*) *briseis* (Sm.) p. 362 (Iquitos am peruanischen Amazonas). — *atropos* Sm.! ist ein *Halictus* aus Amazonien, dessen 2.—4. hintere Dorsalsegmente opalisierend grün bis intensiv rotgolden, sind p. 363. —

Augochloropsis Cock. Unterschiede von den verwandten Gatt. **Strand**, Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 467.: Untergatt. *Paraugochloropsis* Schrottky u. *Pseudaugochloropsis* Schrottky, p. 467—468. — Spp. aus Paraguay. **Strand**, t. c. p. 474 sq.: *cupreola* Cock., *anesidora* Doer. *forma tupac-amaru* Holmbg., *anisitsi* Schrottky, *nigromarginata* Spin. (*graminea* Sm. nec. F.) p. 474. — *Aug.* (*Paraugochloropsis*?) *brasiliana* Cock. Beschreib. eines ♀ von Trinidad, p. 474. — *Aug.* (*Paraug.*) *atripyga* **n. sp.** Beschreib. eines ♀ von Villa Morra p. 475—476. Abweichende Merkmale von *A. brasiliana* Cock. — *Aug.* (*Paraug.*) *nasigerella* **n. sp.** (Unterschiede von *cupreola* Ckll., *pandora* Sm., *calypso* Sm. u. *janeirensis* Cock). p. 476—477 ♀ (Villa Morra). — *cyaneitarsis* **n. sp.** p. 477—478 ♀ (S. Lorenzo). — *Aug.* (*Paraug.*) *danielis* **n. sp.** (Unterschiede von *A. brasiliana* Cock.) p. 479—480 ♀ (Asuncion). — *Aug.* (*Paraug.*) *juani* **n. sp.** p. 481 ♀ (Asuncion). — *Aug.* (*Paraug.*) *quadripectinata* **n. sp.** p. 482 ♀ (Asuncion: Calle S. Miguel). — *Aug.* (*Paraug.*) *sexpectinata* **n. sp.** p. 482 ♀ (Trinidad, Asuncion). — *Aug.* (*Paraug.*) *villana* **n. sp.** (*nasigerella* nahest.) p. 483 ♀ (Villa Morra, S. Lorenzo). — *villana*

forma *aurinotum* **n.** p. 483—484 ♀ Villa Morra). — *Aug.* (*Paraug.*?) *guaranitica* **n. sp.** p. 484 ♀ (Villa Morra). — *Aug.* (*Paraug.*) *pronoticalis* **n. sp.** p. 485 ♀ (Villa Morra). — *Aug.* (*Paraug.*) *horticola* **n. sp.** (*A. villana* nahest.) p. 485—486 ♀ (Asuncion). *Aug.* (*Paraug.*) *quinquepectinata* **n. sp.** p. 486—487 (Villa Morra ? ♀ von San Lorenzo). Übersichtstabelle über die beschriebenen *Paraug.*-Spp. aus der *brasiliana*-Gruppe (♀ ♀) p. 487—490. — *Aug.* (*Paraug.*) *basiatra* **n. sp.** p. 490—491 ♀ ♂ (Villa Morra, Asuncion).

Bicolletes bigamica **n. sp. Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 463—464 ♂ ♀ (Paraguay: Asuncion, Calle S. Miguel). — *stigmatica* **n. sp.** (falls nicht das ♀ zur vorig. Sp.) p. 464 (Paraguay: Sapucay). — *Seydi* **n. sp.** (Mundteile etwas mehr gestreckt als bei *Colletes*). **Strand,** Jahrb. Nassau. Ver., Jhg. 63, p. 8—9 ♂ (Peru, Arequipa 2300 m).

Biglossa rubriventris Fr. Das Vorkommen ders. in Paraguay von Schrottky bezweifelt. Ist noch nachzuprüfen. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 456—457.

Bombus. Hummelleben auf Sardinien. **Krausse,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 15—17 u. p. 23. — B.-Spp. der Eversmannschen Sammlung. Verbreitung in Rußland. **Skorikow,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 570—584. — *B.*-Spp. des nördlichen Kaukasus. **Skorikow,** Charikov, Trav. Soc. natural., T. 43, p. 77—84. — Zoologische Studien an Hummeln. **Friese & Wagner.** — Blütenbesuche. **Aminoff,** Svensk Bot. Tidskr., vol. 3, p. (63)—(64). — *B.* von Briansk. **Vinogradov-Nikitin,** Izv. Obšč. izsl. prir. Orlov. geb. Kiew, T. 2, 1910, p. 102. — Im einzelnen [Spp. alphabetisch geordnet]: *B. agrorum* Fabr. **Friese & Wagner,** p. 35—36, Textfig. K.; p. 56. (9. Sp.) Typus: gelb, Kopf u. Thorax mehr rot- bis braungelb, Abdomen mehr graugelb und struppig behaart, Segmentbasen meist dunkelgrau. Beine dunkel behaart; ♂ hellbr. Gemein., p. 56, Taf. 5, Fig. 1; 7 Varr. mit zum Teil diffusen, dem Typus folgenden Farben. 1. *var. tricuspis* Schmdk. (Kopf und besonders der Thorax mehr dunkelgrau, Abdom. wie Typus, p. 56, Taf. 5, Fig. 2 (N. Eur.). 2. *var. mniorum* F. (Rotgelbe Behaarung fehlt fast [Kopf] ganz, dafür mehr weniger dunkelgrau bis schwarz vorherrschend) p. 56, Taf. 5, Fig. 3 (Dänemark). — A. Gelbafterig: 3. *var. fairmairii* Friese (einfarbig gelb) p. 56, Taf. 5, Fig. 4 (Sizilien). — B. Rotafterig (?): 4. *var. arcticus* Acerbi (Kopf schwarz [Scheitel noch etwas gelb], Sgm. 1, Thorax, Sgm. 2—6 rotgelb) p. 56, Taf. 5, Fig. 5 (Norwegen); 5. *var. pascuorum* Scop.: (Kopf gelb, Thorax u. Abd. rotgelb; letzt. unterseits schwarz) p. 57, Taf. 5, Fig. 6 (Italien). — C. Schwarzafterig: 6. **var.** *obscuriventris* **n.** (Kopf schwarz, Scheitel gelb, Thorax rotgelb, Sgm. 1—3 schwarz, 4—6 grau) p. 57, Taf. 5, Fig. 7 (N. Eur.); 7. **var.** *nigerrimus* **n.** (wie No. 6, aber Abdomen ganz schwarz), p. 57, Taf. 5, Fig. 8 (Sibirien) No. 6 u. 7 vereinzelte Schmarotzer der Art: *Psithyrus campestris* u. *Mutilla europaea*. — *B. andreae* **n. sp.** (wie *B. pratorum*, aber größer. Thorax schwarz, resp. schwarzbraun behaart). **Friese,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60 ♀ ☿. — *Var.* ♀ wie ☿ mit gelber Haarbinde auf Sgm. 2 **var.** *unicinctus* **n.** p. 405 (Yokohama u. Jakushima, Südjapan). — *B.*

appolineus **n. sp. Skorikov,** [russ. u. latein.], Rev. russ. entom., T. 9, p. 412 (Transkaukasien). — *B. argillaceus* **var.** *nigropleurus* **n.** (vorläufige Diagnose) [Russisch] .**Skorikov,** Trav. Soc. natur. Charikov, vol. 43, p. 77 sq. (Kaukasus). — *B. brasiliensis* Lep. in Paraguay u. Sao Paulo, Brasil. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 553. — *carbonarius* Handl. (= ? *violaceus* siehe dort) vom Salto des Iguazu, t. c. p. 11. — *cayennensis* F. zahlreiche Fundorte; in Peru, Santa Rosa 1000 m, am rechten Flügel festgebissen eine *Trigona Kohli* Fr. [infolge Agonie der letzteren im Sammelglase. Refer.!] **Strand,** t. c. p. 554. — *B. centralis.* Taxonomie. **Cockerell,** Boulder, Univ. Col. Stud., vol. 7, p. 128. — *B. confusus* Schenck. **Friese & Wagner,** p. 33—34, Textfig. H.; p. 54 (7. Sp.). Typus: tiefschwarz wie *B. lapid.*, aber kurz samtartig behaart, Sgm. 4—6 rot, Ventral-Sgm. 2—6 rot gefranst. Bei den ♂ ♂ die schwarzen Haare meist mit grauen Spitzen (häufig); 6 Varr.: A. weißafterig (sehr selten!): 1. **var.** *bistellatus* **n.** (Coll., Sgm. 1 [letzt. nur jederseits rechts und links] gelb, 4—6 weiß) p. 55, Taf. 4, Fig. 11 (Steiermark, West-Ungarn); 2. *var. festivus* Hoff. (Coll. u. Sgm. 1, letzt. ganz gelb, 4—6 weiß) p. 55, Taf. 4, Fig. 12 (Steiermark, West-Ungarn); 3. *var. paradoxus* D. T. (Coll., Scutell., Sgm. 1 gelb, 4—6 weiß) p. 55, Taf. 4, Fig. 13 (Alpen, Ungarn). — B. Rotafterige Formen (nur in Deutschland): 4. **var.** *albescens* **n.** (nur ♂ ♂, Coll., mit gelbl. Haaren, 4—6 rot) p. 55, Taf. 4, Fig. 14; 5. **var.** *cinerascens* **n.** (nur ♂ ♂, Coll., Scutell., Sgm. 1 m. gelbl. Haaren, 4—6 rot. — C. Schwarzafterig: 6. *var. infernalis* Friese (schwarz, nur Sgm. 6 mit einzeln. roten Haaren, p. 55, Taf. 4, Fig. 16 (Ungarn, Thüringen, Jena). — *B. derhamellus* K. **Friese & Wagner,** p. 30—31, Textfig. E.; p. 53, (5. Sp.). Typus: Schwarz, Sgm. 4—6, rot behaart, Körbchenhaare stets rot. Beim ♂ die schwarze Behaarung fast immer mit grauer durchsetzt, oft auch weißlich und gelblich, p. 53, Taf. 3, Fig. 14 (gemein); 4 Varr.: A. Weißafterig: 1. **var.** *albocaudatus* **n.** (nur ♂, Kopf bis auf Stirn und Unterseite, Thorax bis auf breite Querbinde, Sgm. 1—2 gelb, 4—6 weiß, 4 u. 5 mit schwachen roten Fransen, wie auch oft bei *B. soroëns. var. tricolor*; nur 1 Exempl.) p. 53, Taf. 3, Fig. 15 (Tunis); — B. Rotafterig: 2. *var. Schenki* Hoff. (Coll. u. Sgm. 1—2 mit verstreut. gelbl. Haaren, Sgm. 4—6 rot), p. 53 Taf. 3, Fig. 16 (Deutschl., Rußl.); 3 *var. simulatitis* Rad. (Coll., Scutell,. Sgm. 1—2 schneeweiß, 4—6 rot) p. 53, Taf. 3, Fig. 17 (Kaukasus), — C. schwarzafterig: 4. *var. obscurus* Friese (nur 1 ♂, Coll., Scutell.. Sgm. 1—2 mit einzeln. gelbl. Haaren, 5—6 mit eingestreut. rötlich. Haaren) p. 53, Taf. 3, Fig. 18 (Tirol). Schmarotzer dieser Sp.: *Psithyrus quadricolor* [nach Perez] u. *Ps. barbutellus* [nach Smith]. — *B. gilgitensis* siehe *B. tunicatus.* — *B. haematurus* **var.** *lunatofasciatus* u. **var.** *flavoimplicatus* **n.** (vorläufig. Diagnose) [Russisch] **Skorikow,** Trav. Soc. natur. Charikov, vol. 43, p. 77 sq. (Kaukasus). — *B. hortorum* L., größte deutsche Sp.). **Friese & Wagner,** p. 43—45 Literatur etc., Textfig. Q; p. 61, 15. Sp. Typus: Schwarz mit gelb. Binden auf Pronotum, Scutell. u. Sgm. 1, Sgm. 4—6 weiß behaart, ♂ wie ♀, häufig, p. 61; Taf. 7, Fig. 1; 18 Varr.: A. weißafterige Formen: 1. *var. nigricans* Schmdk. (schwarz, Coll., Scutell. u. Sgm. 1 mit einzeln. gelb.

Härchen, Sgm. 4—6 weiß) p. 61, Taf. 7, Fig. 2 (Deutschl., selten); 2. *var. ruderatus* F. (wie Type, doch gelbe Behaarung mehr bräunlich. Größer als typisch.) p. 61, Taf. 7, Fig. 3 (Mittel-Eur.); 3. *var. asiaticus* Mor. (wie Typus, aber Sgm. 1 und 2 gelb) p. 61, Taf. 7, Fig. 4 (Sibirien); 4. **var.** *siculus* **n.** (wie Typus, aber Sgm. 3 hellgelb) p. 61, Taf. 7, Fig. 5 (Sizilien); 5. *var. opulentus* Gerst. (schwarz, ganzer Thorax u. Sgm. 1 gelb, 4—6 weiß) p. 61, Taf. 7, Fig. 6 (Alpen); 6. *var. roborowskyi* Mor. (schwarz, Coll., Scutell., Sgm. 1 u. 2 mehr braungelb, 3—6 schwarz, aber mit weißem Endrande), p. 61, Taf. 7, Fig. 7 (Sibirien); 7. *var. ussurensis* Rad. (schwarz, ganzer Thorax u. Sgm. 1—2 rotgelb, 3—6 wie bei No. 6), p. 61, Taf. 7, Fig. 8 (Mandschurei); 8. *var. consobrinus* Deb. (Kopf schwarz, ganzer Thorax u. Sgm. 1—2 rotgelb, Sgm. 3—½4 schwarz, Sgm. ½4—6 weiß behaart), p. 61, Taf. 7, Fig. 9 (Arktis); 9 *var. sardiniensis* Tourn. (schwarz, Scutell. u. Sgm. 1—2 gelb, 4—6 weiß), p. 61—62, Taf. 7, Fig. 10 (Sardinien); 10. **var.** *juliginosus* **n.** (schwarz, Scutell. u. Sgm. 1—3 rotgelb, 4—6 weiß; auch Beine rot), p. 62, Taf. 7, Fig. 11 (Sardinien); *var. supremus* Mor. (schwarz, Coll., Scutell., Sgm. 1 weiß, 2—3 rot m. schwarzer Basis, 4—6 weiß), p. 62, Taf. 7, Fig. 12 (Sibirien, China). — B. Rotafterige Formen: 12. *var. corsicus* Schulth. (schwarz, nur Sgm. 4—6 rot) p. 62, Taf. 7, Fig. 13 (Korsika); 13. *var. longiceps* Sm. (schwarz, Thorax braungelb, Sgm. 4—6 rot), p. 62, Taf. 7, Fig. 14 (Sibirien). — C. Schwarzafterige Formen: 14. *var. fedtschenkoi* Mor. (Kopf schwarz, Thorax u. Sgm. 1—2 braungelb, 3—6 schwarz) p. 62, Taf. 7, Fig. 15 (Turkestan); 15. *var. fidens* Harr. (gänzlich schwarz), p. 62, Taf. 7, Fig. 16 (England, Norwegen); 16. *var. albiventris* Friese (wie No. 15, aber Sgm. 4 u. Basis von 5 gelblichweiß) p. 62, Taf. 7, Fig. 17 (England; Neuseeland, in letzteres eingeführt); 17. *var. argillaceus* Scop. (tiefschwarz, Coll. u. Scutell. gelb), p. 62, Taf. 7, Fig. 18 (Südeuropa; häufig); 18. *var. analis* Friese (wie No. 17, aber Sgm. 1 mit hellgelb. schmalen Bande, Sgm. 4—5 mit eingestreuten weißen Haaren) p. 62, Taf. 7, Fig. 19 (Tirol, Bozen). Schmarotzer: *Psithyrus barbutellus* und andere Nestparasiten. — *B. hvrtorum* **ab.** *totocremens* **n.** (vorläufig. Diagnose) [Russisch] **Skorikov,** Trav. Soc. natur. Charikov, vol. 43, p. 77 sq. (Kaukasus). — *B. hypnorum* L. **Friese & Wagner,** p. 37—38, Textfig. L; p. 57 (10. Sp.). Typus: Schwarz, Thorax (ähnlich wie bei *B. agror.*) u. Scheitel rot bis braungelb, Sgm. 4—6 weiß; ♂ ♂ in Deutschl. nur ausnahmsweise wie die ♀ ♀, in der Regel: Sgm. 1—2 mehr weniger rotgelb (*var. calidus*); Unterseite des Abdom. gegenüber der schwarzen Behaarung beim ♀ heller, p. 57, Taf. 5, Fig. 9. 6 Varr.: A. Weißafterig: 1. *var. frigidus* Friese (wie Typus, aber Sgm. 1 gelbbraun), p. 57, Taf. 5, Fig. 10 (Sibirien, Lappland); 2. *var. calidus* Er. (wie Typus, doch Sgm. 1—2 gelbbraun), p. 57, Taf. 5, Fig. 11 (Sibirien); 3. *var. cingulatus* Wahlbg. (Thorax u. Sgm. 1 gelbbraun, ersteres m. schwarz. Binde auf dem Mesonotum; Kopf, Sgm. 2—4 schwarz, 5—6 weiß), p. 57, Taf. 5., Fig. 12 (Schweden, Lappland). 4. **var.** *atratulus* **n.** (nur ♀ ♀; wie Typus, doch Kopf u. Sgm. 4 ganz schwarz, 5—6 weiß), p. 57, Taf. 5, Fig. 13 (Sibirien); 5. *var. hofferi* Verh. (nur ♀ ♀ u. ♀ ♀; Thorax schwarzbr. bis schwarz,

Kopf u. Sgm. 1—3 rein schwarz, 4—6 weiß), p. 57, Taf. 5, Fig. 14 (Thüringen). — C. Schwarzaftrig: 6. **var.** *rossicus* **n.** (nur ♀ ♀; genau wie No. 2, aber auch Sgm. 4 schwarz u. 5—6 dunkelgrau), p. 58, Taf. 5, Fig. 15 (Sibirien). — *B. irisanensis* **n. sp.** (ähnelt morphologisch *B. sumatrensis* u. *mearnsi* Ashmead von den Philippinen, doch die Färbung ist eine andere. Flgl.-Färbung wie bei *B. haemorrhoidalis* Sm.) **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 416 ☿ (Irisan, Benquet Prov., Luzon, Philippinen 28. V.). — *B. kozlovi* **nom. nov.** für *kohli* **Skorikov,** Rev. russe entom., T. 9, p. 413. — *B. lapidarius* L. **Friese & Wagner,** p. 31—33, Textfig. G; p. 53 (6. Sp.). Typus: tiefschwarz, Sgm. 4—6 ziegelrot, auch ventral rot, aber nur gefranst, ♂ mit gelbl. behaart. Prothorax u. leuchtend gelb. Gesicht, p. 53, Taf. 4, Fig. 1 (gemein). 8 Varr.: A. weißafterig: 1. *var. albidulus* Friese (nur ♂ ♂ u. ♀ ♀, Coll. Scutell., Sgm. 1—2 gelbl., $^1/_2$4—6 weiß) p. 54, Taf. 4, Fig. 2 (Sibirien). — B. rotafterig: 2. *var. alticola* Kriechb. (wie No. 1, doch Sgm. 4—6 rot) p. 54, Taf. 4, Fig. 3 (Alpen); 3. *var. montanus* Lep. (Coll., Scutell., Sgm. 1—$^1/_2$2 gelb, 4—6 rot), p. 54, Taf. 4, Fig. 4 (Pyrenäen, Sierra Nevada) (häufig?); 4. *var. keriensis* Mor. (nur ♀ ♀; Coll., Scutell., Sgm. 1—$^1/_2$3 gelbl.-weiß, 4—6 rot), p. 54, Taf. 4, Fig. 5 (Sibirien); 5. *var. caucasicus* Rad. (nur ♀ ♀ u. ♀ ♀, Coll., Scutell. schneeweiß, 4—6 rot, ♂ wie ♀, aber statt schneeweiß, gelb behaart), p. 54, Taf. 4, Fig. 6 (Kaukasus, häufig); 6. *var. incertus* Mor. (Coll., Scutell., Sgm. 1—2 schneeweiß, 4—6 rot), p. 54, Taf. 4, Fig. 7 (Kaukasus); 7. *var. eriophorus* Klug (Thorax schneeweiß, ♂ hier gelb; Sgm. 4—6 rot), p. 54, Taf. 4, Fig. 8 (Kaukasus). — C. Schwarzafterig: 8. *var. nigritulus* Friese (nur ♂ ♂ u. ♀ ♀; wie No. 2, doch Sgm. 5—6 schwarz, 5 mit einigen rötl. Härchen), p. 54, Taf. 4, Fig. 9 (Sibirien). Schmarotzer der Sp.: *Psithyrus rupestris.* — *B. lapidarius.* Bemerk. **Sjöstedt,** Entom. Tidskr. Årg. 30, p. 88. — *latissimus* **n. sp.** (dem *B. rufipes* Lep. u. *B. eximius* Sm. verw. u. in der Kopf- u. Wangenbildung übereinstimmend, aber Sgm. 2—6 des Abdomens rostbraun behaart u. Beine schwarzbraun gefärbt. Wohl auch mit *B. coloratus* Sm. von Formosa verw.) **Friese,** Verhdlgn. zool. Ges. Wien, Bd. 60, p. 405—406 ♀ ♀ (Tainan u. Insel Formosa). — *B. latreillelus* var. *distinguendus* Mor. ♂ u. ♀ bei Truro IX. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. 21, vol. 21 (46), p. 38. — *B. latreillelus var. bicingulatus.* **Skorikov,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 570 sq. — *B. longiceps* Smith. Ein Arbeiter von Baltistan stimmt mit Smiths Beschreib. der Färbung überein, doch worauf bezieht sich das „longiceps"? Auf die Wangengegend? **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 505. — *B. mastrucatus* Gerst. **Friese & Wagner** p. 25, Details Textfig. A. B.; p. 47 (1. Sp.). Typus, Taf. 1, Fig. 1. (Gemein), p. 47. — 7 Varr. (durchaus rotafterig wie der Typus): 1. **var.** *collaris* **n.** (Collare gelblich weiß), p. 47, Taf. 1, Fig. 2 (häufig); 2. **var.** *transitorius* **n.** (Collare und Sgm. 1 gelbweiß), p. 47, Taf. 1, Fig. 3 (Alpen); 3. **var.** *lutescens* **n.** (Stirn, Collare, Scutell, Sgm. 1 gelb), p. 47 ♂, Taf. 1, Fig. 4 (Alpen); 4. **var.** *luteus* **n.** p. 47, Taf. 1, Fig. 5 ♂ (Collare, Scutell., Sgm. 1—3 gelb), p. 47 (Alpen); 5. *var. alpigenus* Mor. (Collare u. Scutell. schneeweiß), p. 47, Taf. 1, Fig. 6 (Kaukasus); 6. **var.** *kashmi-*

rensis **n.** (Coll. u. Sgm. 1—2 schneeweiß) p. 47 ♀ Taf. 1, Fig. 7 (Kaschmir); 7. **var.** *stramineus* **n.** (Coll., Scutell. [nur am Hinterrande] schneeweiß], Sgm. 1—2 hellgelb), p. 47 ♀ Taf. 1, Fig. 8 (Kaschmir).— *modestus* **var.** *modesta* **n.**, **var.** *eversmanni* **n.** von Jakutsk, **var.** *dorsodecolor* **n.**, **var.** *melanophilus* **n.** vom Altai, **var.** *jakovlevi* **n.** von Jaroslavl, **var.** *versicolor* **n. Skorikov,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 570 sq. — *B. muscorum* Fabr. Literatur etc. **Friese & Wagner,** p. 34—35, Textfig. J., p. 55 (8. Sp.). Typus: gelb, hellgelb bis rotgelb, einfarbig behaart, Haare geschoren. Beine meist hell behaart. Häufig. 5 Varr.: A. Gelbafterig: 1. *var. fulvofasciatus* Friese (wie Typus, aber Mesonotum m. breit. roter Querbinde) p. 55, Taf. 4, Fig. 18 (Mittel-Eur. bis Ural). — B. Rotafterig: 2. *var. sibiricus* Mor. (gelb, Mesonot. u. Sgm. 4—5 rot, 6 schwarzbraun), p. 56, Taf. 4, Fig. 19 (Sibirien); 3. *var. melionides* Rad. (gelb, auch Mesonot.; Sgm. 4—5 rot, 6 schwarzbr.) p. 56, Taf. 4, Fig. 20; 4. *var. smithianus* White (einfarbig rotgelb, unterseits schwarzbr.), p. 56, Taf. 4, Fig. 21 (Orkney, Lofoten, Bergen). — Isoliert: 5. *var. nigripes* Perez (Kopf, Thorax schwarz, Abdomen eigenartig braun u. schwarzbraun behaart), p. 56, Taf., 4 Fig. 22 (Korsika). — *B. nymphae* **n. sp.** [russ. u. latein. Diagn.]. **Skorikov,** Rev. russ. entom., T. 9, p. 409 (Ost-Sibirien). — *B. pomorum* Pz. **Friese & Wagner,** p. 41—42, Textfig. O; p. 60 (13. Sp.). Typus: schwarz, Sgm. 3—6 rot (*B. lapidarius* äußerlich ähnlich. Beim ♂ Behaarung meist heller, mehr grauweiß, 2—6 rötlich, mit weißlichen Haaren gemischt) p. 60, Taf. 6, Fig. 9. — 4 Varr.: rotafterige: 1. **var.** *luridus* **n.** (wie Typus, aber Collare, Scutell., Sgm. 1—2 graugelb), p. 60, Taf. 6, Fig. 10 (Europa. Selten, ♂ ♂ gemein); 2. *var. nigromaculatus* Schmdk. (nur ♀ ♀, wie Typus, aber Sgm. 3 mit viereck. schwarzem Basalfleck), p. 60, Taf. 6, Fig. 11 (Mitteleuropa). — Andere Formen: 3. *var. mesomelas* Gerst. (gelblich-weiß, Kopf schwarz, Mesonotum mit schwarzer Querbinde; Basis den Abdom.-Sgmte. oft rötlich gefärbt), p. 60, Taf. 6, Fig. 12 (Alpen, Mittelgebirge: Böhmen); 4. *var. armeniacus* Rad. (hellgelb, nur Kopf u. Mesonotum [Thorax-Querbinde] schwarz, oft auch die Unterseite), p. 60, Taf. 6, Fig. 13 (Rußland, Armenien). — *B. pratorum* L. **Friese & Wagner,** p. 29—30, Textfig. E, Ea, p. 51 (4. Sp.). Typus: Sgm. 4—6 rot, Coll. u. Sgm. 2 m. einzeln. gelben Haaren, die auf letzterem ein schmales, in d. Mittellinie unterbrochenes Band bilden, gemein, p. 51, Taf. 3, Fig. 1. — 12 Varr.: A. Weißafterige Formen: 1. *var. jonellus* K. (Coll., Scutell., Sgm. 1 gelb, 4—6 weiß), p. 51, Taf. 3, Fig. 2 (N.-Europ., Alpen) [Ausnahmestellung, Genitalapparat abweichd. cf. Textfig. Eu, Ea u. Anmerk.]; 2. *var. martes* Gerst. (wie No. 1, aber Sgm. 4 auch schwarz, 5—6 weiß), p. 51, Taf. 3, Fig. 3 (Alpen); 3. **var.** *flavicolor* **n.** (nur ♂ ♂, Kopf, Thorax [bis auf schwarze Mittellinie], Sgm. 1—2 gelb, 4—6 weiß), p. 51, Taf. 3, Fig. 7 (Alpen, Schweden). — A. A. Gelbafterige Formen: 4. *var. versicolor* Friese (nur ♀ ♀, gelb, nur Kopf u. Sgm. 3—4 schwarz), p. 52, Taf. 3 Fig. 5 (Sibirien, China); 5. *var. flavus* Friese (nur ♂ ♂, einfarbig gelb), p. 52, Taf. 3, Fig. 6 (China); — B. Rotafterige Formen: 6. *var. styriacus* Hoff. (nur ♀ ♀ u. ♀ ♀, schwarz, nur Sgm. 4—6 rot), p. 52, Taf. 3, Fig. 7 (Mecklenburg, Däne-

mark); 7. **var.** *dorsatus* **n.** (wie No. 6, doch Coll. breitgelb), p. 52, Taf. 3, Fig. 8 (N.- u. M.-Eur.); 8. *var. donovanellus* K. (Coll. u. Sgm. 2 gelb, 4—6 rot), p. 52, Taf. 3, Fig. 9 (Alpen, Mittelgebirge); 9 *var. burrellanus* K. (nur ♂ ♂, Thorax ganz oder z. größten Teile gelb, Sgm. 1—2 gelb, 3 schwarz, 4—6 rot), p. 52, Taf. 3, Fig. 10 (Alpen); 10. *var. luctuosus* Schmdk. (nur Sgm. 5—6 rot), p. 52, Taf. 3, Fig. 11 (Deutschl.); 11. *var. proserpina* Friese (nur 1 ♀, schwarz, nur Coll. u. Sgm. 6 mit einzelnen hellen Haaren, ersteres gelblich, letzt. rötlich), p. 52, Taf. 3, Fig. 12 (Mecklenburg; ob in diese Reihe gehörig?); — C. Schwarzafterige Formen: 12. **var.** *oceanicus* **n.** (nur ♀ ♀, schwarz, nur Coll. u. Scutell. gelb) p. 52, Taf. 3, Fig. 13 (Japan); Schmarotzer von *B. pratorum* ist [in England] *Psithyrus quadricolor.* — *B. rufipes* Lep. **var.** *melanopoda* **n.** (ähnelt *B. rufipes*, deren Unterschiede gleichzeitig von *eximius* Sm. erörtert werden). **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 416—417 ♀ (Sumatra). — *B. schencki.* **Vinogradov-Nikitin,** Izv. Obšč. izsl. prir. Orlov. gub. Kiev, T. 2, 1910, p. 102. — *B. semenoviellus* **n. sp.** [russ. u. latein. Diagn.]. **Skorikov,** Rev. russ. entom., T. 9, p. 411 (Central-Rußland). — *B. Scrimshiranus* K. Im Frühling 1910 die häufigste Hummel der Plesser Wälder, sonst nur aus der Oberlausitz bekannt. **Schultz, Ed. J. R.,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306. — *B. silvarum* L. **Friese & Wagner,** p. 38—39, Textfig. M; p. 58 (11. Sp.). Typus: gelbgrau; Mesonot. u. Sgm. 3 m. schwarzbr. Binde, Sgm. 4—6 rot, aber die hinteren Sgm.-Ränder schwach weißlich gefranst. Beim ♂ die dunkl. Binden u. die rote Endbehaarung blasser, gemein), p. 58, Taf. 5, Fig. 16; 8 Varr.: 1. *var. albicauda* Schmdk. (wie Typus, aber Sgm., 4—6 beträchtlich weiß statt rot, fast weißafterige Form), p. 58, Taf. 5, Fig. 17 (Deutschl.); 2. *var. equestris* (= *arenicola*) (einfarbig gelbl. grau, Thorax [Mesonot.] m. breit. schwarz. Binde), p. 58, Taf. 5, Fig. 18 (Mittel-Eur.); 3. **var.** *monochromus* **n.** (nur ♀ ♀, gleichmäßig gelblich-grau), p. 58, Taf. 5, Fig. 19 (Mecklenburg); 4. *var. unicolor* Friese (nur ♂ ♂, gleichmäßig rotgelb), p. 58, Taf. 5, Fig. 20 (Sibirien). — B. Rotafterige Formen: 5. *var. daghestanicus* Rad. (Kopf, Mesonot., Sgm. 3 schwarz, Coll., Scutell., Sgm. 1—2 schneeweiß, 4—6 rot), p. 58, Taf. 5, Fig. 21 (Kaukasus); 6. *var. convergens* Skorik. (nur Thorax weiß, sonst schwarz, Sgm. 4—6 rot), p. 58, Taf. 5, Fig. 22 (Nordkaukasus); 7. *var. mlokosiewitzi* Rad. (Coll. u. Scutell. graugelb, sonst schwarz, Sgm. 4—6 rot) p. 58, Taf. 5, Fig. 23 (Kaukasus); 8. *var. nigrescens* Perez (Kopf, Thorax, Sgm. 1—3 schwarz; Sgm. 4—6 rot mit eingestreut. schwarzen Haaren [Übergang zur schwarzaft. Form), p. 58, Taf. 5, Fig. 24 (Pyrenäen). — *B. smithianus* White von Penweather u. Perranporth im VII u. VIII. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (21), vol. 21 (46), p. 38. — *B. soroensis* Fabr. **Friese u. Wagner,** p. 28, Textfig. D; p. 49 (3. Sp.). Typus: Sgm. $^1/_2$4—6 weiß behaart, Collare mit einzelnen gelben Härchen bedeckt, gelber Ton, p. 49, Taf. 2, Fig. 10 (selten). 13 Varr.: A. Weißafterige Formen: 1. **var.** *bipunctatus* **n.** (Sgm. 2 jederseits [rechts u. links] gelb behaart, Sgm. $^1/_2$4—6 typisch), p. 49, Taf. 2, Fig. 11 (Deutschland, Schweden). 2. **var.** *rarus* **n.** (Coll., Sgm. 2 [letzt. wie bei 1] gelb behaart, Sgm. ½4—6

typisch), p. 49, Taf. 2, Fig. 12 (Schlesien); 3. *var. laetus* Schmdk. (Coll., Sgm. 2 gelb, ½4—6 typ.), p. 50, Taf. 2, F. 13 (Alpen, Schlesien, Schweden); 4. **var.** *tricolor* **n.** (Coll., Sgm. 1—2 gelb, Scutell. mit gelbl. Ton [verstreute gelbe Haare], Sgm. ½4—6 typ.), p. 50 (Schlesien, Schweden). — B. Rotafterige Formen: 5. *var. proteus* Gerst. (schwarz, nur Sgm. ½4—6 rot behaart), p. 50, Taf. 2, Fig. 15 (Mittel Europa, gemein); 6. **var.** *bipustulatus* **n.** (Sgm. 2 jederseits (rechts u. links gelb behaart, Sgm. ½4—6 rot), p. 50, Taf. 2, Fig. 16 (M.-Eur., selten); 7. **var.** *rarior* **n.** (Coll. u. Sgm. 2, letzteres wie bei No. 6, gelb behaart, ½4—6 rot) p. 50, Taf. 2, Fig. 17 (M.-Eur., häufig); 8. **var.** *cinctiventris* **n.** (Coll. u. Sgm. 2 gelb, ½4—6 rot), p. 50, Taf. 2, Fig. 18 rot (M.-Eur., Alpen); 9. **var.** *alfkeni* **n.** (Coll., Sgm. 1—2 gelb, ½4—6 rot), p. 50, Taf. 1, Fig. 19 (M.-Eur., Alpen). — C. Schwarzafterige Formen: 10. *var. sepulcratis* Schmk. (schwarz, nur Coll. rechts u. links etwas gelb, Sgm. 1—6 schwarz), p. 50, Taf. 2, Fig. 20 (Thüringen); 11. **var.** *bivittatus* **n.** (nur ♂ ♂, schwarz, Coll. u. Sgm. 2, letzteres nur rechts u. links gelb) p. 50, Taf. 2, Fig. 21 (Deutschland); 12. **var.** *magnificus* **n.** (nur ♂ ♂, Coll., Sgm. 2 gelb), p. 50, Taf. 2, Fig. 22 (Deutschl.); 13. **var.** *dives* **n.** (nur ♂ ♂, Coll., Scutell., Sgm. 1 u. 2 gelb, 3—6 schwarz) p. 50, Taf, 2 Fig. 23 (Deutschl.). Schmarotzer dieser Art: *Psithyrus globosus.* — *B. soroënsis* Fabr. ♂ im Pruvo-District, im IX, p. 38; beide für Cornwallis neu. — Vorläufige Diagnosen [russisch] folgender neuer Varietäten gibt **Skorikov** in Trav. Soc. natur. Charikov, vol. 43, p. 77 sq.: **var.** *barovskii* **n., var.** *amicus* **n., var.** *naeviger* **n., var.** *conformans* **n., var.** *colatorius* **n.** (sämtlich aus dem Kaukasus). — *B. subterraneus* L. **Friese u. Wagner,** p. 42—43 Literatur; Textfig. P; p. 60 (14. Sp.) Typus: schwarz; Coll. u. Scutell. mit einzelnen gelben Haaren, Sgm. 1—4 braun gefranst; Sgm. 5—6 braun, oft schwarzbraun behaart, p. 60, Taf. 6, Fig. 14 (selten); 4 Varr.: 1. *var. latreillellus* K. (schwarz, Coll. u. Scutell. gelb; Sgm. 1—3 kurz schwarz, aber Hinterränder gelb gefranst, Sgm. 4—6 weiß, ♂ reichlicher gelb (Sgm. 1—3), p. 60, Taf. 6, Fig. 1 (Mitteleuropa); 2. *var. distinguendus* Mor. (ganz gelb; nur Mesonotum m. schwarzer Querbinde), p. 60, Taf. 6, Fig. 16 (Küstengebiete Deutschlands). 3. *var. frisius* Verh. (nur ♂ ♂, wie vorig.; Mesonot. ohne schwarze Binde, daher einfarb. gelb), p. 61, Taf. 6, Fig. 17 (Nordwest-Deutschl.); 4. *var. borealis* Schmdk. (schwarz, Coll., Scutell. u. alle Sgmte. braun behaart, 1—3 oft mit dunkler Basis), p. 61, Taf. 6, Fig 18 (Thüringen). — *B. sumatrensis* Ckll. **var.** *ardentior* **n. Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 416 ♀ (Sumatra). — *B. sylvarum* **var.** *canificus* **n.** (vorläufig. Diagnose) [Russisch]. **Skorikov,** Trav. Soc. natur. Charikov, vol. 43, p. 77 sq. (Kaukasus). — *B. terrestris* L. (2. Sp.). Typus: Collare u. Sgm. 2 mit breit., gelb. Binde, Sgm. 4—6 schneeweiß behaart, beim ♂ Behaarung oft ganz gelblich grau. **Friese u. Wagner,** p. 26—27, Textfig. C., p. 47, Taf. 1, Fig. 9 (gemein), 22 Varr. in 3 Formenreihen: A. Weißafterige Formen: 1. *var. soroënsoides* Hoff. (schwarz, Sgm. 4—6 weiß) p. 47, Taf. 1, Fig. 10 (Steiermark, Canaren, Marokko); 2. **var.** *monozonus* **n.** (nur ♀; Collare gelb, Sgm. 4—6 weiß) p. 47, Taf. 1, Fig. 11 (Rußland); 3. *var. cryptarum*

F. (nur ♀ u. ☿, wie var. 1, aber Sgm. 2 typisch gelb) p. 47, Taf. 1, Fig. 12 (Deutschland); 4. *var. sassaricus* Tourn. (wie var. 3, Beine rot, rot behaart) p. 48, Taf. 1, Fig. 13 (Sardinien); 5. **var.** *sardous* **n.** (nur ☿; wie var. 4, doch Sgm. 3 mehr oder weniger rotbraun behaart) p. 48 Taf. 1, Fig. 14 (Nordost-Sardinien); 6. *var. autumnalis* F. (Coll. hellgelb, Sgm. 2 weißlich, Sgm. 4—6 typisch weiß) p. 48, Taf. 1, Fig. 15 (Mitteleuropa); 7. *var. lucorum* L. (C. u. Sgm. 2 hellgelb, Sgm. 4—6 typisch weiß, ♂ ganz grauweiß) p. 48, Taf. 1, Fig. 16 (N.- u. M.-Eur.); 8. *var. patagiatus* Nyl. (C., Scut. Sgm. 1 weiß, Sgm. 2 hellgelb, Sgm. 4—6 typ. weiß) p. 48, Taf. 1, Fig. 17 (Sibirien); 9. *var. sporadicus* Nyl. (C. u. Sgm. 1—2 typ. gelb, Sgm. 4—6 typisch weiß) p. 48, Taf. 1, Fig. 18 (Sibirien); 10. *var. audax* Harr. (C. u. Sgm. 2 typ. gelb, Sgm. 4—6 hellgelb) p. 48, Taf. 1, Fig. 19 (Sibirien); 11. *var. rufofasciatus* Sm. (nur ♀ u. ☿; C., Scu., Sgm. 1 schneeweiß, Sgm. 3 rot behaart, 4—6 typ. weiß) p. 48, T. 1, Fig. 20 (Sibirien), ob in diesen Formenkreis gehörig, ist fraglich, ♂ noch unbekannt); 12. *var. ferrugineus* Schmdk. (wie Typus, aber Beine rot, rotbehaart) p. 48, Taf. 1, Fig. 21 (S.-Europa); 13. **var.** *fulvus* **n.** (gleichmäßig braungelb behaart, nur Sgm. 3 mit schwarzen Haaren, eine schmale Binde bildend) p. 48, Taf. 1, Fig. 22 (Korsika). — B. Rotafterige Formen (vorwiegend in Korsika, durchweg selten); 14. *var. xanthopus* Kriechb. (Sgm. 4—6 rot) p. 48, Taf. 2, Fig. 1; 15. **var.** *erythropygus* **n.** (Sgm. 3—6 rot) p. 49, Taf. 2, Fig. 2; 15. *var. fasciatus* Friese (Sgm. 3 rot schmalgebändert, 4—6 rot) p. 49, Taf. 2, Fig. 3; 17. **var.** *flavofasciatus* **n.** (Sgm. 2 typisch gelb gebändert, Sgm. 4—6 rot); 18. **var.** *tricinctus* **n.** (nur ♀ ☿, Sgm. 2 u. 3 rotgebändert, 4—6 rot) p. 49, Taf. 2, Fig. 5; 19. **var.** *simlaensis* **n.** (nur ♀ ☿, Coll., Scutell., Sgm. 1—2 [letzt. mit Ausnahme des rechten u. linken Sgm.-Winkels schneeweiß, Sgm. 4—6 rot) p. 49, Taf. 2, Fig. 49 (Kaschmir); 20. **var.** *fulvocinctus* **n.** (nur ☿ ☿, Coll., Scut., Sgm. 1 schneeweiß, Sgm. 2 gelbbraun, Sgm. 4—6 rot) p. 49, Taf. 2, Fig. 7 (Simla). — C. Schwarzafterige Formen: 21. *var. cerberus* Friese (nur ♂ ♂, Coll. u. Sgm. 2 mit verstreuten gelblichen Haaren, Sgm. 4—6 dunkelgrau) p. 49, Taf. 2, Fig. 8 (Insel Sylt); 22. **var.** *japonicus* **n.** (nur ☿ ☿, Coll. u. Sgm. 2 typisch gelbe) p. 49, Taf. 2, Fig. 9 (Japan). Von No. 8 ab ist die Numerierung im Original unrichtig, 18 ist doppelt. Schmarotzer dieser Sp.: *Psithyrus vestalis*. — Sonstige *terrestris*-Formen: *B. terrestris* L. *var. virginalis* Sm (?) [*Apis audax* Harr] ☿ von Krellau, Kr. Wohlau, mit reduzierter gelber Thoraxbinde u. lichtgelber Afterbehaarung. Schmiedeknechts Wunsch in der Monogr. d. Hummeln Thüringens geht somit in Erfüllung. **Schulz, Ed. J. R.** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306. — *B. terrestris var. fulvocinctus* Friese u. Wagner 1909 von Simla ist offenbar = *B. tunicatus*. *B. terrestris var. simlaënsis* Friese u. Wagner 1909 ist, wenigstens in der Färbung eine Zwischenform zwischen *tunicatus* u. *gilgitensis*. **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 417. — *B. tsherskii* **n. sp. Skorikov** [russisch u. latein. Diagnose], Rev. russe entom., T. 9, p. 413 (Rußland, Küstengebiet). — *B. tunicatus* Sm. ist variabel. *B. gilgitensis* Ckll. ist wohl eine Var. ders., p. 417 (Baltistan). Beschreib. eines Arbeiters von Simla. —

B. variabilis Schmdk. **Friese u. Wagner,** p. 39—41, Textfig. W; p. 59 (12. Sp.). Typus unbestimmt. Verbreitetste Farbe, bald hell- bald dunkelbraun, daneben gelblich-weiß mit schwarzer Thoraxscheibe u. ausgesprochen schwarz; Haarspitzen fast immer dunkel. ♂ wie ♀, aber leicht abbleichend, p. 59, 8 Varr., doch keinerlei Formenreihen. Höchstens läßt sich eine fortschreitende Reihe von dunkel zu hell feststellen: 1. *var. staudingeri* D. T. (hellste Form, wie *muscorum*) p. 59, Taf. 6, Fig. 1 (Alpen); 2. *var. sordidus* Fr. u. W. (wie No. 1, doch Thorax durch eingestreute schwarze Haare dunkler) p. 59, Taf. 6, Fig. 2 (Alpen); 3. *var. notomelas* Schmdk. (wie vorig., doch Thorax oben fast ganz schwarz, Abdom. u. Unters. mehr graugelb) p. 59 Taf. 6, Fig. 3 (Thüringen); 4. *var. ferrugineus* Fr. u. W. (rostrot, Abdom. oft mit eingestreuten schwarzen Haaren) p. 59, Taf. 6, Fig. 4 (Griechenland); 5. *var. fuliginosus.* Fr. u. W. (braun, Thoraxseiten fast schwarz, Abdom. wie No. 4) p. 59, Taf. 6, Fig. 5 (S.-Europ., Bozen); 6. *var. fuscus* Fr. u. W. (Körper schwarzbraun, Abdom. mit mehr oder weniger gelben Haaren, die selbst Binden bilden können) p. 59, Taf. 6, Fig. 6 (Mittel-Europa); 7. *var. thuringiacus* Fr. u. W. (schwarz, Endsegmente und meist auch die Thoraxseiten heller) p. 59, Taf. 6, Fig. 7 (Thüringen); 8. *var. tristis* Seidl. (ganz schwarz, nur Sgm. 5—6 m. einzelnen gelben Haaren) p. 59, Taf. 6, Fig. 8 (Ungarn). Schmarotzer der Sp.: *Psithyrus campestris* u. *barbutellus.* — *B. violaceus* Lep. ob. = „*var.*" = *forma* v. *B. cayennensis* Fabr. nicht Lep. ?; *B. kohli* Ckll. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 461. — *B. vosnesenskii* Rad. von San Gabriel Mts., bei Pasadena, Californien, 1750′, 15. VII. 1909). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 239. — *B. waltoni* n. sp. (ganz verschieden von allen indischen Spp). In Frieses Tab. der europ. Spp. kommt man auf *B. pomorum,* von der sie sich durch das viel längere 3 Fühlerglied unterscheidet. In Frieses Tab. der arktisch. Spp. kommt man auf *B. hyperboreus,* die aber verschieden ist. Die Färbung ähnelt derjenigen von *B. alpinus, B. lapponicus var. lugubris* u. *B. rufus.* Unterscheidungsmerkmale von diesen.) **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 239 ♀ (Khamba Jong, Sikkim, 15—16 000′). — *B. zonatus subsp. calidus.* **Skorikov,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 570 sq. (Kaukasus).

Cacosoma jucundum Sm.! 1879 = *Corynura pseudobaccha* Cock.; *Halictus jucundus* Sm. 1853 aus Afrika, existiert bereits; *Cacosoma* oder *Corynura* ist eine bloße Artgruppe von *Halictus.* Genannte Sp. muß daher heißen *Halictus* (*Cacosoma*) *pseudobaccha* Cock. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 362.

Callomelitta picta **subsp.** *perpicta* **n. Cockerell,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 100. — *C. turneorum* **n. sp.** (steht zwischen *Callomelitta* u. *Binghamiella.* Die eigentümliche Färbung erinnert an *Halictus rowlandi* u. *Parasphecodes contaminatus* von Cairns). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 356—357 (Cairns, Queensland).

Camptopoeum 3 Spp. von Neuquen. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 643. — *C. ochraceum* Fr. in Paraguay; von Schrottky bezweifelt, von **Strand** bejaht, Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29,

p. 458. — *luteimaculatum* **n. sp.** (mit *chilensis* Fr. verw.) p. 497—498 ♀ (San Bernardino, Asuncion). — *C. persicum* **n. sp.** (anscheinend *C. handlirschi* Friese aus Algier sehr nahe, doch ist die Färbung des Metathorax eine andere). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 504—505 ♂ (S.-West-Persien).

Centris. Strand verwendet diesen Namen im gewöhnlichen Sinne und bezweifelt die Berechtigung von *Hemisia.* **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 460—461. — Die von Friese als *C. obsoleta* bestimmte Sp. von San Bernardino ist *C. pectoralis* Burm. p. 461. — *atra* Fr., *bicolor* Lep., *anisitsi* Schrttk. [nicht *C. burgdorfi var. paraguayensis*, weil der Längskiel des Clypeus scharf markiert], *burgdorfi var. paraguayensis* u. *burgd.* Fr. *f. ocellata* Schrttk., *tricolor* Fr., *lanipes* F., *tarsata* Sm., *bimaculata* Lep. p. 520—521. — *sponsa* Sm. **var.** *asuncionis* **n.** p. 521—522 (Asuncion, Villa Morra, Sapucay). — *pectoralis* Burm. (nahe verwandt mit *C. obsoleta* Lep.) Variabilität der Färbung der Behaarung: *f. flava* Schrttk., **ab.** *analica* **n.** von Asuncion und Villa Morra) **ab.** *obscurascens* **n.** von Asuncion, Fundorte für die Hauptform p. 522—523. — *mocsaryi* Friese mit **ab.** *posticalis* **n.** (mit heller Behaarung der Hinterbeine), p. 523 ♂ (Asuncion). — *flavifrons* F. ♀ von Asuncion. — *C. dentipes* Sm.!, *simillima* Sm.!, *vulpecula* Burm. (wohl Cotype ?) sind alle ganz gewöhnliche *lanipes* F. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 365. — *tarsata* Sm.! ist Var. der vorigen mit dunkel behaartem Metatarsus p. 365. — *terminata* Sm. ist eine oberseits größtenteils schwarze Var. der *lanipes* F., die bisher anscheinend nur im ♀ beobachtet wurde; *C. perforator* Sm.! = *bimaculata* Lep. (letztere hat Priorität); *dentata* Sm!. 1854 (♂) = *concinna* Sm.! 1874 (♀) = *proxima* Friese 1899 (♀ ♂); *C. ardens* Sm.! = *versicolor* F., Übergangsform zur *var. varia* Erichs.; *C. ferruginea* Lep., Sm. (Priorität) = *rubella* Friese, nec Sm.; *rubella* Sm.! = *flavilabris* Mocs., Friese; *longimana* F. Als solche im B. M. (det. Smith) *rubella* Sm. (= *flavilabris* Mocs.) ♂ u. *personata* Sm. ♀; *C. modesta* Sm.! = *obsoleta* Lep. (dunkles Exemplar) (Priorität), *C. nobilis* Westw., wohl Cotype, entspricht der von Friese in der Monographie behandelten Sp. p. 365. Gleiches gilt von *decorata* Sm.!, *discolor* Sm.!, *agilis* Sm.!, *plumipes* Sm., *personata* Sm.! und *difformis* Sm.!, *flavopicta* Sm., ein der *minor* Friese entsprechendes Stück von Itaituba im B. M., während die echte *flavopicta* von Teffé (= Ega) beschrieben ist. — *C. emarginata* Lep. Auch das Spinolasche Exemplar ist *derasa* Lep., letztere prioritätsberechtigt. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschrift, 1910, p. 368. — *thoracica* Lep. In der Coll. Spinola steckt unter diesem Namen *denudans* Lep. und *atriventris* Mocs., jedoch entspricht die Beschreibung der *thoracica* p. 368. — *C. chilensis* Spin. u. Friese bei Neuquen, S.-Argentinien (einzeln auch in Chile, woselbst die Parallelform *C. nigerrima* sehr häufig ist, die merkwürdigerweise auch bei Mendoza vorkommt); *smithi* Friese bei Neuquen, in Chile sehr häufig; *brethesi* Schrottky in ganz Argentinien. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 643. — *C. versicolor* Fabr. *var. varia* Er. von Posadas, Misiones, Argentin. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 10. — *C. maranhensis* **n. sp.**

Ducke, Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 79. — *ocellaris* **n. sp. Ducke**, t. c. p. 100 (beide aus Nordost-Brasilien).

Cephalapis **subg. nov.** siehe unter *Chelostoma*.

Ceratina acantha Provancher (nicht = *C. submaritima* Ckll., wie Smith annimmt. Dem ♀ *submar.* fehlt die helle Zeichn. auf dem Clypeus). Beschr. der ♂ ♂. Fundorte: Los Angeles; Pasadena 21. V. u. 31. V., 26. VIII. — *submar.*, kleines ♀ v. Arroya Seco Cañon, San Gabriel Mts., Calif., 8. X. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 28—29. — *nanula* ♀ ebenfalls vom letzt. Fundorte, 17. VI. — *tejonensis* Cresson, anscheinend sehr selten. Type ♂ von Fort Tejon, Calif. Weiteres Stück, ♀ von San Gabriel Mts., Calif., 3000′, 16. VI. p. 29. — *C. chalcites* Latr. var. α (♀ ohne hellen Fleck auf dem Clypeus) von La Sagra, Granada. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 419. — *binghami* Ckll. von Dehra Dun, N. P., India, p. 419. — **Ducke** bringt in der Deutschen Entom. Zeitschr., 1910, p. 363 sq. Bemerkungen zu folgenden Arten: *C. viridula* Sm.! = *laeta* Spin., letzterer Name hat die Priorität. p. 363. — *bicolorata* Sm. ist in Duckes Publikationen als *C. versicolor* Friese i. l. aufgeführt, p. 363. — *lucidula* Sm.! = *muelleri* Friese i. l., *punctulata* Spin. = *C. darwini* Friese i. l. p. 363. — *pubescens* Sm.! = *portoi* (Friese i. l.) **Ducke,** p. 363, Basis des Mittelsegments fein gerunzelt. — *maculifrons* Sm. 1854 ist die hellere olivengrüne Form von *punctiventris* Friese i. l. Hierher auch *Ceratina cupreiventris* Sm.! 1879. — *diligens* Sm.! 1879 ist die dunkle Form von *punctiventris* Friese i. l. = also *maculifrons* Sm. 1854. — **Friese** bringt in der Deutsch. Entom. Zeitschr., 1910, p. 696 sq. eine Reihe neuer Arten: *C. virescens* **n. sp.** (eine kleine *C. laeta*, aber Mandibel weiß; Clypeus d. ♀ mit feinlinigem weißen, umgekehrten T-Fleck etc.) p. 696 ♀ ♂ (Manatee, Brit. Honduras, II). — *sericea* **n. sp.** (größte amerikanische Sp., schwarz mit Bronzeglanz, Sgm. 4—6 goldig glänzend) p. 696—697 ♀ (Villa Rica, Paraguay). — *dimidiata* **n. sp.** (mittelgroß, Kopf, Thorax schwarz, hintere Thoraxwand blau, Abdomen goldig bronziert) p. 697 ♀ (San José, Costa Rica). — *laticeps* **n. sp.** (dunkel erzfarbig, breiter Kopf) p. 697—698 ♀ (San José, Costa Rica). — *wagneri* **n. sp.** (*C. laticeps* nahest., aber Flgl. gelblich; Abdomen grün) p. 698 ♀ (Sierra Durango, Mexiko). — *lehmanni* **n. sp.** (sehr bunte Sp.; Kopf u. Thorax purpurrot) p. 698—699 ♀ (Popayan, Columbia). — *versicolor* **n. sp.** (Form u. Farbe der vorigen Sp., Thorax blau, Clypeus tief gefurcht, ohne Gelb) p. 699 ♀ (14. VIII. 1902, bei Para, Brasil.). — *duckei* **n. sp.** (wie *C. bicolorata* Sm., aber hell erzgrün, ♀ im Gesicht mit nur 3 gelben Flecken, Flgl. braun) p. 699—700 ♂ ♀ (Para, V—VI, Macapa, Marajo, Mazagao, Obidos). — *portoi* **n. sp.** (wie *duckei*, aber dunkel erzfarben, Para, 22. III. 1900). — *darwini* **n. sp.** (♂ ♀ außerordentlich grobrunzlig skulpturiert, Endrand der Segm. 2—5 mit grober Punktreihe, Sgm. 7 beim ♂ nach unten kapuzenartig erweitert) p. 700—701 ♂ ♀ (Para, Macapa, Obidos, IX u. I; einzeln auch um IV u. IX). — *huberi* **n. sp.** (auffallend durch dunkles Gesicht etc.) p. 701 ♀ ♂ (Para, 2. III. u. 25. XI.). — *brunneipes* **n. sp.** (wie *C. bicolorata* ♀ ♂ Sm., aber hell erzgrün, Gesicht reichlich gelb, Clypeus ohne Mittelfurche, Beine

reichlich braun) p. 701—702 ♀ ♂ (?) (Obidos, Para, Macapa, Amazonas; S. Cruz, S.-Brasil.). — *punctiventris* **n. sp.** (auffallend durch Größe u. schwarzblaue Färbung, Abdomen sparsam u. grob punktiert, besonders auf Sgm. 2—4, Gesicht mit 5 gelben Flecken) p. 702 ♀ (Brasilien, fast das ganze Jahr hindurch). — *mülleri* **n. sp.** (eine der kleinsten Arten; Antenne u. Beine braun, innere Orbita mitten meist mit weißem Fleck) p. 703 ♀ (Para II—IV, Obidos, VII), *muelleri* **var.** *immaculata* **n.** (Kopf außer Clypeus blau, ohne weiße Flecken) p. 703 (Itaituba im VIII, Para im II u. IV). — *combinata* **n. sp.** (vielleicht das ♂ zu *mülleri*) p. 703 ♂ (Para). — *herbsti* **n. sp.** (wie *postica* Spin., aber viel kleiner, mit ganz schwarzem Abdomen, ♂ mit ganz gelbem Gesicht) p. 703 —704 ♀ ♂ (bei Concepcion, im IX u. II, auf Disteln. Ob mit *Halictus gayatinus* Spin. ♀ identisch, ist sehr fraglich). — *humboldti* **n. sp.** (*C. aspera* Schrottky nahest., aber Sgm. 7 gerundet, schmal ausgebuchtet) p. 704 ♂ ♀ (Brasil.: Sao Paulo, Jundiahy, im X, XI u. I). — *C. volatilis* Schr. nicht in Paraguay; eine dafür gehaltene Sp. ist *C. oxalidis* Schrttk. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 458. — *laeta* Spin. Merkmale, *maculifrons* (Sm.) Schrttk., beide in Paraguay, p. 504. — *morrensis* **n. sp.** (*C. maculifrons* u. *paraguayensis* Schrttk. nahest.) p. 504—505 ♀ ♂ (Villa Morra in Trinidad). — *morr.* **var.** *cuprifrons* **n.** p. 505—506 ♀ (Villa Morra). — *gossypii* Schrottky nebst **var.** *asuncionis* **n.** p. 506 ♀. (Villa Morra) — *oxalidis* Schrottky (Berichtig.) p. 506. — *nigerrima* Fr., *volitans* Schrottky. Fundorte für diese Spp. in Paraguay. — *asunciana* **n. sp.** (verw. mit *volitans* Schrottky) p. 507—508 ♀ (Asuncion u. Villa Morra). — *foveiclypeata* **n. sp.** p. 508—509 ♀ (S. Lorenzo). Weitere neue Spp.: *huberi* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 84. — *augochloroides* **n. sp.** p. 84 (beide aus Nordost-Brasilien). — *rothschildiana* **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. nat. Paris, 1909, p. 531. — *harrarensis* **n. sp.** p. 532 (beide aus Ostafrika). — *C. tropica* **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 119—120 ♀ ♂ (Manila, P. I.).

Chacoana melanoxantha Holmb. ♀ von Asuncion. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 519.

Chelostoma (**subg.** *Cephalapis* **n.**) *jacintanum* **n. sp.** (in Robertsons Tabelle der Trypetinen-Gattungen [Tr. Amer. ent. Soc., vol. 29, p. 167] kommt man auf No. 2. Die Sp. kommt aber im ganzen der *Alcidamea* am nächsten. Es ist keine typische *Chelostoma* und steht vielleicht *Proteriades* viel näher). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 23 ♂ (Kernworthy, San Jacinto Mts., California, 5000′, 8. VI.).

Chelynia cusackae **n. sp. Cockerell,** Entom. News, Philad., vol. 21, p. 270 (Colorado).

Chevrieria unicolor Pz. Mischbau mit *Trypoxylon figulus* L. u. *Odynerus exilis* H. S. **Höppner** (1) 3.

Chloralictus ricensias **n. sp. Schrottky,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 78 (Chile).

Chrysantheda subcornuta Romand. Das Spinolasche Exemplar ist *frontalis* Guér., welche die Priorität hat. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 368. — *Chr. dentata* L. ♀ von Paraguay, Asuncion. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 553.

Cilissa atlantis **n. sp. Vachal,** Bol. Soc. espań., 1910, p. 179 (Mogador).

Coelioxys. Übersicht über die ♂ ♂ der 3 australischen Spp. *albiceps* Friese, *reginae* Ckll. u. *albolineata* Ckll. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 501. — *albolineata* kommt auch in Cairns vor. — *C. neavei* **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 315. — *piliventris* **n. sp.** p. 316 (beide vom Kongo). — *C. rhombifrons* **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. nat. Paris, 1909, p. 531 (Ostafrika). — *C. turneri* **n. sp.** (leicht erkenntlich an den roten Abdominalbändern). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 418 ♀ ♂ (Shillong, Assam, VI u. VII). — *C. brevicaudata* Friese (*chilensis* ähnlich, mit der sie zusammenfliegt) Beschr. von ♀ u. ♂. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 659—660, auch p. 644 (Concepcion u. Rancagua; Neuquen, S.-Argentin.). — *C. philippensis* Bingham 1895. Bemerk. zur Type, die Cockerell zu untersuchen Gelegenheit hatte. **Cockerell,** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 364. — *C. afra* u. *C. decipiens* und ihr Wirt *Megachile venusta.* Geographische Verbreitung. **Friese,** Die Bienen Afrikas etc. Taf. 2. — *C. quadridentata* schlüpft in die Wohnung von *Megachile circumcincta.* **Latter** (Nature, London, vol. 74, p. 200) nimmt das Nest aus der Höhlung und zerbröckelt es. Mehrere *Coelioxys* kommen und lassen sich auf den Trümmern des zerstörten Nestes nieder. Nach Latters Annahme hat sie der Geruch dorthin geführt, wobei die Bienen gegen den gerade wehenden frischen Wind flogen. **Strand** behandelt in den Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 550 folgende Spp. von Paraguay: *pampeana* Holmbg., *pirata* Holmbg., *beroni* Schrttk. p. 550. — *anisitsi* **n. sp.** (verw. m. *C. australis* Holmbg. u. *tenax* Holmbg.) p. 550—551 ♀ (Villa Morra). — *spinipyga* **n. sp.** p. 551—552 ♂ (Villa Morra).

Colletes-Spp. von Neuquen, S. Argentin. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 642 u. 645 sq.: *cognatus* Sm., *bicolor* Sm., *semicyaneus* Spin. — *nigritulus* **n. sp.** (von der Form des *C. bicolor* Sm. u. *cyaniventris* Spin., aber Abdom. fast schwarz, Thorax dunkelgrau behaart, p. 645—646 ♀ ♂ [letzt. dem *C.* (*Policana*) *herbsti* täuschend ähnlich] (Concepcion). — *chalybaeus* **n. sp.** (auffallend durch die feinen weißen Fransenbinden bei blaugefärbten Abdominalsegmenten; *virgatus* Vach. 1904 u. *C. cyaneus* Holmbg. 1903 nahest.) p. 646 ♂ ♀ (La Plata, Buenos Aires (Neuquen). Ist bei *C. chalybaeus* oder *C. musculus* — *ciliatus* einzureihen. — *ciliatus* **n. sp.** (wie *C. semicyaneus*, aber Wangen lang, *C. musculus* von Neuquen sehr ähnlich, vielleicht nur eine Lokalvarietät davon) p. 647 ♀ ♂ (Concepcion). — *musculus* **n. sp.** (wie *C. marinus* Friese, aber dicht hellgrau behaart, Clypeus einzeln punktiert glänzend, ♀ mit weißer Scopa) p. 647—648 ♀ ♂ (Neuquen; die Stücke aus S.-Chile sind kleiner). — *tomentosus* **n. sp.** (kleinere Sp., graufilzig, mit langen Wangen) p. 468 ♀ (Arica; N.-Chile). — *neoqueenensis* **n. sp.** (wie *araucariae*, aber einfarbig grau behaart) p. 649 ♀ (Neuquen bei Mendoza. ? = ♀ *C. catulus* Vachal 1904, ♂ von Tucuman). — *longiceps* **n. sp.** (wie *nasutus* Sm. von Ungarn, aber Abdomen fein, kaum erkennbar punktiert) p. 649 ♂ (Neuquen, S.-Argent.). — *araucariae* **n. sp.** (wie *tomentosus*, aber Wangen so lang wie breit, Thorax oben

gelbbraun behaart) p. 649—650 ♀ (S.-Chile). — *jörgenseni* **n. sp.** (wie *catulus* Vach. ♂, aber Wangen doppelt so lang wie breit) p. 650 ♂ (Mendoza, Tucuman, Argent.). — *furfuraceus* Holmbg. ♀, Ergänzung zur Beschreib. p. 650. — *steinbachi* **n. sp.** p. 651 ♀ (offenbar eine nordische Parallelform von *C. furfuraceus*. Salta). — *laticeps* **n. sp.** (wie *C. cognatus* Spin., aber Wangen kurz) p. 651 ♀ ♂ (Concepcion). — *C.* (*Pol cana*) *herbsti* **n. sp.** (isolierte Form, die sich dem *C. chilensis* und *tetra* anreiht, aber kleiner; oben grau, unten weißlich behaart) p. 651 —652 ♀ ♂ (Concepcion, im Frühling u. Sept. (♂) bis 7. Nov. (♀); auch von Osorno, Neuquen u. Peru). — *herbsti* gehört m. *C. chilensis* u. *tetra* Spin. in ein besonderes Subg., das Friese von *Policana* absondert. Es vermittelt wohl einen Übergang von *Colletes* zu *Caupolicana*; folgt Charakteristik. — *albopilosus* siehe *Policana*. Übersicht über die *Colletes*-Spp. von Chile u. Argentinien, p. 653—654. — *C.* Übersicht über einige wenig bekannte Spp., die sich im Mus. Brit. befinden. Die behandelten Radoszkowskischen Spp. sind authentisch, da sie Cock. vom Verf. selbst erhalten hat: *ashkahabadensis* Rads., *carinatus* Rads., *sidemii* Rads. (*jankowskyi* Rads. ist ein Synonym dazu, falls das so signierte Stück authentisch ist), *mixtus* Rads., *dudgeonii* Bingham, *perforator* Smith (Type) u. *gallicus* Rads. Bemerk. zu *dudgeonii*. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 366—77. — *C. picistigma* Thoms. ♂ ♀ von Perranporth etc. im Truro-Distrikt im VII u. VIII. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46) p. 38. — *succincta* Linn. ♂ ♀ im Truro-Distrikt, im IX, p. 38. — *rothschildi* **n. sp.** **Vachal,** Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 1909, p. 534 (Ostafrika). — *C. sanctus* **n. sp.** (kleiner als die amerikanische *C. myroni* Ckll. Färbungswirkung wie bei der südamerikanischen *Biglossa thoracica* Friese). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 242 (Gyangtse, 13 000′, VI. 1904). — *C. argentinus* Fr. in Paraguay. Von Schrottky bezweifelt, von **Strand** bejaht, Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 457. — *furfuraceus* Holmb. für Paraguay zweifelhaft, was auch Strand findet, der gleichzeitig diese Sp. und *rufipes* Sm. scharf voneinander trennt, p. 457.

Corynura Spin. Unterscheidungsmerkmale. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 465.

Corynuropsis Cock. Unterscheidungsmerkmale. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 466. — **Metz** beschreibt in Pomona Coll. Journ. Entom., vol. 2 folgende neue Spp. aus Mexiko: *recurvata* **n. sp.** p. 192, Fig. 72. — *dilatata* **n. sp.** p. 194, Fig. 73. — *lineata* **n. sp.** p. 196, Fig. 74. — *volsellata* **n. sp.** p. 197, Fig. 75. — *guadalajarensis* **n. sp.** p. 198, Fig. 76. — *montezumensis* **n. sp.** p. 200, Fig. 77. — *macconelli* **n. sp.** p. 201, Fig. 78. — *delicata* **n. sp.** p. 203, Fig. 79. — *subdilatata* **n. sp.** p. 204. — *capitata* **n. sp.** p. 204. — *bombiformis* **n. sp.** p. 206. — *frontalis* **n. sp.** p. 207.

Crocisa histrio F. von Ceylon u. *emarginata* Lep. von Batavia, Java u. Ceylon. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 37. — *C. luzonensis* **n. sp.** **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 419 ♀ (Irisan, Benguet Prov., Luzon, Philippinen). — *Cr.* Übersicht über die im Britischen

Mus. befindl. Spp. aus Asien u. Austral.: *albopicta*, *quartinae* Grib. *var.* a, *C. verticalis* Ckll., *C. basalis* Friese, *C. rostrata* Friese, *C. japonica* Friese, *C. ridleyi* Ckll., *C. decora* Sm., *C. luzonensis* Ckll., *C. irisana* Ckll., *C. amboinensis* Rads. u. *massurei* Rads. **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 216—217. — *albopicta* **n. sp.** (vgl. mit *C. macleayi* Ckll.) p. 217—218 ♀ (Mackay, Queensland). — *ridleyi* **n. sp.** (ähnelt *C. decora*) p. 218 ♀ (Penang). — *irisana* **n. sp.** p. 219 ♀ (Irisan, Benquet Province, Philippinen). — *emarginata*, *C. lamprosoma* u. *C. nitidula* stammen angeblich von den Philippinen. — *quartinae* Gribodo *var.* a. (Zeichn. am Abdomen violett) von (Koepang, Timor), *C. verticalis* Ckll. von Amboina, *C. basalis* Friese von Semao Island (Höhe von Timor), *rostrata* Friese in Singapore, *C. japonica* Friese in Japan, *C. decora* Sm. in Singapore, Tjigombong, Java, Sadia [mutmaßlich Sadiya in Assam] (= *emarginata* aut.). — *luzonensis* Ckll. von Irisan, Philippinen. — *amboinensis* Rads. von Amboina. — *massurii* Rads. von Oalhousie, NW.-Indien, Kangra Valley, 4500′.

Cyphomelissa garleppi **n. sp. Schrottky,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 209 (Peru).

Diadasia afflictula **n. sp.** (führt in der Tab. des Amer. Natur., vol. 39, p. 743 auf *D. afflicta* Cress. und ist mit dieser nahe verwandt). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 366—367 ♂ (Mesilla, Neu Mexiko, I, V).

Diandrena puthua **n. sp.** (grün, ähnelt *D. nothocalaidis* Ckll.). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 24—25 ♂ ♀ (8. IV. 1909 Pasadena, Californien). — *puthua* ist malayisch u. heißt „weißhaarig". Ob Parasit? Das ♀ ist gänzlich verschieden von *D. nothocalaidis* u. *D. chalybaea* durch geringe Größe, Mangel an schwarzen Haaren. 1. Abd.-Sgm. beim ♀ glänzend, beim ♂ „dull". Der Processus des Labrum ist zweihöckerig.

Dianthidium Iheringi **n. sp.** (ganz kleine Sp. Schwarz mit reichlich. gelber Zeichnung. Die Tab. der brasilian. Spp. führt auf *flavofasciatum*, die jedoch zur Gatt. *Hypanthidium* Ckll. gehört. Vorliegende Sp. scheint in die Nähe von *zebratum* zu gehören). **Schrottky,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 270—271 ♂ (Brasilien, Staat S. Paulo, Jundiahy). — *D. bruchi* Schrottky muß heißen *Dianthidium joergenseni* (Fr.) **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 540.

Dioxys pomonae **n. sp. Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 169 (Californien).

Dipedia gigas Friese ist synonym (gen. u. sp.) zu *Leptergatis romeroi* Holmgr. [nach Schrottky]. **Strand** vereinigt vorläufig die *Leptergatis* (*Dipedia*)-Arten mit *Ancyloscelis*. Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 459.

Doeringiella cearensis **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 105 (Nordost-Brasilien: Ceara).

Dufourea halictula Nyl. Unterschiede von *vulgaris*. **Saunders, E.,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 26 (41), p. 11—12 ♀ (Woking Heath. — Für die britische Fauna neu).

Entechnia taurea Say ist nordamerikanisch. Die südamerikanische Sp. heißt nach Vachal nicht *E. fulvifrons* Sm., sondern *Melitoma euglossoides* Lep. u. Serv. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 459. — *fulvifrons* Sm. (*taurea* Fr. nec Say) p. 515. Fundorte in Paraguay.

Epeolus viperinus Holmgr. von Neuquen, S.-Argent. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 644. — *E. asperatus* **n. sp.** (Die Ornamentierung des Abdomens ähnelt der von *Triepeolus verbesinae* (Ckll.). Dem Geäder nach möchte man sie zu *Phileremus* stellen. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 25—26 ♀ (Los Angeles, Californien, 24. IV. 1909). — *E. plumbeus* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 103 (Nordost-Brasilien). — *eldoradensis* **n. sp. Cockerell,** Psyche, vol. 17, p. 245 (Colorado). — *osiriformis* **n. sp. Cockerell,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 208 (Paraguay).

Epicharis conica Sm.! und *umbraculata* F. Sm. entsprechen den Spp. der Frieseschen Monographie. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 365. — *scutellata* Sm.! 1874 = *lateralis* Friese nec Sm., ist das ♀ zu *zonata* Sm., welch letzterer Name die Priorität hat. *E. zonata* Sm.! 1854 = *excisa* Mocs. Die vorgehende Sp. gehört hierher als ♀. Ducke hat beide Geschlechter in seinen Publik. als *lateralis* zitiert; *lateralis* Sm.! 1879, nec Friese = *quadrinotata* Mócs., Friese = *affinis* Sm. 1874. Letzterer Name ist beizubehalten; *albofasciata* Sm.! = *maculata* Friese nec Sm. (erstere hat die Priorität). — *maculata* Sm.! ist eine mexikanische Sp. u. *cockerelli* Friese verwandt. **Ducke,** t. c. p. 365. — *E.*-Spp. aus Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 520: *quadrinotata, rustica* Oliv. *var. flava* Fr. u. *maculata* Sm. — *schrottkyi* in Paraguay? **Strand,** t. c. p. 461.

Eriades macrognatus **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. nat., Paris 1909, p. 530 (Ostafrika).

Euaspis, geographische Verbreitungskarte. **Friese,** Die Bienen Afrikas etc., Taf. 10. — *martini* **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 317 (Natal).

Eucera cinerascens Walker 1871. Das ♀ vom Klostergarten am Berge Sinai ist eine *Anthophora.* Kurze Angabe der Merkmale. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 364. — *E. longicornis* Linn. ♂ u. ♀ einer großen Kolonie bei Perranporth, im VI. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — *ruficollis* Lebensweise. **Escalera,** Asoc. españ., vol. 4, sec. 3, p. 353. — *E. andreae* **n. sp.** (eine große *E. longicornis* [Europa] mit breiten weißen Filzbinden auf den Segmenten, ♀ Gesicht schwarz, ♂ mit gelbem Gesicht, die Antennen erreichen kaum das Körperende). **Friese,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, p. 406—407 ♂ ♀ (Okinawa, Jakushima, Südjapan). **Ducke** beschreibt in d. Rev. Entom. Caen, T. 48 eine Reihe neuer Arten aus Nordost-Brasilien: *metallescens* **n. sp.** p. 89. — *montana* **n. sp.** p. 90. — *cearensis* **n. sp.** p. 91. — *labiatarum* **n. sp.** p. 92. — *compositarum* **n. sp.** p. 93. — *hyptidis* **n. sp.** p. 93. — *patellicornis* **n. sp.** p. 94. — *uncicornis* **n. sp.** p. 95.

Euglossa ignita Smith von Ecuador, *Eugl. cordata* (L.) von Jamaika. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 418. — *E. ignita* Sm.! und

pulchra Sm. ! sind von Friese u. Ducke richtig gedeutet worden; *Euglossa fallax* Sm. ist sehr wahrscheinlich das ♂ der *Eu. superba* Hoffsgg. *var. flaviventris* Friese. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 366. — *E. violacea* Lep. ! (♀). — *caerulescens* Lep. ! (♂). Verbreitungsgebiet: Mexiko, anscheinend in der ganzen äquatorialen Region fehlend; dann wiederum im Süden Brasiliens von Espiritu Santo bis Paraguay u. N.-Argentinien. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 367. — *piliventris* Guér. von Friese u. Ducke richtig gedeutet, p. 367. — *E. singularis* Mocs. hat sehr deutlich weiße Haarbinden auf den Sgm.-Rändern, sonst wie *meliponoides* Ducke u. vielleicht samt dieser nur eine Var. von *decorata* Sm. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 369. — *E.*-Spp. von Paraguay. Fundorte etc. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 523—524: *nigrita* Lep., *violascens* Mocs., *auriceps* Fr., *violacea* Bl. u. *cordata* L.

Euryglossa schomburgki **n. sp.** **Cockerell,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 99. — *chrysoceras* **n. sp.** p. 99. — *frenchii* **n. sp.** p. 100 (alle drei aus Australien). — *E. rubricata* Smith, *leptospermi* **n. sp.** u. *E. frenchii* **n. sp.** Unterschiede. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 167. *leptospermi* **n. sp.** p. 167 ♀ (Mackey, Queensland): auf Blüten von *Leptospermum*, X. 1898). — *frenchii* **n. sp.** p. 167 (Victoria). — *rubricata* Smith von Swan River. — *chrysoceras* Ckll. u. *E. subsericea* Ckll. ♂ der ersteren Sp. von The Ridges, Mackay, Queensland, auf Blüten von *Leptospermum*, X. 1898. Auf denselben Blüten wurden auch die ♀ ♀ der ganz verschiedenen zweiten Sp. erbeutet, p. 168. Beschreib. des mutmaßlichen ♂ von *subsericea* (auf Blüten von *Leptospermum* erbeutet). Es wurde von Baker in den Invertebrata Pacifica v. 1906, p. 141 als *Stilpnosoma turneri* erwähnt.

Euryglossella **n. g.** (klein, mit *Euryglossa* verwandt, nur 1 Submarg. u. nur 1 Diskoidalzelle [die 1.]). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 263 ♀ (Mackay, Queensland). — *minima* **n. sp.** p. 263. — *perpusilla* **n. sp.** (steht *E. semipurpurea* Ckll. sehr nahe, ist aber kleiner, die Beine sind anders gefärbt etc.) p. 263—264 ♀ (Mackay, Queensland).

Euryglossidea **n. g.** (Oberflächlich *Parasphecodes* gleichend, aber die Zunge bei beiden Geschlechtern *Colletes* ähnlich. Unterschiede von *Euryglossa*. Type: *carinata* Smith.) **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 358. — *rectangulata* **n. sp.** p. 359 ♀ ♂ (Victoria). Ferner gehört zu dieser Gatt. *Eur. ichneumonoides* (*Euryglossa ichn.* Ckll. 1906). — cf. auch unter *Scrapter*.

Euryglossimorpha **subg. nov.** von *Euryglossa*. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 40—41. Typus *E. nigra* Sm. ♂ von den Buffalo-Bergen an der Grenze von N. S.-Wales (Austral.).

Eurytis funerea Sm. ! ist die von Duche zitierte *Hopliphora funerea* Sm. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 366.

Exomalopsis planiceps Sm. ! = *fulvopilosa* Spin. 1851 (Mus. Turin!), *E. artifex* Sm. ! *tarsata* Sm. ! und *villipes* Sm. ! gehören zu *globosa* F. (letztere hat daher die Priorität). **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 364. — *E. fulvofasciata* Sm. ! = *ursina* Schrottky = *aurea* Friese (*fulv.* hat die Priorität) p. 365. — *E. caerulea* Friese von Chubut,

S. Argent., häufiger in Chile (Concepcion). — Parallelform *E. longicornis* Friese bei Cordova. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 643. — *E. analis* Spin. ! = *globosa* (F.) Friese; letztere hat die Priorität. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 368. — *fulvopilosa* Spin. ! = *planiceps* Sm. (B. M.); erstere prioritätsberechtigt. p. 368. — *E. planiceps* Sm. in Paraguay, nach Schrottky wohl eher *E. hiberna.* Strand hält die erstere Bestimmung für richtig. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 459. — *planiceps* Sm., *aurea* Fr. Beschr. des mutmaßl. ♂ p. 515. — *dasypoda* **n. sp.** (mit *E. jenseni* Fr. verw.) p. 515—516 ♀ (Trinidad). — *penelope* Ckll. var. *heteropilosa* **n. sp.** p. 516—517 ♀ (S. Bernardino). Bemerk. zu *auropilosa* Spin. — **Schrottky** beschreibt in der Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 88—89 folg. neue Spp. aus Brasilien: *fulvipennis* **n. sp.** und *ypirangensis* **n. sp.** — **Brèthes** behandelt in den Ann. Mus. Buenos Aires, T. 20, folgende Spp.: *spegazzinii* **n. sp.** p. 290 (Jujuy). — *pampeana* **n. sp.** p. 291 (Pampa Central). — *ascendens* **n. sp.** p. 291 (Argentinien). — *trifasciata* **n. sp.** p. 292 (Salta). — *solitaria* **n. sp.** p. 292 (Argentinien ?). — *testaceinervis* **n. sp.** p. 293 (Jujuy).

Exoneura bicolor Smith ♂. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 357. — *pictifrons* Alfken, vielleicht das ♂ von SW.-Australien; Swan River ist offenbar die typische Lokalität von *E. bicolor*; ein ♂ von Victoria wohl zu *hamulata* zu ziehen.

Gastrohalictus Ducke. Unterscheidung von den Verwandten. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 466.

Greeleyella resinata **n. sp.** (sehr nahe verw. mit *G. beardleyi* Ckll. [= *Panurginus malvastri* Sw. u. Ckll.] **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 361 (Lee County, Texas).

Gronoceras felina (Gerst.) siehe *Megachile.*

Halictoides mulleri Ckll. 1898 ♀ von Paradena, California, 8. IV. 1909. Femora u. Tibien der Hinterbeine stark geschwollen, der erweiterte glänzende Basitarsus ist außerordentlich kurz u. breit u. apikal breit abgestutzt, Flagellum ganz dick (die apikalen $^2/_3$ gerippt). **Cockerell** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 15, 1910, p. 24. — *H. ilicifoliae* **n. sp. Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 361—362 ♂ (Santa Clara Country, Calif., auf Blüten von *Prunus ilicifolia* (Nuttall). — Type der Gatt. oder Untergatt. *Amblyapis.*

Halictus. A. Spp. aus Europa: *H. leucozonius, minutissimus* u. *tumulorum* im New Forest. **Arnold,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46) p. 18. — *arnoldi* **n. sp.** (nahe verwandt mit *minutissimus.* Gute Sp.). **Saunders, E.,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 11 ♂ ♀ (14. VIII. 1908, Hellingly, bei Eastbourne). — *norvegicus* **n. sp. Strand,** Nyt Mag. Naturv., vol. 48, p. 337 (Norwegen). — Spp. aus Asien: *H. simlaensis* **n. sp. Cameron,** Journ. Bombay Soc., vol. 19, p. 129 (Simla). — *robbii* **n. sp. Crawford,** Proc. U. St. Nat. Mus. Nation. Mus., vol. 38 (Philippinen). — **Lebedev** beschreibt in d. Rev. russe entom., T. 10 aus Rußland: *squamosus* **n. sp.** p. 309 [Kopet-Dagh]. — *anomalipes* **n. sp.** p. 310 (Elisabethpol). — Spp. aus Afrika: *H. tetrazonius* **var.** *constantinensis* **n. Strand,** Entom. Zeitschr., Jhg. 24, p. 215. — *maure-*

taniae **n. sp.** p. 215 (beide aus Algier). — *H.* (*Thrincostoma*) *amanicus* **n. sp. Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 42—43 ♂ (D. O.-Afrika: Amani). — *H.* (*Thr.*) *bibundicus* **n. sp.** p. 43—44 ♂ (Bibundi, Kamerun). — *H. rothschildianus* **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. nat. Paris, 1909 p. 533. — *cellulus* **n. sp.** p. 534 (beide aus Ostafrika). — **Vachal** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54: *pinnatus* **n. sp.** p. 328. — *centrosus* **n. sp.** p. 328 (beide vom Kongo). — Spp. aus Amerika: *H.* 10 Spp. von Neuquen. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 642—643. — *dybowskii* Rad. 1877. Beschreib. des Stückes der britischen Sammlung. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 364. — *flavovittatus* W. F. Kirby. Untersuchung der Type (♀) von Sokotra, Unterschiede des *vittatus* p. 365. — *niloticus* Smith 1879. Kurze Bemerk. zur Type (♂) p. 365. — *farinosus* Smith von Rim Rock, Sandia Mts., New Mex., auf Blüten von *Frasera*, für Neu-Mexiko neu, p. 365. — *H. supercretus* **n. sp.** (Crawfords Tab. im J. N. York ent. Soc., Dec. 1907 führt auf *H. bardus*. Unterschiede von den verwandten Formen. Ist nahe verwandt mit der mehr nördlichen *H. trizonatus, coriaceus* etc.) **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 260 ♀ (Mexiko). — *H. vaporellus* **n. sp. Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 366 (Colorado). — *H. vierecki.* Beschr. des ♂ **Graenicher,** Canad. Entom., vol. 42, p. 158. — *H. anisitsianus* **n. sp. Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 493 ♀ ♂ (San Lorenzo). — *H. nana* Sm. ist ein *Augochloropsis*, p. 493. — *micantinotum* **n. sp.** p. 495—496 ♀ (Trinidad; Picada à Salto Iguazu). Keine typische *Halictus*, sondern erinnert an *Augochlora* u. *Corynura*. — *micant.* **var.** *picadensis* **n.** p. 496. — *H.* Übersicht über die mit *Halictus* verwandten südamerikanischen Gattungen: *Rhinocorynura* Schrttk., *Corynura* Spin., *Corynuropsis* Ckll., *Megalopta* Sm. (subg. *Megalopta* Sm., *Megaloptidia* Cock. u. subg. *Sphecodogaster* Ashm.), *Gastrohalictus* Ducke, *Micraugochlora* Schrttk. [die beiden letzteren vielleicht besser zu den *Panurginae* zu stellen], *Odontochlora* Schrttk., *Oxystoglossa* Sm., *Augochlora* Sm., *Augochloropsis* Ckll. (subg. *Paraugochloropsis* Schrttk. *Pseudaugochloropsis* Schrttk.), *Agapostemon* Sm., *Pseudagapostemon* Schrttk. u. *Halictus* Latr. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 465—468. Einteilung der südamerikanischen Spp. nach **Vachal** u. **Strand,** t. c. p. 468—469 [in revidierter Form nach brieflicher Mitteilung]. *Halicti genuini, H. intermedii* (*Agapostemon* Guér., *Paragapostemon* Vach.), *H. hexagoni, H. vibrissati* (*Augochlora* (Sm.) Robertson, *Paraugochloropsis* Schrttk.), *H. sericei* (*Tetrachlora* u. *Pseudaugochloropsis* Schrttk.), *H. falcati* (*Oxystoglossa* u. *Odontochlora* Schrttk.), *H. coarctati* (*Cacosoma partim* (Sm.) Vach.) u. *H. megalopti* (*Megalopta* Sm.). — *H. sisymbrii* Ckll. u. *armaticeps* Cresson. **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1745, p. 291.

Hemisia. Einführung der Gattung unberechtigt. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 460. — Spp. aus Australien: *H. clelandi* **n. sp.** (ist nicht das ♂ zu *globosus*). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 272—273 ♂ (Adelaide, Australien. Mus. Berol.). — *chapmani* **n. sp.** (nahe verw. m. *chapmani*; Vergleich mit *leucozonius*) p. 273 ♀ (West-

Australien. Mus. Berol.). — *asperithorax* **n. sp.** (verw. mit *H. chapmani*) p. 274 (Melbourne, Victoria, VIII. 1900). — *H. semilabrosa* **n. sp. Cockerell,** Psyche, vol. 17, p. 142 (Ecuador).

Heterapis semirudis **n. sp.** (ähnelt *H. eumorpha* [Ckll.] und *H. rhodocerata* (Ckll.), aber leicht erkenntlich durch die morpholog. Skulptur und stärkere schwarze Behaarung). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 24 ♀ (Kenworthy, San Jacinto Mts., Californien, 5000′, 8. VI.).

Hoplitella **n. g.** (steht *Osmia* nahe). **Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 169. — *pentamera* **n. sp.** p. 170 (Californien).

Hoplitis mescalerium **n. sp.** (nahe verw. mit *H. truncata* Cresson u. *H. sambuci* Titus, doch verschieden durch dunkle Flgl., durch die Färb. der Sporen und die Maßverhältnisse der Palpen. Bei *H. adunca* von Europa, der Type d. Gatt., ist die Zunge länger, das 1. Labialglied der Palpen kürzer im Verhältnis zum 2. und das Maxillenblatt nicht so schlank.) **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 90 ♀ (Mescalero, New Mexico, 12. VII).

Hyphanthidium flavomarginatum Sm. **var.** *musciforme* **n. Schrottky,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 271.

Lagobata diligens Sm.! 1861 = *Tetrapedia plumipes* Sm. 1879 (kleines Exempl.) = *Tetrapedia variegata* Friese i. l. = *Ancyloscelis ornata* Spin. 1851 (Mus. Turin.) muß heißen *Tetrapedia ornata* (Spin.). In Farbe u. Größe sehr variabel. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 364. — *bicolor* Sm.! (nec Friese) ♀ = *T. nasuta* Sm.! ♂. Ersterer Name hat die Priorität. *Tetrapedia amplipennis* Sm.! = *lugubris* Cress. (B. M., wohl Cotype?) = *gigantea* Friese i. l. — *testacea* Sm.! 1854 = *Exomalopsis flava* Sm.! 1879. — *levifrons* F. Sm. sieht aus wie eine fast ganz einfarbige braungelbe *duckei* Friese mit sehr glattem u. glänzenden Gesichte. **Ducke,** t. c. p. 364.

Leptometria. **Brèthes** beschreibt im An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, folg. neue Spp.: *lynchii* **n. sp.** p. 296 (Chaco). — *patagonica* **n. sp.** p. 296 (Patagonien). — *singularis* **n. sp.** p. 297 (Argentinien?). — *mendozana* **n. sp.** p. 297 (Mendoza). — *tucumana* **n. sp.** p. 297 (Tucuman). — *tarijensis* **n. sp.** p. 298 (Tarija).

Lithurgus chrysurus Fonsc. ♀ mit glänzender cremweißer Scopa, die in der Mitte rötlich ist. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 496—497. — *acanthurus* **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 313 (Kongo). — *L. neoqueenensis* **n. sp.** (ganz schwarz, wie *L. laticeps*, aber nur halb so groß, Gesicht stark konvex, ohne Höcker). **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 658 ♀ (Neuquen). — *osmioides* **n. sp.** (äußerlich ähnlich einer abgeflogenen *Osmia nigriventris* (Europa), aber ♀ mit paradox gebildetem Clypeus u. Labrum, ♂ mit eindornigem Sgm. 7) p. 658—659 ♂ ♀ (Neuquen). — *macroglossa* **n. sp.** (Isoliert stehend. Zunge von Körperlänge) p. 659 ♂ (Neuquen). — *capensis.* Geographische Verbreitung in Südafrika. **Friese** in Die Bienen Afrikas, Karte 11. — *L. albofimbriatus* Sichel. Der *Lithurgus* von Tahiti, den Cockerell früher als *L. atratiformis* Ckll. erwähnt hat, ist in Wirklichkeit *L. albofimbriatus*, beide sind nahe verw., zeigen aber Unterschiede. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 277.

Lonchopria. Vachal zieht *N. jenseni* Friese u. *N. jörgenseni* Friese hierher. (Es sind prachtvolle Bienen.) **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1745, p. 292. — *L. bicellularis* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 81 (Nordost-Brasilien).

Macrocera neavei **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 324 (Kongo).

Macroglossapis buccosa Vach. (als *Macrocera* beschr.) = (*holmbergi* Br.). **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, T. 20, p. 301.

Megachile. A. Spp. aus Europa: *argentata* Bemerk. **Sjöstedt,** Entom. Tidskr. Arg. 30, p. 88. — B. Spp. aus Asien: *M. galhecensis* **n. sp. Cockerell,** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 497 (Persien). — *M. lachesis* Sm. ♀ von Batavia, Java. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 37. — *M.* (*Paramegachile*) *japonibia* **n. sp.** (ist mit *M. terminata* Mor. aus Turkestan verw.) p. 37—38 ♀ (Nipon, Japan). — *funebricornis* **n. sp.** p. 38—39 ♀ (Ceylon). — *relata* Sm. ♀ von Hongkong. p. 40. — **Cameron** beschreibt im Journ. Bombay Soc., vol. 19 folgende Spp. aus Indien: *striolata* **n. sp.** p. 131. — *heterotrichia* **n. sp.** p. 132. — *semireticulata* **n. sp.** p. 132. — *feroziporensis* **n. sp.** p. 133. — *simlaensis* **n. sp.** p. 133. — *melanoneura* **n. sp.** p. 134. — *inepta* **n. sp.** p. 134. — *punjaubensis* **n. sp.** p. 135. — Spp. aus Afrika: *M. brachiata* **n. sp. Vachal** Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 1909, p. 529. — *attenuata* **n. sp.** p. 529 (beide aus Ostafrika). — *M. pyrsa* **n. sp. Vachal,** Bol. Soc. españ., 1910, p. 177. — *M.* (*Chalicodoma*) *maurusia* **n. sp.** (beide aus Mogador). — *M. felina* Gerst. ist zu *Gronoceras* zu stellen. Fundorte: Mayotte, Comoro Isl. [Mus. Berol.], Catanga-District, Congo Free State [Brit. Mus.]. **Cockerell,** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 418. — *M. maxillosa* (auffallend schwarz u. weiß behaart. Verbreitung.) **Friese,** Die Bienen Afrikas etc. Verbreitungskarte No. 12. — *M. venusta* u. ihre Kommensalen *Coelioxys afra* u. *C. decipiens.* Geographische Verbreitung. **Friese,** op. cit. Taf. 2. — *patellimana.* Geogr. Verbr. **Friese,** t. c. Karte 5, desgl. von *M. guineensis* u. vikariierenden Verwandten, Karte 6. — **Vachal** beschreibt in den Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, folgende Spp. aus dem Kongogebiet: *pulvinata* **n. sp.** p. 306. — *praetexta* **n. sp.** p. 307. — *gibbidens* **n. sp.** p. 307. — *fastigiata* **n. sp.** p. 308. — *flexa* **n. sp.** p. 308. — *nigrafacies* **n. sp.** p. 308. — *neavei* **n. sp.** p. 309. — *biloba* **n. sp.** p. 310. — *nigripollex* **n. sp.** p. 311. — *corneipalmis* **n. sp.** p. 311. — *aculeata* **n. sp.** p. 312. — *torula* **n. sp.** p. 312. — *chrysopogon* **n. sp.** p. 313. — *cerberus.* Verbreitungskarte der Spp. in **Friese,** Die Bienen Afrikas, Taf. 11. — D. Spp. aus Amerika: *M. chilensis* Spin. von Neuquen; in Chile häufig bei Concepcion etc., auch in Peru, und *tricincta* Friese von Neuquen; Mendoza. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 644. — *M. coelioxiformis* **nom. nov.** für *M. coelioxoides* Schrottky. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 540. — *inquirenda.* Nistgewohnheiten. **Lüderwaldt,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 297. — *M. pugnata,* Variation. **Cockerell,** Boulder, Univ. Col. Stud., p. 128. — *M. grindeliarum* Ckll. ♀ u. *M. perihirta* Ckll. auf Blüten von *Peritoma serrulatum.* **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 91. — *perihirta* hat einen großen Höcker auf der

Innenseite des mittl. Basitarsus nahe der Basis, dessen Erwähnung zu tun in der Orig.-Beschr. übersehen ist. *perihirta* u. *grindel.* sind mutmaßlich Geschlechter einer Sp. **Cockerell,** t. c. p. 91. — *M. centuncularis* u. *Osmia leucomelaena* Mischbau. **Höppner** (1) 12. — *M. rhinoceros* Fr. [nicht *armigera* Fr., wie Schrottky deutet]. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 92, p. 461. — *planiceps* Fr. = ? *Meg. fiebrigi* Schrottky ? p. 461. Spp. aus Paraguay. **Strand,** t. c. p. 524 sq.: *planiceps* Fr., p. 524, *assumptionis* Schrttk. (*armigera* Fr. Beschr. des bisher unbekannten ♂ p. 524—525, *frisei* Schrttk.) Abweichende Zeichnung p. 525, *anisitsi* Schrttk., *gomphrenae* Holmbg. var. *collaris* Fr., *anthidioides* Rad., *curvipes* Sm. p. 526. — *quadrispinosella* **n. sp.** (verwandt mit *M. rhinoceros*, doch andere Gesichtsbildung) p. 526 ♀ (Asuncion). — *trinidadensis* **n. sp.** (verwandt mit *curvipes*) p. 527 ♀ (Asuncion). — *bernardinensis* **n. sp.** (von Friese nach oberflächlicher Betrachtung für *M. steinbachi* gehalten und in Strands „Beitrag" 1909 unter diesem Namen aufgeführt, was hiermit berichtigt wird. Mitte der Dorsalsegmente bei *steinbachi* schwarz, bei *bern.* gelblich) p. 527—528 ♂ (San Bernardino). — *anisitsiana* **n. sp.** (Unterschiede von der folg. Sp.) p. 528—530 ♀ (Villa Morra etc.). — *asuncicola* **n. sp.** (Unterschiede von voriger u. von *M. hieronymi* Fr.) p. 530—531 ♀ (Villa Morra, Asuncion, Trinidad). — *asunc.* **var.** (?) *mediomicans* **n.** = p. 531 ♀ (Villa Morra). — *fasciatricella* **n. sp.** (mit *steinbachi* Fr. verw.) p. 531—532 ♀ (Asuncion, Villa Morra, S. Lorenzo). — *atritarsis* **n. sp.** p. 533—534 ♀ (Asuncion). — *atricostifera* **n. sp.** (mit der folg. verw.) p. 534—535 ♀ (Villa Morra; Asuncion). — *subhyalinella* **n. sp.** p. 535 ♀ (Trinidad, Asuncion). — *lorenzicola* **n. sp.** (mit *M. jenseni* Fr. verw.) p. 535—536 ♀ (S. Lorenzo). — *fumicosta* **n. sp.** (verw. m. *M. clavispinis* Vachal) p. 536—538 ♂ (Villa Morra). — *villosifacies* **n. sp.** (*M. eburneipes* Vach. nahest.) p. 538—539 ♂ (Asuncion; Trinidad). — *villosif.* **ab.** *fulvifacies* **n.** p. 539, 540 ♂ (Asuncion). — *flavitegulata* **n. sp.** (mit *M. steinbachi* R. nahe verw.) p. 540—541 ♂ (Villa Morra). — *morrensis* **n. sp.** p. 541—542 ♀ (Villa Morra). — *hilarimorpha* **n. sp.** (ob ♂ zu *anisitsi* ?; scheint mit *M. hilaris* Sm. nahe verw.) p. 542—544 ♂ (Fundort wie vorher). — *M. Santae Rosae* **n. sp.** **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 10—11 ♀ (Peru, Santa Rosa, 1000 m). — E. Spp. aus Australien: *M. chrysopyga* Smith 1853. Ein Cotype von Smith mit dem Zettel „Australia" ist identisch mit *M. maculariformis.* Die Beschreib. von *chrysopyga* stimmt nicht mit den fragl. Stücken in bezug auf die ventrale Scopa und wohl auch nicht mit den abdominalen Bändern überein. Möglicherweise ist die typische *chrys.* (aus Tasmanien) davon zu trennen. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 29. — **Cockerell** charakterisiert im Journ. New York Entom. Soc., vol. 18 folgende Spp. sowie 1 Var. aus Australien: *sequior* **n. sp.** p. 108. — *semicandens* **n. sp.** p. 109. — *phenacopyga* **n. sp.** p. 109. — *vestitor* **n. sp.** p. 110. — *nasuta* **subsp.** *argentifer* **n.** p. 111. — *preissi* **n. sp.** p. 111. — *adelaidae* **n. sp.** p. 111. — *remoutla* **n. sp.** p. 112. — *trichognatha* **n. sp.** p. 112. — *M. aurifrons* Sm. Smith erwähnt die Sp. von „Neu-Holland". Cockerells Stück stammt von Queensland. Turner

fing die Sp. zu Mackay. Die Mandibel des ♀ sind 5-zähnig. **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 6, p. 277. — *sequior* Ckll. Das beschriebene typ. ♂ trägt auf dem Zettel die Bezeichnung „Adelaide, Schomburgk." Cockerell glaubt Grund zur Annahme zu haben, daß es das Schultzesche Stück von Port Darwin ist. Turner hat im Dez. 1902 11 Stücke am letztgenannten Fundorte erbeutet. Die Sp. steht *M. macularis* D. T. sehr nahe, p. 278. — *rhodura* Ckll. ♀ bisher unbekannt, von Turner auf *Eucalyptus*-Blüten bei Mackay, Queensland, erbeutet im Dez. 1899. Beschreib. dess. p. 278. Die Sp. ist verwandt mit *M. trichognatha* Ckll. — *trichognatha* Ckll. Neuer Fundort: Victoria im Brit. Mus.; *ferox* Sm. vom gleichen Fundort, bisher vom Swan River beschr.; *tomentella* Ckll., auch in Victoria u. am Swan River, p. 278. — *pararhodura* **n. sp.** (nur durch sorgfältigen Vergleich von *M. rhodura* zu unterscheiden) p. 278—279 ♂ (Mackay, Queensland). — *mackayensis* **n. sp.** (ähnelt *M. erythropyga* Sm.) p. 279—280 ♀ ♂ (Mackay, Queensland). — *ustulatiformis* **n. sp.** (♂, wohl nicht das ♂ zu *ustulata*; kräftiger als *M. mystacea*) p. 280—281 ♂ (Cairus, Queensland). — *micrerythrura* **n. sp.** (verw. m. *M. abdominalis*, aber kleiner etc., in Gestalt u. Größe ähnelt sie *M. semicandens* Ckll.) p. 281 ♀ ♂ (Port Darwin). Oberflächlich ähnelt die Art einer *Osmia semirubra*. — *stalkeri* **n. sp.** (ähnelt *M. pararhodura*, doch viel kleiner. Auffallend ist der Bau des Clypeus) p. 282 ♀ (Alexandria, N.-Austral., 20. Dez. 1905). — *austeni* Ckll. von Turner bei Mackay (Feb. 1900) und Cairus I. 1902 erbeutet. Die Stücke aus letzterem Gebiete sind größer. — *quinquelineata* Ckll. von Mackay, Queensl., auf Blüten von Heliotrop, IX. 1899 und Cape York, IV. 1902 (beide Lokalitäten liegen 800 engl. Meilen voneinander). Unterschiede zwischen den Stücken sind jedoch nicht bemerkbar. — *detersa* **n. sp.** (nahe verw. mit *M. quinquelineata*). Vielleicht ein Hybride zwischen *quinquel.* u. *rhodogastra* oder dergl.) p. 283 ♀ (Mackay, Queensland, II. 1900). — *rhodogastra* **n. sp.** (verwandt mit *rhodura* Ckll., doch kräftiger etc.) p. 283—284 ♂ (Mackay, Queensland, V. 1900). — *M. kurandensis* **n. sp.** (Vergleich mit *M. sequior* Ckll., dieser hat aber ein Paar wohl entwickelter Zähne am 6. Abd.-Sgm.). **Cockerell,** t. c. p. 359—360 ♂ (Kuranda, Cairns, Queensland, I. 1902). — *eucalypti* **n. sp.** (ähnelt *M. nigrovittata* Ckll. u. *M. modesta* Sm.) p. 360—361 ♀ ♂ (Mackay, Queensland, IV. 1899, IX. 1900). Unterschiede des ♀ von dem der *rhodura* Ckll. u. *M. gilbertiella* Ckll. — *serricauda* **n. sp.** (ähnelt der Gruppe *macularis, sequior, cygnorum* etc.) p. 361—362 ♂ (Mackay, Queensland, V. 1900). — *gilbertiella* **n. sp.** (vel *apicata subsp.* ?) p. 362—363 ♀ (Cooktown, Queensland). Die Beschreibung deckt sich nicht ganz mit der von *apicata*, dazu sind die Fundorte weit auseinander gelegen. Auch Ähnlichkeit mit *M. stalkeri* Ckll. ist vorhanden. — *oculipes* **n. sp.** (ausgezeichnet durch den Bau der Vorderbeine und das Abdominalende, dem das Rot fehlt) p. 363 ♂ (Townsville, Queensland, 12. II. 1903). — *lineatipes* **n. sp.** (leicht zur trennen von *M. latipes* Sm. durch die beiden scharfen Zähne am Hinterleibsende. In Wirklichkeit *M. chrysopyga* nahest.) p. 364 ♂ (Kuranda, Cairns, Queensl., I. 1902). — *sericeicauda* **n. sp.** (von *M. austeni* versch. durch die grobe,

deutliche Punktierung des Abdomens) p. 364—365 ♂ (Mackay, Queensland, IX. 1900; X. 1901). — Übersichtstab. über die ♂ ♂ von *oculipes, vestitor, lineatipes, latipes* Sm., *sericeicauda* u. *austeni*, wo nicht anders bemerkt, von Ckll.

Megalopta Sm. Unterschiede von den verwandten Gattungen. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 466. — Subg.: *Megalopta* Sm., *Megaloptidia* Ckll. u. *Sphecodogastra* Ashm. — *M. cuprifrons* Sm.! = *Halictus* (*Corynura*) *konowi* Ducke 1907. Richtig ist der Name: *Halictus* (*Cacosoma*) *cuprifrons* (Sm.). **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 362. — *pilosa* Sm.! ist ein *Halictus*, Gruppe *Cacosoma*. Also *Halictus* (*C.*) *pilosus* (Sm.) p. 362. — *M. vivax* Sm. ist eine Var. von *Augochlora atropos* Sm., mit großem, teils grünem Kopf u. Thorax. Die Var. muß heißen *Halictus atropos* Sm. *var. vivax* Sm. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 363. — *calliope* Sm.!, *nigrofemorata* Sm.!, *ornata* Sm.!, *bituberculata* Sm.! u. *janthina* Sm.! sind *Halictus*, z. T. gelbbraune, z. T. metallisch gefärbte Spp., p. 363. — *purpurata* Sm.! ist ebenfalls ein *Halictus*, nähert sich aber den echten *M.*-Spp. Die Färbung erinnert an *M. cuprea* Friese i. l., aber Ocellen bedeutend kleiner, p. 363. — *idalia* Sm. ist eine Mischart, deren Elemente erst gesondert werden müssen. **Ducke,** t. c.

Megaloptidia Ckll. Subg. von *Megalopta* Sm., siehe dort.

Megapyge chrysopa = *M. maculariformis* Ckll. **Cockerell,** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 29.

Melipona fasciculata Sm.! = *interrupta* Latr., (welche die Priorität hat). **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 367. — *M. flavipennis* Sm.! (Priorität) = *titania* Gribodo p. 367. — *M. quadrifasciata* Lep.!, *anthidioides* Lep.!, *saint-hilairii* Lep.!, *rufiventris* Lep.! u. *nigra* Lep.! sind von Friese nach den Beschreibungen richtig erkannt worden. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 367. — *favosa* F., ein Stück von Lep. ist *interrupta* Latr., während nach Friese *favosa* identisch wäre mit *marginata* Lep., jedenfalls bleibt *favosa* zweifelhaft; *grandis* Guér. Westliche Form der *interrupta* Latr., kräftiger, lebhafter gefärbt, mit dunklen Flügeln. — *fulva* Lep.! u. *mixta* Lep.! gehören zu *rufiventris* Lep.; letzterer Name hat den Vorrang. — *quinquefasciata* Lep., Cayenne, Brasilien, verschieden von der aus dem nördl. Argentinien von Friese als *quinquefasciata* bestimmten Sp., die im Mus. Paris als *orbignyi* (aus Bolivia) steckt. — *M. quadrifasciata* Lep. in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 554. — *picadensis* **n. sp.** (*seminigra* Fr. nahest.) p. 554—555 (Picada à Salto Yguazu). — *paraguayaca* **n. sp.** (*quinquefasciata* Lep. ? ?) p. 555—556 ♀ (Asuncion; Villa Morra, S. Lorenzo). — *orbignyi* Guér. (*quinquefasciata* Fr. nec Lep. p. 556—557 ♂ (S. Lorenzo u. Trinidad). — *subnitida* **n. sp.** **Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 107 (Ostafrika).

Melissa decorata Sm.! = *itaitubina* Ducke. Wird in verschiedenen Museen fälschlich unter anderen Namen geführt. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 366. — *M. regalis* Sm.! von Friese u. Ducke richtig gedeutet. — *Mesocheira asteria* Sm.! = *Melissa maculata* Friese, also richtig *Melissa asteria* (Sm.) p. 366. — *Melecta chilensis* Sm.! 1854 =

Epicoplus gayi Spin. 1851, richtig *Melissa gayi* (Spin.) — *M.* (*Epicoplus*) *lendliana* **n. sp.** (*M. gayi* nahest., aber neben Thorax nur Sgm. 1 gelbl. weiß behaart, 2—6 (7) tief dunkelblau, schwarz befilzt). **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 657—658 ♂ ♀ (S.-Argentinien). — *M.* Spp. aus Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 552—553: *velutina* Lep. (Unterschiede von *M. funerea* Sm.), *azurea* Lep., *M.* (*Mesocheira*) *sericea* Guér. p. 552.

Melissodes. Charakt. der Gatt. **Bertoni** u. **Schrottky,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 574. — A. Maxillarpalpen bei ♂ ♀ 4-gliedrig., mittelgroß bis groß. — a_1. Abdomen ganz gelbfilzig: *uruguayensis* **n. sp.** p. 574 ♀ Fig. 8 (Uruguay: Montevideo). — b Abdomen nicht vollständig befilzt: — a_2. Abd.-Segmente 2—4 ohne helle Haarbinden: — a_3. Hinterbeine sehr dicht u. tiefschwarz behaart; nerv. rec. 1 nahe am Ende der 2. Cubitalzelle: *venturii* **n. sp.** p. 575 ♀, Fig. 9 a, b (Argentinien, Prov. Buenos Aires, Bahia Blanca). — b_3. Hinterbeine dünn behaart schwarzbraun), nerv. rec. 1 nahe der Mitte der 2. Cub.-Zelle: *catamarcensis* **n. sp.** p. 575—576 ♀ (Argentin. Prov. Catamarca). — b_2. Abdominalsegmente mit hellen Haarbinden: — c_1. Haarbinden weiß, große Spp.: — d_1. Wangen fehlend: *fervens* Sm. 1879, p. 576 ♂ ♀ (Argentin., Uruguay, Brasil.). — d_2. Wangen deutlich vorhanden: *silvicola* **n. sp.** p. 576—577 (Paraguay, Puerto Bertoni in der Nähe des Moanday-Flusses). — c_2. Haarbinden gelblich, kleinere Spp. — c_1. Höchstens 9 mm l.: *montevidensis* **n. sp.** p. 577 ♂ (Uruguay, Montevideo). — *ecuadoria* Friese (? i. litt.) p. 577 ♀, Fig. 10 (Ecuador, Guayaquil; Peru, Callanga). — e_2. Mindestens 10 mm l.: *nigroaenea* (Sm. 1854) p. 578—579. Fig. 11a—d Tabelle der Geißelglieder (p. 578) (Argentinien, Uruguay, Paraguay etc., Bolivien, Nordamerika, Texas etc.). *Melissodes menuacha* Cress. aus Texas ist synonym p. 579. — B. Maxillarpalpen 3-gliedrig. — a_1. ♀ mit doppelt. Haarbinden auf dem 4. Abd.-Segm., ♂ mit stark verkürzten Geißelgliedern 1 u. 2: *nigroaenea* (Sm.) 1854, p. 580. — b_1. ♀ mit einfach. Haarbinden auf dem Abdom. oder dieses ganz gelb befilzt; 2. Geißelgl. d. ♂ nicht besonders stark verkürzt. Subg. *Epimelissodes* Ashm. 1899. — a_2. Abdomen ganz gelbfilzig. — a_3. Ganz kleine Sp., 2. Geißelgl. des ♂ nur ein wenig länger als das 1.: *M.* (*Epim.*) *dama* (Vach.) 1904, p. 580, Fig. 12 (Argentinien; Chile). — b_3. Größere Spp., 2. Geißelgl. d. ♂ doppelt so lang wie 1.: *M.* (*Epim.*) *pseudogilva* **n. sp.** p. 580 ♂ (Argentinien: Territorium Neuquen). — *M.* (*Epim.*) *chubutana* **n. sp.** p. 491 ♂ ♀ (Argentinien: Chubut). — b_2. Nur die Apicalränder der Abd.-Sgm. mit gelblich. Haarbinden: *M.* (*Epim.*) *melochiae* **n. sp.** p. 581—582 ♀ ♂ Fig. 13 (Paraguay: Encarnacion, auf Blüten von *Melochia pyramidata hieronymi* K. Schum. [*Sterculiacea*]). — *M.* (*Epim.*) *minarum* **n. sp.** p. 582 ♂ (Brasilien, Minas Geraes !). — *M. obliqua* Say ♂ var. m. grünen Augen von Boulder u. Denver, Color. **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 91. — *agilis* Cresson *var.* b. Ckll. (Univ. of Colorado Studies 1907, p. 255), beide auf Blüten von *Peritoma serrulatum,* Benver, Color., p. 91. — *M. pecosella verbesinarum* Ckll. = *Xenaglossodes excurrens.* **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 259.

— *Melissoptila* Holmb. 1884. Die Spp. zeigen größere strukturelle Übereinstimmungen als bei den übrigen Gruppen, so im Flügelgeäder, Pygidialplatte, Bildung der Scopa. 2 Gruppen: a) mit einfachen Beinen (*Melissoptila* sens. strict.), b) mit blattförmig erweiterten Beinen (*Thyreothremma*). **Bertoni** u. **Schrottky,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 587. Übersicht über die ♀ ♀ von *nudiventris, vulpecula, tandilensis, pterocauli, bonaerensis, M.* (*Thyr.*) *abscondita, M.* (*Thyr.*) *desiderata* u. *M. richardiae.* — Ferner die ♂ ♂: Subg. *Thyreothremma* (Metatarsus II blattartig verbreitert) mit: *tandilensis, desiderata, absondita* u. Subg. *Melissoptila* sens. strict. (Metatarsus II einfach): mit Sp., *nudiventris, richardia, bonaerensis, vulpicula* u. *nemorensis* p. 588—589. — *vulpecula* **n. sp.** p. 589—590 ♀ ♂, Fig. 16a, b (Paraguay, Puerto Bertoni). — *richardiae* **n. sp.** p. 590—591 ♀ ♂, Fig. 17 (an *Richardia brasiliensis*; *Rubiaceae*; an *Vernonia* sp. *Compposit.*). — *nudiventris* **n. sp.** p. 591—592 ♀ ♂, Fig. 18 (Paraguay, Puerto Bertoni; Brasil.). — *pterocauli* **n. sp.** p. 592 ♀, Fig. 19 (Paraguay, Puerto Bertoni). — *bonaerensis* Holmbg. 1903 ♀ (Argentinien: Buenos Aires; Mendoza, Salta, Tucuman). — *nemorensis* **n. sp.** p. 593 ♂, Fig. 20 (Paraguay, Puerto Bertoni). — *M.* (*Thyreothremma*) *tandilensis* Holmbg. 1884 (= *Tetralonia crassipes* Friese 1908 p. 593—594 (Argentinien, Buenos Aires, Mendoza, Tucuman). — *Meliss.* (*Thyreothremma*) *desiderata* Holmbg. 1903 p. 594 ♂ ♀ (Argentinien: Buenos Aires, Misiones). — *M.* (*Thyreothr.*) *absondita* Holmbg. 1903 p. 594 ♀ ♂ (Argent., Chaco, Paraguay, Asuncion). — **Brèthes** behandelt im Ann. Mus. Buenos Aires, T. 20, folg. Spp.: *inducens* **n. sp.** p. 299 (Buenos Aires). — *malvearum* **n. sp.** p. 300 (Jujuy). — *argentina* **n. sp.** p. 300 (Mendoza). — *M. pauloensis* **n. sp.** **Schrottky,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 88 (Brasilien). — *M. atrifera* **n. sp.** (in d. Tab. des Entomologist 1902 p. 177 kommt man auf *M. personatella.* Vergleich mit *M. semitristis*). **Cockerell,** Ann. nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 256 —257 ♂ (Mexiko). — *atrifera* **subsp.** *sandiarum* **n.** (Unterschiede von *M. personatella* Ckll.) p. 257 ♂ (Sandia Mts., New Mexico, auf Blüten von *Croton*). — *colliciata* **n. sp.** (Unterschiede von *aurigenia, hortivagans, xanthopteralis* Ckll., *masuca*) p. 257—258 ♂ (Mexiko). — *civica* **n. sp.** p. 258—259 ♀ (Ciudad, Mexico; Californ., 8000′, Forror, S. [Calif. laut op. cit., vol. 6, p. 259 zu streichen]).— *M. agilis* Taxonomie. **Cockerell,** Boulder, Univ. Col. Stud., vol. 7, p. 128. — *M. aurigenia* ist eine gute Sp. **Tucker,** Trans. Kansas Acad., vol. 22, 1909, p. 278. — *snowii* ist eine Var. von *agilis* p. 278. — *lupina* **var.** *composita* **n.** p. 281. — **Brèthes** beschreibt in den Ann. Mus. Buenos Aires, T. 20: *gratiosus* **n. sp.** p. 302 (Misiones). — *sparsus* **n. sp.** p. 302 (Argentinien). — *rufitrahox* **n. sp.** p. 303 (Tarija u. Jujuy). — *sobrinus* **n. sp.** p. 303 (Misiones)

Melitoma (*Entechnia* Patt., *Meliphila* Schr.; unterscheidet sich durch die mehr viereckige Cubitalzelle, während die übrigen Gatt. der *Melitomae* diese deutlich nach dem Radius hin verjüngt haben, während die Zunge bis an die hinteren Coxen reicht). **Cockerell,** Ann. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 27. — *M.* (?) *nigrotarsalis* **n. sp.** **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, T. 20, p. 293 (Parana).

Melitta. Verbreitungskarte. **Friese,** Die Bienen Ostafrikas, Taf. 14. — *M. altissima* **n. sp.** (von allen andern Spp. abweichend durch die Färbung). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 240—241 ♀ (Gyangtse, 13 000′; VI. 1904). Die Gatt. wird hiermit zum ersten Male aus dem Himalaya bekannt. — *M. dimidiata var. capensis* u. *M. leporina var. sakkarne*. Geographische Verbreitung. **Friese,** Die Bienen Afrikas etc., Taf. 1.

Melittosmithia siehe unter *Scrapter*.

Meroglossa eucalypti **n. sp. Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 18—19 ♂ ♀ (Mackay, Queensland, ♂ ♀ auf Blüten von *Eucalyptus* III. 1900; ♀ auf Blüten von *Rosa*, IV. 1899, V. 1900). — *sculptissima* **n. sp.** (voriger ähnlich) p. 19 ♂ ♀ (Mackay, Queensland, ♂ auf Blüten von *Eucalyptus* 1900, ♀ auf denen von *Cassia*, Dez. 1899 u. *Rosa*, VI. 1900). — *lactifera* **n. sp.** (steht *penetrata percrassa* nahe) p. 19—20 ♂ ♀ Mackay, Queensl. V. 1900; Cairus). — *penetrata percrassa* (Ckll.) p. 21 ♂ (Mackay, Queensland, V. 1899, auf Blüten von *Xanthorrhoea*). — *turneriana kurandensis* (Ckll.) p. 21 ♂ von Cooktown, X. 1902). — *turneriana* **subsp.** *viridimutans* **n. p.** 21 ♀ (Port Darwin, XI u. XII.). — *baudinensis* (Ckll.). — *reginarum* (Ckll.) p. 22 ♂ (dem ♀ ähnlich) (Mackay, IV, 1900, auf Blüten von *Xanthoroea*). — *perviridis* **subsp.** *cassiaefloris* **n.** p. 22 ♀ (Mackay, XII. 1899, auf Blüten von *Cassia*, V. 1900). — *luxuriosa* (oberflächlich ähnlich der *M. pervir. cassiaefloris*, in Wirklichkeit der *M. varicolor* nahest.) p. 22—23 ♂ ♀ (Cairns, Queensland II—IV. 1902). — *perkinsi* Ckll. Beschr. des ♂ p. 23 (Cooktown, XI. 1902). — *varicolor* **subsp.** *eboracina* **n.** p. 23 ♂ (Cape York, V. 1902). — *denticauda* **n. sp.** p. 24—25 ♂ ♀ (Mackay, Queensland).

Mesocheira asteria Sm.! heißt richtiger *Melissa asteria* Sm. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 366. — *M. goryi* in Paraguay. Ob dafür *Ctenioschelus goryi* zu setzen, bleibt vorläufig fraglich. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 460.

Micraugochlora Schrottky. Unterscheidung von den Verwandten. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 466.

Mydrosoma metallicum Sm., siehe *Apista opalina* Sm.

Neocorynura **nom. nov.** für *Cacosoma* Sm. [nicht synonym mit Spinolas *Corynura*]. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 540. — *mapieriensis* **n. sp. Schrottky,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 72. — *banghaasi* **n. sp.** p. 72 (beide aus Bolivia).

Neoprosopis. Übersichtstabelle **Perkins,** Fauna Hawaii. vol. 2, p. 601—604. — Neu: *ombriae* **n. sp.** p. 604 (Hawaii).

Nesohalictus **subg. nov.** von *Halictus* (ähnelt *Halictus* sehr, doch Zunge stark verlängert, fast so lang wie die Antennen etc., Innensporn der Hintertibien beim ♂ mit einigen großen Zähnen etc.). **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 120. — *N.* (*H.*) *Robbii* **n. sp.** p. 120 ♂ (Manila, P. I.).

Nomada. A. Spp. aus Europa: *N. argentata* H.-Sch. von Tubney, Berks bei Oxford. **Hamm,** Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46), p. 263. — Die bisherigen Fundorte Arundel [von F. Smith wurde dieses Stück als *atrata* beschrieben], West-Clandon, Surrey u. Woking liegen weit

davon entfernt. Der Wirt ist *Andrena cetii* Schr. u. die Verbreitung von *N. ary.* dürfte deshalb weiter sein, als man bisher annahm. — *B.* Spp. aus Asien: *N. testaceobalteata* **n. sp.** (*N. adusta.* Sm. sehr ähnlich). **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 7—8 ♂ (Borneo: Kucking). — *N.* (*Micronomada*) *waltoni* **n. sp.** (verw. mit der amerik. *N. snowii* u. *N. ridingsi.* Schmiedeknechts Tab. der paläarkt. Spp. führt auf *N. coxalis*, mit der sie verwandt zu sein scheint; sie weicht aber in der Färbung und im abgeflachten Skutellum ab. In Nurses Tab. von 1903 kommt man auf *N. arida*, die aber in vielen Punkten abweicht). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 239—240 ♀ (Gyangtse, 13 000′, VI. 1904). — C. Spp. aus Afrika: *N. rufinasutana* **n. sp. Strand,** Entom. Zeitschr., Bd. 24, p. 216 (Algier). — D. Spp. aus Amerika: *N. vicinalis* **subsp.** *alfrichi* **n.** (Die Tab. der Rocky Mts. - *Nomada* [Bull. Color. Agr. Exp. Stat. 94] führt auf *N. vicinalis*, der sie nahe verw. ist. Auch der *N. illinoensis* Rob. nahestehend.). **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 368 ♂ (Moscow, Idaho). — *modocorum* Ckll. bei Pasadena gefangen, für Californien neu. — *catalinensis* Ckll. bei Pasadena gefangen, ist also nicht auf Catalina Island beschränkt, p. 369. — *multicolor* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 106 (Nordost-Brasilien). — *N. fontis* **n. sp. Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 367 (Colorado). — **Cockerell** bespricht in d. Psyche, vol. 18, folgende neue Formen von Washington: *mutans* **n. sp.** p. 91. — *semisuavis* **n. sp.** p. 92. — *civilis* **subsp.** *spokanensis* **n.** p. 92. — *malonella* **n. sp.** p. 93. — *malonia* **n. sp.** p. 294. — *N.* (*Gnathias*) *perplexans* **n. sp.** p. 94. — *itamera* **n. sp.** p. 95. — *orcusella* **n. sp.** p. 95.

Nomia. A. Spp. aus Asien: *N. takauensis* **n. sp.** (klein, einfach gelbbraun behaart, mit breiten Filzbinden auf dem Abdomen und schwach verdickter Tibie III). **Friese,** Verhdlgn. zool.-bot. Gesellsch., Bd. 60, p. 410 ♂ (Takau u. Ku Sia auf Formosa, Japan). — B. Spp. aus Afrika: *N. clavisetis* **n. sp. Vachal,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 325. — *illota* **n. sp.** p. 326. — *uncispinis* **n. sp.** p. 327. — *lucidula* **n. sp.** p. 327 (sämtlich vom Kongo). — C. Spp. aus Australien: **Cockerell** behandelt im Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, folgende neue Formen aus Australien: *subaustralica* **n. sp.** p. 106. — *flaroviridis* **subsp.** *adelaidella* **n.** p. 106. — *hippophila* **n. sp.** p. 107. — *victoriae* **n. sp.** p. 107. — D. Spp. aus Amerika: *N. jenseni* Friese! Unterschiede von *N. cearensis* Ducke, **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 368. — **Cockerell** behandelt in den Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, folg. Formen: *N. bolliana* **n. sp.** [Vachal] (gleicht *N. triangulifera* u. sammelt orangef. Pollen in derselben Weise wie diese). **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 259—260 ♀ (Dallos, Texas). — *N. aurantifer* **n. sp.** (schöne Sp., mit *N. cincta* Smith von der Key-Insel, verw. — *N. cincta var. tomentifera* Friese von Cairns ist kleiner und hat gelblichbraune Tegulä und Beine. Auch der Thorax ist anders). **Cockerell,** t. c. p. 501 (Australien). — *darwinorum* **n. sp.** (sehr nahe verw. mit *N. pulchribalteata* Cam.) p. 502 ♂ (Port Darwin, Australien). — *iridescens* Smith (Abdominalbänder glänzend blaugrün) p. 503 (Singapore). — *iridescens* **var.** *ridleyi* **n.** p. 503 ♂ (Singapore). — N. (*Crocidospidia*) *muscatensis* **n. sp.** (steht *N.* (*Crocis-*

paspidia) *forbesii* (W. F. Kirby) von Sokotra u. *N. lamellata* Smith von Egypten, nahe, ist aber vorwiegend rot gefärbt) p. 503 ♀ (Muscat, Arabien). — *N.* (*Crocisaspidia*) *lamellata* Smith 1875 gehört nach Untersuchung der Type zu *Crocisasp.*, das typische ♀ von Gabun ist möglicherweise davon verschieden. Das ♀ ist als die echte Type zu betrachten, da es zuerst beschrieben wurde. *N.* (*Crocisaspidia*) *crocisaeformis* Bingham 1903. Die Untersuchung der Type zeigt, daß die Sp. eine echte *Crocisp.* ist. Beschreibung. Auch *N. vespoides* Walker u. *N. zonaria* Walker vom Roten Meer gehören zu *Crocisasp.*; *N. zonaria* ist vielleicht die egyptische Form von *N. lamellata.* — Parasit an *N. nortoni var. plebeia*: (*Disparipes texanus* **n. sp.**) **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 276 — *N. pattoni* Ckll. von Fedor, Texas; für Texas neu. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 276. — *nortoni* Cresson **var.** *plebeia* **n.** p. 276 (Fedor, Texas). Die typische *nortoni* kommt in Fedor auf Blüten von *Polygonum* vor. — *maneei* **n. sp.** p. 276—277 ♀ (Southern Pines, North Carolina, VI. 1909). — *fedorensis* **n. sp.** (♀ ähnelt *N. maneei*, ♂ dem von *N. foxii*) p. 277 ♀ ♂ (Fedor, Lee County, Texas, 7. VI. 1909, VI. 1910). — **Cockerell** behandelt in den Proc. U. States Nat. Mus. vol. 38, No., 1745, p. 289 sq.: die nordamerikanischen Spp.: Gruppe der *N. nevadensis.* Charakt. p. 292.: A. Abd. vollständig oder zum größten Teile hell rostrot.: *N. nevadensis* Cresson: Fundorte. B. Abdomen dunkel: *N. bakeri* Cock. — *N. pattoni* n. sp. (Ashm. MS.) (verw. mit *N. bakeri*) p. 292—293 (Utica, Mississippi, Selma, Alabama). — *arizonensis* (Ckll. von Arizona, Tucson. Beschreib. p. 293. — *arizonensis* **subsp.** *angelesia* **n.** (Ashm. M. S.) (größer als die Type) p. 293 (Los Angeles County, Calif.; San Bernardino County, Calif.). — Gruppe des N. *triangulifera* (*Epinomia*) Charakt. p. 293—294.: Type *N. triangulifera* Vach. (*persimilis* Cock. 1898 von Nebraska, Kansas u. Neu-Mexiko). — Gruppe des *N. heteropoda* (*Dieunomia*) Charakt. p. 294.: A. Flgl. gleichmäßig dunkelschwarzbraun. *N. heteropoda* Say, Viktoria, Texas). — B. Flgl. hyalin, orangefarbig und ziemlich breit verdunkelt. *Nomia apacha* Cresson, eine westliche Form von Colorado, *N.* -Mex. *N. heteropoda*, eine östl. Form von Texas bis Arkansas und Maryland stammt. *N. marginipennis* Cress. von Rocky Ford, Color. *N. xerophila* Ckll. von Mesilla Park u. Aztec, New Mexico). — Gruppe der *Nomia mesillae* mit *N. mesillae* Cock. von Mesilla p. 295. — Gruppe der *N. bolliana* Ckll. 1910 von Texas. Beschreib. u. Vergleich. Im Mus. Berol.: Texas, Boll.; in U. S. Mus. ♂ u. ♀ von Denton u. Wichita Falls, Texas. Auf *Helianthus*-Blüten 10. VI. 1906 u. auf *Rudbeckia amplexicaulis.* — Gruppe der *Nomia nortoni* (*Paranomia*): A. ♂-Antennen lang, letztes Glied langgestreckt und scharf zugespitzt. *N. nortoni* von Kansas, Texas u. New Mexico. — *N. cressoni* Westw. stammt aus Mexico und ist mit voriger identisch. — *N. melanderi* Cock. ♀ von Washington State, p. 296. — *californica* **n. sp.** (Ashm. M S.) (Größe und Form der vorigen Art) p. 296 ♀ (Süd-Californ., Los Angeles County). — *acus* **n. sp.** p. 296—297 ♂ (Süd-Calif.) — B. ♂-Antennen gestreckt, apikal zugespitzt, Spitze jedoch stumpf. Species aus Westindien: *N. robinsoni* Cress. von Cuba, *wickhamii*

Ashm. von Eleuthera, Bahamas. — C. ♂-Antennen von gewöhnlicher Form. 1. Abdominalsgm. ohne grünes oder blaues Band: *N. foxii* Dalla Torre von New Mexico. — *N. mesillensis* Ckll. von New Mexico, *N. universitatis* Ckll. von Colorado. — *N. tetrazonata* **n. spp.** (*foxii* u. *universitatis* sehr nahe) p. 297—298 ♂ (Globe, Arizona). — Zweifelhafte und auszuschließende Spp. p. 298: *Andrena valida* Say, falls eine *Nomia*, so steht sie wohl *N. heteropoda* nahe. — *N. birkmani* Friese MS. von Texas, Ent. News 1899, p. 244 ist unbeschrieben. — *N. compacta* Prov. 1888 von Cap Rouge, Canada ist wohl keine *Nomia*. — *Paranomia venables i* Ashm. gehört zu *Halictus* (*H. farinosus* Sm.). — *N. tacita* Cameron = *Agapostemon sicheli* Vachal. — *N. cillaba* Cameron ist ebenso wie *N. caelestina* Westw. ein *Agapostemon*.

Nomioides. Karte der Verbreitung. **Friese,** Die Bienen Afrikas. Karte 13.

Odontochlora Schrttk. Unterschiede von den Verwandten. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 467. — *mülleri* Cock. (das ♀ hat Ähnlichkeit mit *Augochloropsis nigromarginata* Spin., Bemerk. zu einem ♂. Fundorte p. 470. — *thetis* Schrttk. von San Bernardino etc. in Paraguay, p. 470.

Odyncropsis apicalis **n. sp. Ducke,** Bull. Soc. Entom. France, 1909, p. 307. — Mimetitische paras. Apide.

Oediscelis verna Philippi. Unterschiede der *Oe. friesei* Ducke. Hinterschienen nur schwach erweitert, bei *vernalis* sehr stark. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 368.

Osiris parvicollis **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 105 (Nordost-Brasilien).

Osmia. Beziehung zwischen Gestalt der erwachsenen Form und der von den Larven aufgenommenen Nahrung. **Popovici-Baznosanu,** Compt. rend. Soc. Biol. Paris, T. 68, p. 480 u. 481. — *bicornis*. Arbeitsleistung. **Souny,** Bull. Mus. Hist. nat. Paris, T. 16, p. 196. — *O. parvula* Duf. et Perr. Mischbau mit *Odynerus laevipes* Sh. **Höppner** (1) 9. — *Osm. parvula* Duf. et Perr. Mischbau mit *O.* (*Microdynerus*) *exilis* H. S. **Höppner** (1) 10. — *bicornis*. Fundort in Britanien. (Qu., Bower). The Entomologist, vol. 43, p. 41. — *O. leucomelaena*. Mischbau mit *Megachile centuncularis* L. **Höppner** (1) 12. — *O. loti* und *manicata*. Charakter. **Morice,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 155—159. — *nigriventris* Zett. von Petrowitz, Kr. Pless. **Schulz, Ed. J. R.,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306. — *O. pilicornis* in der Schweiz. **Jacob,** Rameau Sapin Neuchâtel, vol. 40, 1906, p. 27. — *O. rufa*. Experimentelle Studien. **Popovici-Baznosanu,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 224—228. — Neue Sp.: *nasoproducta* **n. sp. Ferton,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 406 (S.-Europa). — Spp. aus Afrika: O. Verbreitungskarte. **Friese,** Die Bienen Ostafrikas, Karte 16. — *O. aduncoides* **n. sp. Strand,** Entom. Zeitschr., Bd. 24, p. 216 (Algier). — *O. scorpia* **n. sp. Vachal,** Bol. Soc. españ., 1910, p. 178 (Mogador). — Spp. aus Amerika: *O. besseyae* **n. sp.** (ähnelt *O. copelandica* Ckll. In der Tabelle der Spp. von Boulder (Univ. Colorado Studies 1907) p. 252, kommt man auf *O. proxima*. *O. bess.* ist jedoch kleiner als diese, das Abdom. ist schwarz, die Haarbänder sind deutlich, die Beine

nicht metallisch. Flagellum ganz dunkel). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 92 ♀ ♂ (Boulder, Col. auf Blüten von *Besseya plantaginea*). Merkwürdige kleine Form, einer *Ashmeadilla* gleichend und *O. submicans* Mar. von Brindisi, Algier u. Teneriffa sehr ähnlich. Vielleicht eine Zwischenstufe zu *O. copelandica*, die im Sept. fliegt).— *O. remotula* **n. sp. Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 170. — *O.* (*Gnathosmia*) *louisianae* **n. sp.** p. 171 (beide aus Nordamerika). — *permorata* **n. sp. Cockerell,** t. c. p. 310. — *globosiformis* **n. sp.** p.311. — *pseudomala* **n. sp.** p. 312. — *eutrichosa* **n. sp.** p. 312 (alle vier aus Colorado). — *grindeliae* **n. sp. Cockerell,** Psyche, vol. 17, p. 246 (Colorado). — **Cockerell** beschreibt in den Entom. News, vol. 21, folg. neue Spp. aus Californien: *gabrielis* **n. sp.** p. 120. — *grinnelli* **n. sp.** p. 120 . — *sanctae-rosae* **n. sp.** p. 121. — *pogonigera* **n. sp.** p. 121. — *pasadenae* **n. sp.** p. 122. — *cara* **n. sp.** p. 271. — *casta* **n. sp.** p. 272. — *putata* **n. sp.** p. 272. — *nassa* **n. sp.** p. 272.

Oxaea austera Gerst., *flavescens* Kl. u. *ferruginea* Fr. Fundorte in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 464—465. — *texana* gehört zu *Protoxaea*. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 275.

Oxystoglossa Sm. Merkmale der Gatt. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 25, p. 467. — *juno* Schrttk. von Villa Morra, Exemplare von San Bernardino von Friese als *Augochlora tarpeia* Sm. bestimmt, p. 470.

Pachyprosopis plebeia **n. sp.** (ähnelt *P. mirabilis*, aber der dicke Kopf zeigt nichts absonderliches wie bei einer *Euryglossa*). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 166 ♀ (Mackay, Queensland, XI. 1893 u. I. 1901). — *doddi* **n. sp.** (*plebeia* sehr nahe) p. 167 ♀ (Townsville, Queensland). Diese neue Sp. lehrt, daß die Gatt. im wesentlichen *Euryglossa* gleicht und sich von ihr hauptsächlich in der Form der Submarginalzelle unterscheidet. — *semisericea* (Ckll.) wird besser aus der Gatt. *Stilpnosoma* hierher gestellt.

Palaeorhiza u. *Meroglossa*, Geschlechtsformen, Trophi etc. **Cockerell,** Nature, vol. 83, p. 311. — Neue Spp. aus Queensland: *perkinsi* **n. sp. Cockerell,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 98 (Queensland). — *P. melanura* **n. sp. Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 499 —500 (Cairns, Queensland; Kuranda). — *flavomellea* **n. sp.** (sieht aus wie eine kleine *melanura*, zeigt auch ähnlichen Bau) p. 500 (Cairns, Queensland; Kuranda). — *basilura* **n. sp.** (einer kleinen *melanura* ähnlich) p. 500—501 ♀ (Cairns, Queensland).

Panurginus saltensis Friese! Das ♀ hat lange Zunge und scheint bei *Camptopoeum turnerae* Ducke zu stehen, jedenfalls muß es *Campt. saltense* Friese heißen. Das dazu beschriebene ♂ ist vielleicht eine andere Sp. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 368—369. — *P. paraguayanus* **n. sp.** (mit *P. herbsti* Fr. aus Chile verw.). **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 496—497 ♀ (Paraguay, Villa Morra). — *brunneicornis* **n. sp.** (vorig. nahest.) p. 497 ♀ (Calle S. Miguel in Asuncion).

Panurgus calcaratus u. *P. ursinus* in New Forest. **Arnold,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 18. — *merceti* **n. sp.** Vachal, Soc. españ., 1910, p. 179 (Madrid).

Paranomia venablesii Ashm. = *Halictus farinosus* Sm. **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, p. 298.

Parasphecodes. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 274—275 ♀ (Melbourne, Victoria. VIII. 1900).

Paraugochlora **nom. nov.** für *Augochloropsis* Schrottky. Type: *Augochlora spinolae* Ckll. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 540.

Paraugochloropsis Schrottky. Subg. von *Augochloropsis*, siehe dort.

Pasiphae cameroni gehört zu *Pseudopanurgus.* **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 367. — *P. iheringi* **n. sp. Schrottky,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 56. — *P. iheringi* Schrottky, sehr gesellig; wie Vögel nebeneinander hockend; auffallend empfindlich gegen Zigarettenrauch. **Lüderwaldt,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 297—298, desgl. **Schrottky,** ibid. p. 298.

Perdita brasiliensis Schrttk. aus Paraguay ist *Calliopsis* (*Parafriesca*) *prini* Hlmbg. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 458. — **Graenicher** charakterisiert folg. neue Spp. aus Wisconsin im Canad. Entom. vol. 42: *pallidipennis* **n. sp.** p. 101. — *maculipennis* **n. sp.** p. 102. — *citrinella* **n. sp.** p. 103.

Poticana [cf. auch *Colletes*] *herbsti* ist wohl kaum mit *C. albopilosus* Spin. zu identifizieren. Spinola vergleicht ihn mit *semicyaneus.* Originalangabe. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 642, 652. — *chilensis* Spin. ♂ ♀ von Neuquen; auch bei Osorno, auch einzeln in Peru, p. 642.

Prosopis brevicornis Nyl. Mischbau mit *Trypoxylon figulus* L. **Höppner (1)** 3. — *Pr. rinki*? Mischbau mit *Odynerus laevipes* Sh. **Höppner (1)** 7. — *Pr. annulata* L. Mischbau mit *Odynerus laevipes* Sh., *O. 3-fasciatus* Pz. u. *Crabro vagus.* L. **Höppner (1)** 8. — *Pr.* Synopsis der Gattung. **Jacob (1).** Analytischer Bestimmungsschlüssel für die Schweizer Arten. **Jacob,** Rameau Sapin Neuchâtel, T. 39, 1905, p. 6—7, 10—11, 18—19. *P. confusa* Nyl. ♀ von Calenick, im VIII. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — *P. elegans, husceloides* u. *husela* sind nahe verwandt und vielleicht Formen einer einzigen Spp., doch zeigt *husela* ein ganz charakteristisches Aussehen. **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 499. — *P. interrupta rociadensis* (Ckll.) u. *P. pasadenensis* **n. sp.** (Untersch. von Ps. *californ. miranda*). **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 27—28 ♀ (Pasadena, California, 30. IV. 1909). — *P. binghami* **n. sp. Lovell,** Psyche, vol. 17, p. 180 (Maine). — **Swenk** u. **Cockerell** behandeln in den Entom. News, vol. 21 folgende Spp. aus Colorado: *P. grossicornis* **n. sp.** p. 67. — *magniclavis* **n. sp.** p. 68. — *megalotis* **n. sp.** p. 69. — *substristis* **n. sp.** p. 70. — *excavata* **n. sp.** p. 70. — *supracusta* **n. sp.** p. 71. — Bestimmungstabelle über die folg. 9 Spp., die bis auf eine neu sind. **Schrottky,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 133. Beschreib. ders.: *mapiriensis* **n. sp.** (steht *scrobicauda* Vach. nahe) p. 133—134 ♀ (Bolivien, Dept. La Paz, Mapiri). Das Gelb des Pronotum u. Scutellum ist bei einigen Stücken sehr reduziert. — *brasiliensis* **n. sp.** (ähnelt sehr dem *Pros. paraguayensis* n.) p. 134 ♂ (Brasilien: Staat S. Paulo, Piracicaba). — *Bequaerti* **n. sp.** p. 134—135 ♀ (Chanchamayo, 700—1000 m). — *peruviana* **n. sp.** (Unterschiede von

Pr. cribellata) p. 135—136 ♂ (Peru, Chanchamayo). Berichtigung zur Beschreib. v. *Pr. cribellata*. — *stenops* **n. sp.** (gehört in die Nähe von *Pr. peruviana*) p. 136 ♂ (Brasilien, Staat St. Paulo, Piracicabo). — *sculptilis* n. sp. (Färbung und Größe der *Pr. gracillima*) p. 136—137 ♀ (Bolivien, Dep. La Paz, Wapiri). Die Art ist ziemlich variabel. — *boliviana* **n. sp.** (gehört wohl in die Nähe von *Pr. palmaris* Vach., von der nur das ♂ bekannt ist) p. 137 ♀ (Fundort wie zuvor). — *bothros* **n. sp.** (*Pr. paradoxa* sehr nahe) p. 137 ♀ (Bolivien, Dept. La Paz, Mapiri). — *exigua* Schrottky. Beschr. des ♀ p. 138 (Brasilien: Staat S. Paulo, Piracicabo). — *Pr. polifolii* Ckll. 1901 von Pasadena, Calif. 8. IV. 1909, die ♂ ♂ variieren, die ♀ ♀ ähneln *P. Anertonis* Ckll., aber das Gesicht ist breiter. Tegulae zuweilen ohne lichten Fleck und die seitliche Gesichtszeichnung äußerst schmal. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, v. 5, p. 29. — *hesperiphila* **n. sp.** (ähnelt *P. polifolii*) p. 29—30 ♂ (Tahquitz Valley, San Jacinto Mts., Californ. 8000′, 21. VII.). — *pasadenae* **n. sp.** (ähnelt *P. cressoni* Ckll. aber die Flgl. grau etc.; verw. mit *P. mesillae*) p. 30 ♂ (Pasadena, Californ. 8. IV. —31. V.; bei Pasadena, 1100′, 21. VII.). — *Pr. serotinella* (Ckll.). Mundteile. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 25 ♀ (Mackay, auf Blüten von *Cassia*, Dec. 1899, und auf solchen von *Eugenia*, Nov. 1899). *Prosopisteron* hat nur den Wert eines Subg. oder einer Sektion). — *chrysaspis* Ckll. *var.* α ♀ Flagellum dunkel, Geäder und Stigma pechfarbig). — *nubilosa* Sm. von Victoria, p. 25. — *nubilosa* **subsp.** *subnubilosa* **n.** p. 25 ♀ (Mackay, V. 1900). — *eugeniella* **n. sp.** p. 25—26 ♀ (Mackay, XI. 1893 u. 1899, auf Blüten von *Eugenia*). — *microphenax* **n. sp.** p. 24 ♂ (Mackay, III. 1900). Führt in Cklls. Tab. auf *eugeniella*. — *microphenax* Ckll., *var.* a 4 mm, die vorher erwähnte Tabelle weist auf *P. frederici var.*) p. 26—27 ♂ (Mackay, XII. 1899, auf Blüten von *Cassia*). — *infans* **n. sp.** (*microphenax var.* ?) (vielleicht eine *var.* von *P. microphenax*. Führt in der Tab. auf No. 52) p. 27 ♂ (Mackey, Jan. 1900). — *constrictiformis* **n. sp.** (die Tab. führt auf *P. constricta*; ist wenig über 4 mm l.) p. 27 ♂ (Cooktown, X. 1902). — *nigropersonata* **n. sp.** p. 27 ♀ (Mackay, III. 1892 u. X. 1900). — *cyanophila* **n. sp.** (die Tab. führt auf *P. nigropersonata*) p. 28 ♂ (Mackay, III. 1900). — *xanthopoda* **n. sp.** p. 28 ♀ ♂ (Victoria). — *cassiae* **n. sp.** (Abd. u. Kopf rot, leichte Zeichnung im Gesicht und cremfarbige Thoraxzeichnung). — *amata* Ckll. Mackay, Queensland, III. 1900). — *pachygnatha* **n. sp.** (in der Tab. der austral. Spp. kommt man auf No. 19) p. 29—30 ♀ (Cooktown, X. 1904; Mackay, V. 1900). — *aclyonea* Erichs. ♂ von Cumberland, New S.-Wales. — *disjuncta* Ckll. ist keine *Meroglossa*; die Zunge ist bei beiden Geschlechtern prosopiform. Färb. des ♀ p. 30, ♀ Mackay, IX, auf *Eugenia*; ♂ ♀ auf Blüten von *Xanthorrhoea*, V. 1899). — *amiculiformis* Ckll. ♂ von Mackay, IV. u. V. 1900 auf Blüten von *Xanthorrhoea*. Führt in der Tabelle auf *P. primulipicta*) p. 30—31 ♂ ♀. Unterscheidungstab. der Spp. *amiculiformis* u. *primulipicta* p. 30. — *constricta* Ckll. von Mackay, V. 1899 auf Blüten von *Xanthorrhoea*. — *subplebeja* Ckll. u. *P. coronata* Ckll. von Mackay, im XI. 1891 erbeutet, ein Stück von ebendaher mit hellroßroten Tegulä vertritt offenbar nur 1 Var. —

Pr. xanthaspis **n. sp.** **Cockerell,** t. c. p. 160—161 ♀ (Mackay, Queensland; — auf Blüten von *Cassia*, XII. 1899, auf *Eucalyptus*-Blüten III. 1900). — *nubilosella* **n. sp.** (oberflächlich *P. xanthaspis* ähnlich. In der *Pros.*-Tab. kommt man auf No. 43 auch auf *nubilosa* Smith) p. 161 (Mackay, Queensland, V. 1900; IV. 1900 auf Blüten von *Xanthorrhoea*). — *nubilosa subnubilosa* Ckll. (*aureomaculata* Ckll. sehr nahe) p. 161 (Mackey, Queensland, auf Blüten von *Leptospermum*, VIII. 1900. — *bicuneata* **n. sp.** (oberflächlich wie *P. xanthaspis*) p. 161—162 ♀ (Mackay, Queensland), III. 1900). — *rollei* Ckll. Unterschiede von *elegans* p. 162. — *coronata* Ckll. Beschr. des ♀ p. 162—163. — *philoleuca* **n. sp.** (ähnlich wie *amiculiformis*) p. 163 (Mackay, Queensl., V. 1900). — *nigrifrons* Sm. *var.* a, p. 163 ♀ (Victoria). — *itamuca* **n. sp.** (*nigrifrons var.* a nahest.) p. 163—164 ♀ (N.-W.-Austral.). — *aposuara* **n. sp.** (ähnelt *rotundiceps* Sm. In der Tab. stößt man auf *P. purpurata* u. *lubbocki*) p. 161—162 ♂ (Mackay, Queensl., auf Blüten von *Xanthorrhoea*, IV. 1900). — *chrysognatha* Ckll. v. Sydney, N.-S.-Wales, XI. 1905. — *cyaneomicans* **n. sp.** p. 165 ♀ (Mackey, Queensl., auf Blüten von *Cassia* X. 1899, auf Blüten von *Rosa* 1900 u. I. 1901). Das noch nicht bekannte ♂ sieht wahrscheinlich wie eine *Meroglossa* aus. — *cenibera* **n. sp.** (*lateralis* subsp. ?) p. 165—166 ♀ (Mackay, Queensl.; auf Blüten von *Xanthorrhoea*, IV. 1899). 2 cremfarb. Zeichn. am oberen Rande des Prothorax. Eine Var. ist etwas größer, das Stigma honiggelb und der Metathorax rot), abgesehen von der Einfassung. Seitliche Gesichtszeichnung breiter als bei *lateralis* p. 166 (XI. 1893). — *euxantha* **nom. nov.** für *xanthopoda* Ckll. 1910 [non Vachal 1895]. — *Pr.* Übersichtstabelle über die australischen Arten. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 133—140. — Die Gattung wird hier im weitesten Sinne aufgefaßt. Einzelne Spp. gehören zu *Palaeorhiza* Perkins, die, obschon *Prosopis* ähnlich, eine lange, zugespitzte Zunge besitzt. Die Type dieser letzteren Gatt. ist: *Palaeorhiza perviridis* (*Prosopis perviridis* Ckll.). Auch einige austro-malayische Formen sind in der Tabelle aufgenommen worden. Die einzigen Spp., die dem Verf. bei der Aufstellung der Tabelle nicht zur Hand waren, sind: *P. bidentata* Sm., *P. fulvicornis* Sm., *P. lubbocki* Ckll., *P. liogonia* Vachal, *P. quadrata* Sm. u. *P. vicina* Sichel. Die Tab. umfaßt folg. Spp.: *lateralis* Sm. ♀, *torrida* Sm., *rubricata* Sm., *elegans* Sm. ♀, *elegans* Sm. ♂ (*sydneyana* Ckll.), *bicolorata* Sm., *proxima* Sm., *albomaculata* Sm., *rufipes* Sm., *constricta* Ckll., *sub, lebeia* Ckll., *coronata* Ckll., *ruficeps* Sm., *alcyonea* Erichs. ♂ (*vidua* Sm.), *alcyonea* Erichs. ♀ (hier schließt sich die kleine 7 mm lange *liogonia* Vachal an), *metallica* Sm. [Die Merkmale von *P. lubbocki* Ckll. sind hier eingereiht], *purpurata* Sm., *violacea* Sm., *cognata* Sm., *perplexa* Sm. (*confusa* Sm.), *amata* Ckll., *violacea* Sm. ♀, *cognata* Sm., *permiranda* Ckll., *parallela* Ckll. ♂ ♀, *reginarum* Ckll., *perviridis* Ckll., *imperialis* Sm., *varicolor* Sm., *baudinensis* Ckll., *albonitens* Ckll., ♀ ♂, (hier reiht sich *P. fijiensis* Ckll. von Fiji ein), *disjuncta* Ckll., *varicolor* Sm. ♂ [Merkmale von *varicolor*), *turneriana* Ckll., *turn., kurandensis* Ckll., *quadriceps* Sm., *hobartiana* Ckll. (? ♂

von *quadriceps*), *insularis* Sm., *primulipicta* Ckll., *bituberculata* Sm., *amiculiformis* Ckll., *amicula* Sm., *penetrata* Sm., *penetr. percrassa* Ckll., *cyanura* Kirby, *frederici* Ckll., ♂ *var.* (Bemerk. zu *rotundiceps*), *nigrifrons* Sm., *diversipuncta* Ckll., *morosa* Sm., *desponsa* Sm., *impressifrons* Sm., *sulcifrons* Sm., *nubilosa* Sm., *rotundiceps* Sm. ♀, *aureomaculata* Ckll., *elongata* Sm., *honesta* Sm., *simillima* Sm. ♂, *metallica* Sm., *simillima* Sm. ♀, *obtusata* Sm. und *frederici* Ckll. (*similis* Sm., praeocc.). — *P. husela* **n. sp.** (ähnlich *P. elegans* Smith; *husela* ist malayisch und heißt 11). **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 498 ♀ ♂ (Townsville, Queensland). — *elegans* **subsp.** *huseloides* **n.** (ähnelt *P. elegans*, ist jedoch kleiner) p. 498—499 ♀ (Townsville, Queensland). — **Cockerell** beschreibt ferner im Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, folgende australische Spp.: *chrysaspis* **n. sp.** p. 102. — *chrysognatha* **n. sp.** p. 102. — *indicator* **n. sp.** p. 103. — *dromedarius* **n. sp.** p. 104. — *callosa* **n. sp.** p. 104. — *trilobata* **n. sp.** p. 105. — *rollei* **n. sp.** p. 105.

Prosopisteron gehört zu *Prosopis*. **Cockerell,** Nature, vol. 83, p. 311.

Protoxaea texana (Friese) eine prächtige Biene, auf Blüten von *Polygonum*, Bemerk. zum ♂ und Beschreibung des noch nicht beschrieb. ♀. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 275. Flgl. dunkler als bei *Pr. tristis*.

Psaenythia rubripes Friese (durch die roten Beine bei *P. philantoides* stehend. Kopfbildung wie bei *Ps. laticeps*. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 655—656 ♂ ♀ (Argentinien: Cordillere von Mendoza. — **var.** *neoqueensis* **n.** p. 656 ♀ (S.-Argentin.: Neuquen). — *Ps.* (*Parapsaenythia*) *fumipennis* **n. sp.** (verw. mit *Ps.* (*Paraps.*) *argentina* Fr. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 498. — *Ps. tomentifera* **n. sp.** (Schrottkys Bestimmungstabelle führt auf die *Ps. solani* Schrttk.) p. 498—499 ♀ (S. Lorenzo u. Asuncion). — *bernardinensis* **n. sp.** p. 499—500 ♂ (San Bernardino in Paraguay).

Pseudagapostemon Schrottky. Unterschiede von den Verwandten. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 468.

Pseudaugochloropsis Schrottky. Subg. von *Augochloropsis*, siehe dort.

Pseudomelecta Radoszk. Auf gewisse asiatische Arten begründet, bei denen das Skutellum 2-höckrig und die Behaarung des Thorax kurz, wie bei *Crocisa* ist. Die amerik. Spp. der Gruppe *M. miranda* Fox. ist sehr verschieden von echten *Melecta*. Ornamentierung des Abdom. *Epeolus*-ähnlich. *Melecta* steht (kommt in Amerika nicht vor) zwischen *Bombomelecta* (ausschl. Amerik.) u. *Pseudomelecta* (asiat. u. amerik.). *Bombomelecta* ist die primitivste Form mit sehr langen 6-gliedr. Palp., *Pseudom.* die am meisten vorgeschrittene. Die Gruppe stammt wahrscheinlich aus Amerika, wanderte nach Eurasien aus u. schließlich zurück nach Amerika in der modifizierten Form *Pseudomelecta*. Die amerikan. Formen der letzteren sind *P. californica* Cress., *P. californica miranda* (Fox), *P. interrupta* Cress., *P. interrupta fallugiae* (Ckll.). **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 27.

Pseudopanurgus cameroni (Baker). Geäder nach einem Stück von Baker. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 367. — *aetriops* (Cresson) von Berkeley bei Denver, Colorado. **Cockerell,** of. cit., vol. 6, p. 272—273 ♂ (Adelaide, Australien).

Psithyrus vestalis var. distinctus Perez ♂ von Perranporth im VIII. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — *campestris* ♀ vom Truro-Distrikt, V. u. VIII., p. 38.

Ptiloglossa ducalis Sm. u. *eximia* Sm. sind verschiedene Spp. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 458. — *tarsata* Fr. nach Schrottky sehr zweifelhaft für Paraguay. Strand hält diese Bestimmung für richtig p. 458. — *matutina* Schrttk., die als *ducalis* Sm. zitierte Sp. ist ebenfalls dazugehörig, p. 465.

Ptilothrix riparius [Ducke, sp. inedit.] **n. sp. Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 458—459 ♀ (San Bernardino; Brasilien). — *similis* Fr. u. *plumata* Sm. in Paraguay, p. 510. — *adolphi* **n. sp.** (Unterschiede von *plumata*) p. 510—512 ♀ ♂ (Sapucay, Villa Morra). — *corrientium* **n. sp.** p. 512—513 ♂ (Empetrado, Corrientes Argentinien). — *P. lynchii* **n. sp. Brèthes,** Ann. Mus. Buenos Aires T. 20 p. 294 (Chaco). — *chacoensis* **n. sp.** p. 294 (Chaco). — *megasoma* **n. sp.** p. 295 (Mendoza). — *albidohirta* **n. sp.** p. 295 (Jujuy). — *Pt. plumata* Sm.! ist richtig gedeutet und muß heißen *Ancyloscelis plumata* Sm. ein ganz ähnliches Exemplar, aber mit sehr dicht punktiertem Mesonotum (von Barbacena, Minas Geraes) gehört wohl einer neuen Sp. an. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 365.

Rhathymus versicolor Friese ♀! Sgm.-Ränder auffallend bindenartig hell behaart. Chitin des Abdomens einfarbig hell kastanienbraun. Sonst ähnlich *Rh. carinatus* Ducke. ♂ nicht in der Coll. Friese, vielleicht gar nicht zum ♀ gehörig. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 369. — *Rh. ater* Sm. hat das Flgl.-Geäder und die völlig einfachen Schiensporen von *Rhathymus*, durch den hummelähnlichen dicken, schwarzbehaarten Kopf an *Hopliphora* erinnernd. Endsgm. des ♂ einfach, lang, abgestutzt. Weiteres Material soll erst die Stellung im Systeme entscheiden. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 366; *unicolor* Sm. von Schrottky und Ducke richtig gedeutet; *quadriplagiatus* Sm.! aus Mexiko sofort erkenntlich an den auffallend hellen Haarflecken jederseits auf den beiden ersten Dorsalsegmenten.

Rhinocolletes **subg. nov.** für *Colletes nasutus* Smith (langes Gesicht, Lobi der Zunge außerordentlich lang und schmal, wie bei einer Eumeniden-Wespe). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 242.

Rhinocorynura Schrttk. Unterscheidungsmerkmale. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 465.

Saropoda bimaculata Panz. ♂ ♀ von Falmouth u. Perranporth [große Kolonie], VII—IX. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46) p. 38.

Scrapter. Verbreitung der Gatt. **Friese,** Die Bienen Afrikas. Karte 15. — *Scr. bicolor* [praeocc. daher = *australiensis* D. T. u. *S. carinata.* **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 358. Vachal stellte 1897 dafür den Gattungsnamen *Smithia* auf. Dieser Name ist praeocc., daher führte Schulz 1906 den Namen *Melittosmithia* ein. Diese Bienen-Spp sind sicherlich *Euryglossinae.* Es sind keine Typen für beide Gatt angegeben, daher führt Verf. *carinata* Sm. als Type seiner neuen Gatt. *Euryglossidia* auf. *carinata* scheint mit *Euryglossa froggattiana* Ckll.

verwandt zu sein, die keine typische *Euryglossa* ist. *Melittosmithia* ist in der jetzigen Auffassung ganz verschieden von *Euryglossidia* u. *australiensis* D. T. als Type derselben zu betrachten.

Smithia siehe unter *Scrapter*.

Sphecodes (*Sphecodium*) *nitidissimus* **n. sp.** **Cockerell,** Canad. Entom., vol. 42, p. 367 (Colorado). — *Sph. minarum* **n. sp.** **Schrottky,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 63. — *brasiliensis* **n. sp.** p. 63 (beide aus Brasilien. — *davisii*. **Graenicher,** Canad. Entom., vol. 42, p. 159.

Sphecodogastra Ashm. Subg. von *Megalopta* Sm., siehe dort. — *Sph. texana* Cress. **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1745, p. 291.

Stilpnosoma turneri. Die von Baker als solche in den Invertebrata Pacifica aufgeführte Sp. ist das ♂ zu *Euryglossa subsericea*. — *semisericeum* Ckll. 1905, wird besser zu *Pachyprosopis* gestellt. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 167.

Svastra. **Brèthes** schildert im Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, folg. neue Spp.: *segmentaria* **n. sp.** p. 304 (Mendoza). — *mimetica* **n. sp.** p. 304 (Mendoza). — *patagonica* **n. sp.** p. 304. — *tucumana* **n. sp.** p. 305 (Tucuman). — *subapicalis* **n. sp.** p. 305 (Lagoa Santa). — *ameghinoi* **n. sp.** p. 306 (Patagonien). — *basirufa* **n. sp.** p. 306 (Patagonien). — *brachyura* **n. sp.** p. 306 (Argentinien). — *corduvensis* **n. sp.** p. 307 (Cordoba).

Tapinotaspis Holmbg. 1903. **Bertoni** u. **Schrottky,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 566. — *chacubucensis* Holmbg. Palpen (Argentin., Prov. Buenos Aires u. Cordoba!).

Temnosoma metallicum Sm.! **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 362. — *Temnosoma* ist als Subgenus zu *Sphecodes* zu ziehen. *T. aeruginosum* Sm.! nur eine schwache Var. dieser Sp.

Tetralonia fervens Sm.!, *bifasciata* Sm! und *nigroaenea* Sm.! sind von Friese richtig gedeutet worden. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 365. — *festiva* Sm.! (♀) = *fulvipes* Sm.! (♂) (erstere hat die Priorität). **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 365. — *T. okinawae* **n. sp.** (auffallend durch die braunbefilzte Basis der Segmente 2—5 im ♀, ♂ mit gelbbraun befilztem Abdomen). **Friese,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, p. 407—408 ♂ ♀ (Insel im Süden von Japan). — *japonica* **n. sp.** (der *T. okinawae* verw., aber kleiner, Sgm. 2—4 einfach grau befilzt) p. 408 ♀ ♂ [?] (Jakushima, Südjapan). — *T. jenseni* Fr. *var. paraguayensis* Fr. in Paraguay. Bemerk. hierzu. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 458. — *jenseni* Fr. *var. paraguayensis* Fr. von Villa Morra. **Strand,** t. c. p. 509 (Fundorte in Paraguay). — *lorenzicola* **n. sp.** (erinnert an *Tetr. jenseni var. paraguayensis* Friese, doch Clypeus einfarbig schwarz) p. 509—510 ♀ (S. Lorenzo). — *T. herbsti* Friese bei Neuquen und in Chile bei Concepcion. **Friese,** Zool., Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 643. — sp. ♀ von Neuquen (nicht in Chile!). Antenne kürzer, dunkel, p. 643. — *nigriceps* Friese u. *flavitarsis var. bicincta*. Friese, p. 643. — *T. spoliata* Walker 1871 vom Berge Sinai. Beschreib. des ♀. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 364. — *T. lüderwaldti* **n. sp.** **Schrottky,**

Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 78 (Brasilien). — *T. spiniventris* **n. sp.** (? *T. flaviventris* Jörgensen ♂, in Deutsch. Ent. Zeitschr., 1909, p. 62. *T. jenseni* Friese ♂, äußerlich sehr ähnlich, aber Antennen ganz schwarz, sehr dick und viel länger, sie erreichen das 2. Sgm., mit gebogenen Gliedern, so daß sie gekerbt oder gesägt erscheinen). **Friese,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 710—711 ♂ (Mendoza). Kann identisch sein mit *flaviventr.*, doch weichen einige wichtige morphologische Bildungen beider voneinander ab. — Verwandtschaft der *T.*-Arten. **Bertoni u. Schrottky,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29. p. 565. — *T.* Spin. 1838. Bemerk. zu den Palpen etc. **Schrottky,** t. c. p. 566 sq.: A. Maxillarpalpen 6gliedrig: a_1. Abdomen mit gelbbrauner Behaarung oder so gefärbten Haarbinden. a_2. ♀-Clypeus vorn gelb gerandet, ♂; Clypeus ganz gelb; — a_3. ♀Flügel außerhalb des Geäders nicht gebräunt; ♂ Beine schwarz, gelblich behaart: *gilva* Holmbg., Taf. 18, Fig. 1 a—e; p. 568 (Argentinien etc.); — b_3. ♀ Flügel außerhalb des Geäders gebräunt; ♂ Beine rot: *fulvipes* Sm. 1854, p. 568, Fig. 2 a—d (Paraguay etc.); — b_2. ♀-Clypeus schwarz, ♂ unbekannt: *orientalis* **n. sp.** p. 569 ♀ (Uruguay, Montevideo); — b 1. Abdomen wie der übrige Körper ganz schwarz behaart: ♂ mit schwarzem Clypeus, ♀ unbekannt: *mephistophelica* (Schrottky, 1902), p. 569, Fig. 3a, b (Brasilien, an *Crotalaria*-Blüten). — B. Maxillarpalpen 5gliedrig. — a_1. Abdomen schwarz, mit oder ohne weiße Haarbinden. — a_2. Thorax oben dicht gelbbraun behaart, große Sp.: *bombylans* (Holmbg.), 1884, p. 569—570, Fig. 4*a—d* (Argentinien). — b_2. Thorax oben schwarz, grau oder weißlich behaart, mittelgroß. — a_3. Gesicht schwarz behaart: *melanura* Spin. 1851 (Chile etc.). — b_3. Gesicht weiß behaart. — a_4. Letztes Palpenglied verlängert; brasilianische Sp.: *leucocephala* p. 570 ♀ (Brasilien). — b_4. Letztes Palpenglied äußerst kurz: *zebra* Friese, p. 571, Fig. 5 a—c (Argentinien). — b_1. Abdomen gelblich befilzt oder mit gelblichen Haarbinden. — a_1. Haarbinden in der Mitte des 5. Sgmts. nicht unterbrochen, Palpen von ♂ ♀ 5gliedrig. — a_2. Thorax gelbbraun behaart. — a_3. Abdomen ganz gelblich befilzt: *herbsti* (Friese) 1906 (Chile). — b_3. Die ersten Segmente nur mit gelblichen Randbinden: *fulgurans* (Holmbg.), 1903, p. 571 ♀ ♂ (Argentinien, Paraguay). — b_2. Thorax grauweiß behaart: *iheringi* **n. sp.** p. 572 ♀, Fig 6 (Brasilien: Staat S. Paulo, Ipiranga). — b_1. Haarbinden in der Mitte des 5. Segments unterbrochen. Palpen ♂ 5gliedrig, ♀ 4 oder 5gliedrig: *quadrata* **n. sp.** p. 572—573, Fig. 7 a—f. (Paraguay, Asuncion; Encarnacion, Peru: Collanga).

Tetrapedia ornata (Spin.) siehe *Lagobata.* — *T. bicolor* Sm.! (nec Friese) ♀ = *T. nasuta* Sm.! ♂. Ersterer Name hat die Priorität. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 364. — * *amplipennis* Sm.! = *lugubris* Cresson (B. M. wohl Cotype?) = *gigantea* Friese, i. l.; **T. testacea* Sm. 1854 = *E. flava* Sm.! 1879 [* hat die Priorität]; *T. levifrons* Sm.! sieht aus wie fast ganz einfarbige *Duckei* Friese mit sehr glattem u. glänzenden Gesichte, p. 364. — Verhalten der Schienensporen der Hinterbeine. — *mexicana* (Rad.) (Priorität) (= *saussurei* Friese!, secundum Friese!) hat kurz gekämmte, innere Schienensporen der Hinter-

beine, p. 369; *diversipes* Klug, *pekotti* Friese!, *maura* Cress., *curvitarsis* Friese!, *rugulosa* Friese!, *amplitarsis* Friese!, *chalybea* Friese i. l.!, *clypeata* Friese!, *pyramidalis* Friese!, *nigripennis* i. l., *ornata* Spin. (= *variegata* Friese i. l.) haben langgekämmten inneren Schienensporn der Hinterbeine. Einfache Sporen haben: *mandibularis* Friese i. l., *bunchosiae* Friese!, *glaberrima* Friese! *serraticornis* Friese, *apicalis* Cresson, *moesta* Cress., *nigripes* Friese!, *velutina* Friese i. l.!, *maculata* Friese!, *flaviventris* Friese!, *facialis* Friese i. l.!, *amplipennis* Sm. = *lugubris* Cress. (= *gigantea* Friese i. l.!), *puncticollis* Friese i. l., *picta* Friese!, *haeckeli* Friese i. l.!, *lineata* Spin. (= *elongata* Friese!), *testacea* Sm., *calcarata* Cress., *antennata* Friese!, *abdominalis* Cress., *bicolor* Sm. nec Friese (= *nasuta* Sm., Friese!), *fumipennis* Friese i. l.!), *ferruginea* Friese!, *michaelis* Friese!, *pallidipennis* Friese! und *duckei* Friese! — *T. okinanawae* **n. sp. Friese,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Wien, Bd. 60, p. 407 (Okinawa). — *japonica* **n. sp.** p. 408 (Südjapan). **Brèthes** beschreibt in den Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, folgende neue Spp.: *fulva* **n. sp.** p. 307 (Jujuy). — *tornowii* **n. sp.** p. 308 (Tucuman). — *squalida* **n. sp.** p. 308 (Chubut), *chubutina* **n. sp.** p. 308 (Chubut). — *vara* **n. sp.** p. 309 (Cordoba). — *sobria* **n. sp.** p. 309 (Patagonien). — *spega zinii* **n. sp.** p. 310 (Jujuy). — *saltensis* **n. sp.** p. 310 (Salta). — *T. velutina* [Friese nom. nud.!] **n. sp.** (ähnelt *T. nigripes*, Lep.). **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 459 ♂ (Paraguay). — *clypeata* Fr., *diversipes* Kl., *rugulosa* Fr. in Paraguay. **Strand,** t. c. p. 517. — *morricola* **n. sp.** (ähnelt *Tetr. sapucayensis* Schrttk. (steht vielleicht *T. trigonaeformis* noch näher) p. 518 ♀ (Villa Morra). — *sapucayensis* Schrttk. ? Falls nicht das ♀ zu dieser, so *monacha* **n. sp. Strand,** p. 518—519 ♀ (Sapucay). — *T. duckei* **n. sp.** (der *T. globulosa* nahest., doch größer, Segmente mit breiten, braunen Randbinden). **Friese,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 62—63 ♂ ♀ (Para, Insel Marajo, 10. VI.; Para, IV., São Paulo, XII., Campinos). — *gigantea* **n. sp.** (12 mm, wie *basalis*, aber Flgl. einfach braun, Scopa schwarz, mit weißem Endbüschel) p. 63—64 ♀ (Bolivia: Tarata, Columbia; Popayan; São Paulo, Jundiahy, XII. u. II., Bolivia: Mapiri, Obidos). — *haeckeli* **n. sp.** (*muelleri* ähnlich, aber Thorax gelb gefleckt, Beine gelbbraun; Flgl. gelblich) p. 64 ♀ ♂ (Fundort nicht angegeben). — *nigripennis* **n. sp.** (von allen Spp. verschieden durch die tiefschwarzblauen Flgl.) p. 64—65 ♀ (Villa Rica, Paraguay). — *diligens* Sm. (= *Lagobata diligens* Sm. 1861) von Para, Pebas (Amazones), Rio Branco (Obidos) im VIII., Tarata [Bolivia], São Paulo). — *T. tarijensis* **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 289 (Tarija).

Thalestria smaragdina Sm. in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 553. — *Th. smaragdina* Sm.! leicht erkenntlich und wohl richtig determiniert. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 366.

Thrincostoma in Amerika. Mundteile, kurze Bemerk. **Cockerell,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1745, p. 292.

Thrinchostoma lemuriae **n. sp.** (allgemeiner Bau wie bei *T. renitanely* Saussure, doch beträchtl. größer, mit sehr getrübten graubraunen Flügeln). **Cocke-**

rell, Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 505—506 ♂ (Madagaskar). — Betreffs der übrigen Spp. vgl. Ann. nat. Hist., 1908, April, p. 343. Die dort zitierte *T. orthonnae* ist als *T. othonnae* zu berichtigen. Friese hat eine neue Sp., *T. sjöstedti*, hinzugefügt, die als eine *Diagonozus* beschrieben ist.

Thygater Holmbg. 1884 (= *Macroglossapis* Ckll.) Charakt. **Bertoni u. Schrottky,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 583. Bestimmungstab. für die ♀ ♀ (p. 583) u. ♂ ♂ (p. 584), ♀ ♀: *terminata, bifasciata, rubricata* Sm., *montezuma* Cr., ? *analis* Lep., *arechavaletae* (p. 583), — ♂ ♂: *bif., term., anal., aethiops* Cress., *mont.* Cress., *modesta* Sm. u. *arech.* (p. 584). — *terminata* (Sm.) 1854, nebst Verbreit., p. 584. — *bifasciata* Sm. 1854. Synonymie (= *Tetral. terminata* Holmbg., 1884 [nec. Sm. 1854!]), *Macrocera bifasciata* Schrottky 1902 = *Thygater term.* Holmbg. 1903 = *Thygater chrysophora* Holmbg. 1903 = *Macrocera buccosa* Vachal 1904 = *Macroglossapis holmbergi* Brèthes 1909). Beschr. p. 585 (Verbreitung in S.-Amer.). — *arechavaletae* **n. sp.** p. 586, Fig. 14 ♀ (Uruguay, Montevideo). — *analis* Lep. [ein ♂ von Friese als *Tetralonia barbata* Lep. bestimmt] p. 586—587 ♂ (Bolivia und Peru; S. Paulo). — *brethesi* (Vach.) 1904, Fig. 15a, b (Argentinien, Tucuman, Peru, Callanga, Cuzco).

Triepeolus denverensis **n. sp.** (Beine hell rostrot, Mesothorax vollständig mit schütteren ockergelben Haaren besetzt, Pleuren dicht punktiert und behaart; Skutellum stark 2-höckrig. Durch diese Charakt. unterscheidet sich die Sp. von *T. helianthi*). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 91 (Denver, Colorado, auf Blüten von *Peritoma serrulatum*, 11. VIII. 1908). — *Tr. subalpinus* **n. sp. Cockerell,** Psyche, vol. 17, p. 245 (Colorado ♀. — *gabrielis* **n. sp.** (Größe und Aussehen wie *T. norae* Ckll., aber die Färb. der Beine ist anders, desgl. die Zeichnung des 2. Abd.-Sgmts.). **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 26—27 ♂ (San Gabriel Mountains, bei Pasadena, Californien, 1750′ 15. VII. 1909).

Trigona compressa Latr. = *lactipennis* Friese, *Tr. bipartita* Lep.! (hat Priorität) = *basalis* Sm. (B. M.!) — *elongata* Lep.! = *clavipes* F., *longula* Lep. = *crassipes* F., *lineata* Lep.! (hat Priorität) = *bilineata* Say, Friese, Ducke; *quadrangula* Lep. gehört zu *clavipes* F. und nicht zu *angustata* Lep., *testaceicornis* Lep.!, *varia* Lep.!, *bipunctata* Lep.!, *pallida* Latr., *ruficrus* Latr. (ob Typen ?) u. *amalthea* F. entsprechen der Frieseschen Deutung, p. 368. — *Tr. iridipennis* Sm. ist nicht als Bestäuber für *Philodendron bipinnatifidum* Schott anzusehen. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 67—68. — *Tr.* Stachellose Honigbiene. Verbreitung. Friese, Die Bienen Afrikas, Karte 18. — *Tr. rufricrus* Lep. Fundorte in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 557. — *ruficrus* Latr. (?). Unausgefärbte *ruficrus*, falls nicht diese Sp., so *rufoides* **n. sp.** p. 557—558 ♀ (Villa Morra). — *marginata* Lep., *bipunctata* Lep., *capitata* Sm., *droryana* Fr., *coccofago* Müll., *quadripunctata* Lep., *iheringi* Fr., *jaty* Sm. u. *sp.* — *Tr. amalthea* Oliv. auf Trinidad liefert Honig; der jedoch sehr flüssig ist und leicht in Gährung übergeht. Er wird nicht benutzt. **Friese,** Zool. Jahrb., Suppl. 11, p. 33 sq.

— *Tr. longipes* Sm. von Brasilien. *longipes* Sm. 1854 und 1863 sind wohl identisch, daher *longicrus* Dalla Torre ein Synonym. **Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 366. — *laboriosa* Sm. von Panama wohl = *T. fulviventris* Guér., p. 366. — *guianae* **n. sp.** (Unterschiede von den verw. Spp. *mombuca* Sm. und *T. fuscipennis* Friese) p. 366, Arbeiter (Guiana). — *amalthea* Sm. wohl = *fuscipennis* von Venezuela [Kummerow, Mus. Berol.] p. 366. — *Tr. longipes* Sm.! = *varia* Lep. (letztere hat die Priorität; *basalis* Sm.! = *bipartita* Lep. (Mus. Paris!) hat die Priorität; *tataira* Sm.! (hat den Vorrang) = *cacofogo* F. Mueller. **Ducke,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 367. — *capitata* Sm.!, *jaty*, Sm.! u. *limao* Sm.! sind von Ducke und Friese richtig gedeutet. — *Tr. fuscipennis* Fr. (*pampeana* **n. sp. Strand** ad. int.). **Strand,** Jahrb. Nassau. Ver., Jhg. 63, p. 12 ♀ (Peru, Pampa, Camona 2000 m). — *amalthea* Oliv. Fundorte in Peru. — *kohli* Fr. Peru, Santa Rosa 1000 m, p. 13. — *Tr. pilicornis* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 108 (Nordost-Brasilien).

Turnerella **n. g.** (klein, *Euryglossa* nahest., jedoch mit nur 1 Submarg. u. 2 Diskoidalzellen etc.). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 262. — *gilberti* **n. sp.** (2,55 mm lang) p. 262—263 ♂ (Mackay, Queensland).

Xenoglossa crawfordi **n. sp. Cockerell,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 367 —368 (Guadolajara, Mexiko).

Xenoglossodes excurrens. Beschreib. eines ♀ von Las Cruces, New Mexiko, Sept. 23 auf Blüten von *Isocoma wrightii.* **Cockerell,** Ann. Nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 259. — *pecosella* = *excurrens*, siehe unter *Melissodes.*

Xylocopa violacea L. ♀ vom IX. 1906 mit Flgln., die längs der Mitte (Vflgl.) oder im Hinterrandsfelde (Hflgl.) hyalin sind. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 44. — Stücke von Smyrna und Atzwang., p. 44; *violacea.* **Codina,** Bol. Soc. Arag., 1910, p. 142. — *X. media* **n. sp. Vachal,** Bull. Mus. Hist. nat. Paris, 1909, p. 531 (Ostafrika). — *X. splendidula* Lep. bei Neuquen S.-Argent. häufig. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 643. — **Ducke** behandelt in der Deutschen Entom. Zeitschr., 1910, folg. Spp.: *X. pulchra* Sm.!, *ornata* Sm.!, *metallica* Sm.! und *similis* Sm. sind in den Sammlungen meist richtig determiniert, p. 363. — *ordinaria* Sm. ist nach Ducke wohl *brasilianorum* L. mit dunkleren Flgln. Nach Dalla Torre aus Brasilien — *colona* Lep., Sm. Ist Var. von *aurulenta* F. mit schwarzbehaartem Thorax. Ist in Guyana häufig und repräsentiert die echte *colona* Lep., p. 364. — *artifex* Sm.! = *ciliata* Burm. = *colona* Schrottky nec Lep. ♂ mit schwarzer Grundfarbe (Süd-Brasilien — Minas Geraes). — *carbonaria* Sm. Schrottky hielt diese Sp. für identisch mit *X. artifex* Sm.!, Friese für eine Var. von *brasilianorum*, sie stellt jedoch eine besondere, in den Campos-(Savannen-) Gegenden des unteren Amazonas heimische Sp. dar. — *viridis* Sm.! Dazu *anthophoroides* Sm.! als Var., p. 364. — *viridigostra* Lep. Sm. Das Exemplar des B. M. stimmt mit dem von Friese überein, p. 364. — *grisescens* Lep. von Ducke und Schrottky richtig gedeutet, p. 367. — *X. simillima* Sm. ist australisch und nicht in Paraguay zu finden, die dafür gehaltene Sp. ist *Xyl. nigrocincta* Sm. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 458. —

Fundorte für *nigrocincta* Sm., *frontalis* Oliv. v. *morio* Fabr., *viridigastra* Lep., sp. *aff. tenuata* Sm. (abweichendes Stück), u. *orpifex* Sm. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 9—10. — Fundorte für 10 asiatische Spp. des Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Verein., Jhg. 63, p. 35—36, dar. *pictipennis* Sm. ♀ von Java. Ähnelt *X. latipes* Dr., Unterschiede von *X. tenuiscapa* Westm. u. *splendidipennis* Rits., *vestuans* L. von S.-W.-Celebes, *var. leucothorax* (D. G.) Strand vom Nil, Assuan., *bangkaënsis* Fr. ist mit *X. dimidiata* Lep. (= *bryorum* F.) verw., Beschreib. — *X. cearensis* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 85 (Nordostbrasilien: Ceara). — *X. frontalis* (Oliv.) Fabr. Fundorte in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 500—501. Unterschiede von *X. nigrocincta* Sm. — *nigrocincta* Sm. Hierher auch die als *X. simillima* Sm. in einer früheren Publikation bestimmte Form. Fundorte in Paraguay etc., p. 501—502. — Spp in Paraguay: *splendidula* Lep., *marops* Lep., *viridis* Sm., *ciliata* Burm. Beschreib., *brasilianorum* (L) Fabr. u. *colona* Lep. (*X. ciliata* nahest.) p. 504 (Villa Morra). — **Vachal** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54 folg. Formen aus Afrika: *trochanterica* **n. sp.** p. 319. — *pusulata* **n. sp.** p. 319. — *rejecta* **n. sp.** p. 320. — *X.* (*Koptorthosoma*) *insoa* **n. sp.** p. 321. — *nigricans* **n. sp.** p. 332. — *X. ruficeps* **n. sp.** (der *X. aurantiaca* Fr. von Malakka im ♀ ähnlich, aber auch Sgm. 1 und alle Beine rotgelb behaart, ♂ gelbbraun behaart, Segm. 4—7 rotgelb). **Friese,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, p. 408—409 ♂ ♀ (Tainan, Insel Formosa). — *sauteri* **n. sp.** (der *X. collaris* Sm. nahest., aber in ♀ Collare u. Scutellum rotgelb behaart [ev. abgeblaßt], in ♂ Sgm. 5—6 lang, rotgelb behaart) p. 409—410 ♀ ♂; ♂ var., Sgm. 5—7 schwarz behaart, *var. nigrescens* **n.** p. 410 (Pilom u. Tainan auf Formosa, Japan).

B. Fossile Form.

† *Megachile praedicta.* **Cockerell,** Nature, vol. 82, p. 429.

Apistik für 1910.

1. Geschichte, Literatur, Nekrologe etc.

Geschichte etc.; Pauls (p. 1—7). — **Biographien:** Krancher (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 35 mit Porträt). — Erinnerungen an Berlepsch: Günther (t. c. p. 86—88, 103—106, 126—128, 143—145). — **Zeitschriften:** Pauls (p. 193). — **Nekrologe:** Günther, W. (Deutsche Entom. Bienenztg., Jhg. 27, p. 85—86, — Lehzen, Georg (t. c. p. 132), Preuß (t. c. p. 207, auch Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 184—185). — **Einzelwerke:** Kontradenko, Gerstung, Pauls, auch Pauls (p. 193. Titel diverser). — **Handbücher:** Gerstung, Pauls. — Handbuch der Bienenkunde: Zander (1), (2), (3).

2. Systematik.

Bienenrassen: Gerstung (p. 187 sq.), Pauls (p. 44), Sträuli (Deutsche Entom. Bienenztg., Jhg. 27, p. 83—85). — Eigenschaften der Krainer: Kahns (l. c. p. 182).

3. Heimat. Fauna. Verbreitung.

Apis mellifica L. Peru, Arequipa, 2300 m. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 13. — *A. mellifica* L. mit Übergängen zu var. *ligustica.* Fundorte in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 560. — *A. mellifica var. ligustica* Spin. ♀ von Neuquen, S. Argent. **Friese,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 644. — *A. mellifica* L. u. *ligustica* Spin., seit den zwanziger Jahren in Südwest-Australien importiert. **Alfken,** *Apidae* in Fauna Südwest-Australiens; beide auf den Antillen importiert. **Friese,** Zool. Jahrb., Suppl. 9, 1908 [p. 33 sq.] **Alfken, J. D.** — *A. mellifica var. adansoni.* **Friese,** Bienen Afrikas, Taf. 19. Breites Band, Norden u. Süden frei. — *Apis* auf Ost-Java. **Kr.** (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 51). — Die schwarze Biene: **Neunteufel** (t. c. p. 58—59). — *A. unicolor* (?) in Ostafrika. **Vosseler,** Ber. Land-, Forstwirtsch. Deutsch-Ostafr., Bd. 2, 1907, p. 15—27. Lebensweise. Primitive Zucht der Eingeborenen und Ansiedler.

4. Phylogenie. Vererbung. Atavismus.

Phylogenie, natürliche Zuchtwahl: Pauls (p. 17). — **Vererbung väterlicher Merkmale:** Evdokimov, Russ. pčelovod. list. St. Petersburg, T. 25, p. 198—200 [Russisch].

5. Morphologie. Anatomie. Teratologie.

Apis mellifica. Bei der Honigbiene sind **Vorder- und Hinterdarm** vom Mitteldarm histologisch scharf gesondert. Eine peritrophische Membran ist im Darmkanal stets vorhanden. Bildung derselben. Abonyi, Mathem. naturw. Berichte Ungarn, Bd. 21, 1907, p. 232. — **Verbindung zwischen Vorder- und Mitteldarm.** Metzer, Zeitschr. f. wiss. Zool., Bd. 96, p. 539—571, 2 Taf. — **Länge des Bienenrüssels:** Pauls (p. 43; bei den Amerikanern 6,5 mm, bei den andern [deutschen etc.] angeblich 5,00. Genaue Messungen ergaben jedoch für die deutsche Biene 6—8 mm, für die krainer 8 mm, bei den deutsch-italien. Bastarden 8—9, bei den Amerikanern nur ca. 6 mm). — Länge des Rüssels in den verschiedenen Teilen Rußlands: Gorbačev, Pčelov. žizni Vïatka, T. 5, 1910, p. 275 [Russisch]. — Länge des Bienenrüssels bei der *Cypria* 6,5—6,75, etwas kürzer bei der *Ligustica.* Die amerikanischen Rotkleebienen und die gewöhnlichen russischen dunklen Bienen zeigen fast gar keinen Unterschied in der Rüssellänge. Kulagin schlägt (im Zool. Anz. 1906, p. 711—716) vor, die dunklen russischen Bienen zur Züchtung langrüsseliger Rassen zu verwerten. Kronenröhre beim Rotklee 9—10 mm l. — Lange Zungen u. Rotklee (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 29). — **Erziehung von größeren Bienen mit längeren Zungen.** Sněžnevskij, Russ. pčelov. list. St. Petersbg., T. 25, p. 163—172. — **Längswölbung der Flügel:** Simonovič, Russ. pčelovod. list. St. Petersbg., T. 25, p. 235, Fig. 1—3 [Russisch]. — **Flügellänge der Völker:** Kolesnikov, Pčelov. mir Kiev, T. 1, 1, p. 11—12. — **Anatomie:** Gerstung (p. 58 sq.), Pauls (p. 23 sq.), Snodgrass (U. S. Departm. Agric. Entom. Techn. Ser., vol. 18, p. 1—162, Fig. 1—57). — **Thorax:** Snodgrass (mit Bibliographie). — **Hautskelett:** Gliederung: Zander (1). — **Flügel:** Anzahl der Flügelhaken: Bachmetjew (1) (Statistik u. Konsequenzen). — Bau u. Mechanik des Flugapparates: Stellwaag. — Längswölbung der Bienenflügel: Simonovič. — Bedeutung

der Flügellänge: Kolesnikov. — **Verdauungssystem:** Chylusmagen: Gerstung (p. 77). — Verbindung zwischen Vorder- u. Mitteldarm: Metzer. — **Respirationssystem:** Tracheenäste: Gerstung (p. 92, Fig. 43 u. p. 9, Fig. 44). — **Geschlechtsapparat:** Eileiter, Schnitte: Gerstung (p. 64 sq., Fig. 8—10).

6. Drüsen etc.

Wachsspiegel: Durchschnitt: Gerstung (p. 87, Fig. 33—38). — Siehe auch unter Morphologie.

7a. Entwicklung. Phylogenie. Vererbung.

Entwicklung der Bienenwesen: Pauls (p. 31). — **Grundgesetz der Brutnestentwicklung:** Gerstung (p. 139). — **Beeinflussungen u. Abwandlungen dess.:** Gerstung (p. 158). — **Aufsteigende Entwicklung des Biens bis zum Schwärmen:** Gerstung (p. 341). — **Einige außergewöhnliche Erscheinungen in dieser Entwicklungsperiode und deren Beseitigung:** Gerstung (p. 352 sq.). — **Verkehrtstehende Brut:** K. (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 50—51). — Wie es **„Unsere Bienen" mit der Wissenschaft hält:** Dickel (t. c. p. 68—70). — **Anpassungsfähigkeit und Übertragen von Eigenschaften:** Sněžnevokij (2) [Russisch].

7b. Entstehung der Geschlechter. Geschlechtsbestimmung. Befruchtungserscheinungen.

Befruchtung: Šabardin, Pčela Jakoterinoslav, vol. 11, 1910, p. 50—52 [Russisch]. — **Übertragen der Eier:** Otdělinov, Russ. pčelov. list, St. Petersburg, T. 25, p. 273 [Russisch]. — **Das Geschlecht der Bienenlarven:** Dickel (Zool. Anz., Bd. 36, p. 189—191). — **Der wahre Schlüssel der geschlechtlichen Fortpflanzung** im Bienenstaat: Dickel (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 112—116. Schematische Darstellung der Entwicklungsformen. Aus besamten Eiern können entstehen: 1. Sekundärweibchen (Arbeiter), 2. Primärweibchen 2 (Nachschaffungskönigin nen), 3. Primärmännchen 2, 4. Primärmännchen 1, 5. Primärweibchen 1 (Schwarmkönigin), 6. Mißbildungen (fälschliche Zwitter). — B. aus unbesamten Eiern: 7. Falsche oder unechte Männchen, 8. falsche oder unechte Weibchen. — Es gibt keine Parthenogenesis im Bienenstaat! Tatsachen entscheiden, nicht Meinungen).

7c. Parthenogenesis.

Parthenogenesis: Gerstung, Pauls (p. 33), Röber. — **Sammelreferat:** von Dalla Torre (Zool. Zentralbl., Bd. 17, p. 485—502).

8. Biologie. Leben (Schwärmen etc.). Wabenbau etc.

Leben der Bienen: Maeterlinck (Übersetzung ins Deutsche von Friedrich Oppeln-Bronikowski). — **Zur Kenntnis der Bienen:** Haupt, Phillips, Potěchin. — **Graphische Darstellung der Zu- und Abnahme** eines Bienenvolkes im Laufe des Jahres: Pauls (p. 39, Abb. Fig. 37). — **Graphische Darstellung des Honigverbrauchs** und Honigertrages in den 12 Kalendermonaten: Pauls (p. 39, Abb. Fig. 38). (Die Ertragskurve trifft aber für Gegenden mit Frühtracht nicht zu. Referent.) — **Bau, Tätigkeit etc.:** Potěchin, Chutor St. Petersbg., T. 5, 1910, p. 510—519 587—601, Fig. 1—15 [Russisch]. — **Anpassungsfähigkeit der Völker:**

Sněžnevskij, Pčelov mir Kiev, T. 1, 8, p. 10—11 [Russisch]. — **Flügellänge und Einträglichkeit des Volkes:** Kolesnikov, op. cit., T. 1, 1, p. 11—12. — **Arbeitseinteilung:** Pauls (p. 35: Brut-, Bau-, Tracht- u. Wachtbienen). — **Raubbienen:** Pauls (p. 35). — **Wehrbienen:** Gerstung (p. 170). — **Schwärmen** Gerstung (p. 363), Pauls (p. 89), Popov. — **Schwärminstinkt und dessen Bekämpfung:** Butkevič, Kazanĭ Žurn. obšč. pčelov. 1910, p. 9—13, 54—56 [Russisch]. — **Unterdrückung des Schwärmdranges:** Popov, Russ. pčelov. list St. Petersburg, T. 25, p. 85—89 [Russisch]. — **Verhinderung** der Schwärme in der Trachtzeit. Fink (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 158—159). — **Schwärme u. Schwarmvölker**; zusammengeflogene **Vor- u. Nachschwärme** sind unverträglich. Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 84—85. — **Schwarmverhinderung** durch Lüften. t. c. p. 109. — **Schwärmen:** Wodrig (t. c. p. 115—116). — **Einfluß der Drohnen** auf die Arbeit der Bienen. Butkevič, A., Pčelov. žizni Vĭatka, T. 4, 1909, p. 740—748, 781—787, 811—828 [Russisch]. — **Schwärmen:** Krancher (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 110—112. Bienenschwarmrelief). — **Verhüten des Schwärmens:** Pauls (p. 96). — **Zwei Königinnen in einem Stocke:** Kahns (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 31). — **Belegstationen:** Harney (t. c. p. 91—92). — **Äußere Lebensbedingungen:** Gerstung (p. 14). — **Verläßt die eierlegende Königin,** außer beim Schwärmen, jemals **ihren Stock?:** Dobbratz (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 51) — **Organische Auffassung des Biens:** Gerstung (p. 47). — **Die Anordnung der Volksglieder** im Bien: Gerstung (p. 168 sq.). — **Der Futtersaft als Träger und Gradmesser** des Trieblebens der Einzelbiene u. im Bien: Gerstung (p. 175 sq.). — **Zusetzen von Königinnen:** Schmidt (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 20—21). — **Künstliche Vermehrung:** Gerstung (p. 378 sq.). — **Verkühlen der Brut:** Gerstung (p. 334). — **Bedingungen für die Leistungsfähigkeit:** Kramer (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 83). — **Elektrizität u. Bienenzucht:** elektr. Schwarmmelder: Krancher (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 88—90). — **Drohnen und Honigernte:** Butkevič, A., Opytn. pasĕka Tula, 1910, p. 80—89. — **Drohnenschlacht:** Ursache: Gerstung (p. 433). — **Raubbienen:** Ablenkung ders.: Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 94. — **Absonderliches Bienenleben:** Auf dem Boden überwinterter Stock: Schachinger (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 133). — **Wabenbau: Beschaffenheit und Anordnung der Zellen** in den verschiedenen Gebieten einer Bienenkolonie: Aronssohn. — **Stellung der Zellen:** Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 95. — Ungünstiger Einfluß der Drohnen auf die Honigausbeute: Butkevič (2). — **Haben die Bienen verschiedenen Nestgeruch:** Mulot. — **Stehlen die Bienen Eier?** Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 77—78. — **Tragen die Bienen ihre Eier von einem Rahmen zum anderen?** Otdělinov, Prodak u. Bogdanov.

9. Psychologie.

Psychik: Iljinskij, Pcelovodstvo Vĭatka, T. 10, p. 93—96, 127—130 [Russisch]. — **Geistige Fähigkeiten:** Pauls (p. 26). — **Psychische Erscheinungen bei Bienen:** Iljinskij [Russisch]. — **Farbensinn der Honigbiene:** Lovell (1). — **Vollführen die Bienen nur Reflexbewegungen:** Bonnier (1). — **Beispiele für vernunftmäßiges Sammeln bei den Bienen:** Bonnier (2). — **Umsichtigkeit** bei Bienen: Michailov.

10. Physiologie.

Nährstoffe: Gerstung (p. 109). — **Wärmeökonomie:** Gerstung (p. 115). — **Bienenluft:** Matthes (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 9). — **Luftverbrauch der Bienen:** Adam (t. c. p. 179—182). — **Nahrung:** Diagramm betreffend des Gehaltes des Larvenfutters an Eiweiß, Fett und Zucker bei den verschiedenen Bienenwesen: Pauls (p. 34, Abb. 32). — **Wie die Bienen zehren?** Matthes (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 152). — **Geruchssinn:** Berghaus (t. c. p. 200). — **Nestgeruch:** Haben die Bienen verschiedenen Nestgeruch: Mulot (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 3—57, desgl. Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 200). — **Tagesleistung einer Biene:** Brockhausen. — **Bedeutung der Flügellänge** bei den Arbeitsbienen: Koleshnikov. — **Befruchtung der Königinnen:** Franke (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 151—152), Sabardin. — **Begattung der Königin:** Günther (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 58). — **Größe und Gewicht der Bienen:** Pauls (p. 42: Königin: 16—18 mm l., Flügelsp. 27—30 mm, Gewicht 0,42 g; Drohne: 14—16 mm l., Flügelsp. 23—24 mm, Gewicht 0,36 g, auf 1 kg 2800; Arbeiterin: 12—13 mm l., Flügelsp. 22—24 mm, Gewicht 0,18 g, auf 1 kg 5600 Stück).

11. Krankheiten.

Krankheiten: Gerstung (p. 476), Pauls (p. 125), Malden (1), (2). — **Faulbrut und ihre Bekämpfung:** Zander (2). — **Krankheiten und Schädlinge** der erwachsenen Bienen: Zander (3). — **Aetiologie der Ruhr der Honigbiene:** Küstenmacher (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 59—62, 82—83). — Die *Nosema*-**Seuche in Italien:** Zander (Deutsche Illustr. Bienenzeitung, Jhg. 27, p. 129—130). — **Eine Ortskrankheit der Bienen:** Schilling (t. c. p. 145—147). — **Die Ruhrkrankheit der Bienen,** ihre Entstehung und Verhütung, mit besonderer Berücksichtigung der jüngsten wissenschaftlichen Forschungsergebnisse der Herren Dr. Zander-Erlangen u. Dr. Küstenmacher-Steglitz: Franz Tiedemann (t. c. p. 166—169). — **Faulbrutbazillen:** (t. c. p. 171). — Bemerkungen zu den **Forschungsergebnissen** Dr. **Zanders** u. Dr. **Küstenmachers:** (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 5—8). — Ein Beitrag zur **Faulbrutverhütung:** Friess (t. c. p. 9—10). — **Neuestes über die Faulbrut und Ruhr:** Grosse (t. c. p. 87—89). — **Insel Wight-Bienen-Krankheit:** Neumann (t. c. p. 157). — **Faulbrut** in hohlen Bäumen: Neumann (t. c. p. 173).

12. Schädlinge. Parasiten. Feinde. — Gäste.

Feinde: Pauls (p. 131 sq., mit Abb., dar. Immenvogel Fig. 148). — **Von Wespen verstümmelte Bienen:** Carter (Naturalist, 1910, p. 426). — **Schädlinge:** Zander (3). — **Rankmaden:** Steinheim (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 73). — **Vorsicht** gegen dieselben: Schilling (t. c. p. 171). — **Speckkäfer als Bienenschädling:** Holfeld (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 183). — **Massenhaftes Eindringen** von *Cetonia aurata* in Bienenstöcke: Djačenko [Russisch]. — **Gäste:** Bienenskorpion, ein harmloser Gast: Pauls (p. 138, Abb. 158).

13. Stich. Gift.

Stich: Pauls, Gerstung (p. 313). — **Stechlustige Stämme:** Gerstung. **Schutzmittel:** Deutsche Entom. Bienenztg., Jhg. 27, p. 55. — **Stich in**

den Augapfel: Richter (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 15). — **Das Gift in der Blase des Bienenkörpers:** C. Sch. (t. c. p. 122—123).

14. Zucht. Hilfsmittel. Stockformen, Geräte etc.

Theorie der neuen Bienenzucht: Kontradenko [Russisch]. — **Standort:** Weigert (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 14—16). — **Bienenzucht:** Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 79—82, 99—101, 140—143. — **Unterdrückung des Schwarmdranges** zur Hebung der Honigertrages. **Führung der Bienenwirtschaft:** Popow, Potechin. — **Aufzucht von Ersatzköniginnen:** Michailov, Pčelov Žizni Viatka, T. 5, 1910, p. 200—201. — **Intellektuelle Eigenschaften. Aufzucht der Königinnen:** Snčžnevskij, G., Pčelov mir Kiev, 1910, T. 5, p. 3—7 [Russisch]. — **Königinnenzucht:** Gerstung (p. 392 sq.), Pauls (p. 117 sq.). — **Hervorbringung produktiverer Rassen:** Snčžnevskij (Russ. pčelovod. list. St. Petersbg., T. 25, p. 17—22) [Russisch]. — **Verbesserung der Rasse:** Sträuli (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 159—163: Zuchtwahl, Inzucht, Kreuzung, Untersuchung der Völker. Zu verbessern sind: Honigertrag, Härte, Fruchtbarkeit, Widerstandsfähigkeit gegen Krankheiten, Verminderung des Schwarmtriebes. Stechlust. Schönheit). — **Bienenzucht im Kaukasus:** Bauten aus Baumrinde (?) mit Steinen beschwert (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 181 Abb.). — **Bienenzucht in Kamerun:** (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 138—140). — **desgl. in Böhmen:** Arbeiter (t. c. p. 185—186). — **Künstliche Verbesserung der Bienenrassen** durch Ernährung: Svicznevskij (4) [Russisch]. — **Ein- und Durchwinterung:** Gerstung (p. 451). — **Aufzucht der Königinnen in senkrechten Zellen:** Snčžnevskij. — **Alter des Umlarvens:** (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. XII). — **Königinzucht:** Sträuli (t. c. p. 7 sq.). — Neue Stockformen. Meyers Breitwabenstock: Meyer (t. c. p. 67). — Clever Beute: Cleve (t. c. p. 71). — Deutscher Reformstock: Petzschke (t. c. p. 106—107, 5 Figg.). — Stockform „Gloria": Krancher (t. c. p. 179). — Berchtesgadener Stock: Krancher (t. c. p. 185). — Beste Bienenwohnungen: Wetz (t. c. p. 30). — **Königinnen-Zucht,** bestes Verfahren: (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 158). — Bienenzüchtung: Matthes (t. c p. 116). — **Rassenzucht u. Zuchtwahl:** Rapp (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 131—132). — Rückgang der Bienenzucht: Schicketanz (Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 147—149). — **Bienenwohnungen:** Gerstung (p. 191 sq.), Pauls (p. 45—72). — beste: Wetz (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 30—31). — „Record": Krancher (t. c. p. 47—48). — **Geräte:** Gerstung (p. 279 sq.), Pauls (p. 73—84). — **Schwarmfang,** neues System: Dycks (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 107—109). — Elektrischer Schwarmfang: Krancher (t. c. p. 88). — **Praktische Anweisungen:** Phillips. Siehe ferner die einschlägigen Zeitschriften.

15. Produkte und deren Verwendung.

Chemie der Honigbildung: Küstenmacher. — **Fortschritte in der Chemie des Honigs:** Hasterlik (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 22—25). — Honig ein Körper- oder Sammelprodukt: Hofmann (t. c. p. 55, 70). — **Gesetzlicher Schutz für „Honig"** oder Bienenhonig: Noll (Deutsche Illustr.

Bienenztg., Jhg. 27, p. 177—178). — **Nektar der Silberlinde** als Bienennährpflanze: Oberländer (t. c. p. 192). — **Honig:** Gerstung, Pauls (p. 165 sq.) — **Fälschungen:** Pauls (p. 174). — **Saurer Honig:** Pauls (p. 177). — **Bitterer Honig:** Pauls (p. 177). — **Hummelhonig:** Pauls (p. 177 heilkräftig). — **Honigeinfuhr in Deutschland** u. Honigzoll: Pauls (p. 189). — **Organisatorische Maßnahmen:** Noll (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 24, 40). — **Ruhrerzeugende Honige** für die Überwinterung schädlich und für die Volksentwicklung unschädlich: Schilling (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 181). — **Fichten-Honig:** Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 31. — **Wachs:** Gerstung (p. 84), Pauls (p. 170). — **Wachs und seine Ersatzstoffe:** Hooijer (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 195—197, 215—219). — **Neue Wachspflanze:** Neumann (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 121). — **Propolis:** Gerstung (p. 59, 283), Pauls (p. 174).

16. Statistik. Vereinswesen. Museen.

Gründung eines slavischen Bienenzüchter-Vereins: Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 580. — **Zahl der Bienenvölker in Deutschland,** Österreich und Schweiz: Pauls (p. 10—16) (graphisch nach Ländern u. Bezirken). — **Vorlesungen über Bienenzucht** von Oskar Krancher (Deutsche Entom. Bienenztg., Jhg. 27, p. 132, 207. Einleitende Worte p. 211). — **Gründung eines Reichs-Bienenmuseums** in Weimar (durch den Deutschen Imkerbund): Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 581. — **Versuchsstation für Bienenzucht** in Paris: Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 13. — **Statistisches aus dem Bienenhaushalt:** Henri Ayme (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 128—129). — **Beobachtungsstation und Wiegen des Volkes** (Tabellenschema): Küspert (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 117). — Registrierende Wage: Nordheim (t. c. p. 149). — **Anzahl der Flügelhaken** (Statistik u. Konsequenzen): Bachmetjew (2).

17. Bienengesetze.

Bienengesetze für Deutschland, Österreich, Schweiz: Pauls (p. 191 sq.). — **Bestimmungen des Bürgerlichen Gesetzbuches:** Thieme (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 21—23). — **Haftung** der Bienenzüchter: Leopold von Reichel (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 10—11). — **Imkerei und Bleicherei** (Prozeß): Neumann (t. c. p. 15—16). — **Bienenzucht-Gesetz für Österreich:** Leipzig. Bienenztg., Jhg. 25, p. 75—76. — **Das grausame Büthener-Recht** im Lande Lauenburg und Bütow: Zeitler (t. c. p. 186—187).

18. Temperatureinflüsse.

Wärmetabelle: Pauls (p. 84, kurz). — **Witterungsrückschläge:** Gerstung (p. 333).

19. Vermischtes. Bienennährpflanzen etc.

Hummeln und Bienen: Wüst (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 99). — **Besuch des roten Klees:** Golubev, Pčelov. žizn̆ Viatka, T. 5, 1910, p. 237—239 [Russisch]. — **Bienennährpflanzen:** Pauls (p. 142—164. Nach verschiedenen Kategorien geordnet: alphabetisch; nach Monaten; Unkräuter, Ziergehölze, Alleebäume, Zierpflanzen, offizinelle Heil- u. Nutz-

pflanzen; land- u. forstwirtschaftliche; für Ödland). Mit Abb. — **Besuch des roten Klees** durch Bienen: Golubev [Russisch]. — **Befliegen der Pflanzen:** Baumgarten (Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, p. 46). — *Acer saccharinum var. glabrum* (t. c. p. 135). — **Die Sonnenblume als Bienennährpflanze:** Krancher (t. c. No. 20, Vorblatt p. 1). — **Über Nektarbildung:** Wüst (t. c. p. 163—164, 183—184). — *Erica cinerea*: Kr. (t. c. p. 225). — *Erica carnea*: Dengg (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 132). — **Bienenfutterpflanzen:** Deutsche Illustr. Bienenztg., Jhg. 27, Hft. 12, Vorbl. p. 2. — *Helianthi*: Nordheim (Leipziger Bienenztg., Jhg. 25, p. 191). — Buche: (desgl. p. 191).

Superfamilia II. Sphecoidea. Fossoria.

Es gehören hierher die Familien: *Oxybelidae, Crabronidae, Pemphredonidae, Bembicidae, Larridae, Philantidae, Trypoxylonidae, Mellinidae, Nyssonidae, Stizidae, Sphegidae* und *Ampulicidae*. Auch die *Pompilidae* aus der Superfamilia *Vespoidea* gehören zu den *Fossoria*. — Fundorte diverser *Crabronidae* des Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 49.

Ancistromma europaea **n. sp. Mercet,** Bol. Soc. españ., 1910, p. 127. — *maligna* **n. sp.** p. 129 (beide aus Spanien).

Aphelotoma auriventris Turn. Beschreibung des ♂. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 341. — *striaticollis* **n. sp.** (voriger nahest.) p. 341 ♀ (Townsville, Q.). — *affinis* **n. sp.** (möglicherweise das ♀ zu *aterrima* Turn.) p. 341—342 ♀ (Townsville, Q.).

Belomicrus colorata **n. sp. Baker,** Pomona, Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 29. — *cookii* **n. sp.** p. 29 (beide aus den Vereinigten Staaten).

Bradynobaenus. System. Stellung. **Zavattari,** Boll. Mus. Torino, vol. 25, No. 621, p. 1—5.

Celonites. Arten von Südafrika. Biologische Bemerkungen. **Brauns,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 386—387.

Ceramius. Arten. Biologische Notizen. **Brauns,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 446—447.

Dasyproctus kibonotensis **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 280. — *massaicus* **n. sp.** p. 280. — *sjoestedti* **n. sp.** p. 281 (alle drei Kilimandjaro-Meru-Gebiet).

Dinetus. **Saunders** beschreibt in d. Trans. Entom. Soc. London, 1910: *simplicipes* **n. sp.** u. *dentipes* **n. sp.** (beide aus Algier).

Gastrosericus moricei **n. sp. Saunders,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 529 (Biskra).

Harpactophilus Steindachneri Kohl. Ergänzende Angaben zur Beschreib. des ♀; ♂. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. 2, p. 459 (Mackay, Queensland; Cairns, Cooktown). — *bicolor* Sm. ♀ (steht voriger sehr nahe) p. 459 (Mysole). — *Kohlii* **n. sp.** (steht ungefähr zwischen *steindachneri* u. *arator*, doch steht ersterer näher) p. 459—460 ♀ (Mackay, Queensland). — *sulcatus* **n. sp.** (*arator* u. *Kohlii* nahe) p. 460—461 ♀ Kopf Textfig. 106, 1 (Kuranda, bei Cairns, Queensland). — *arator* **n. sp.** p. 461—462 ♀, pl. XXVI, Fig. 1, farbig (Cairns, Queensland). — *tricolor* **n. sp.** (schlanker als *steindachneri* und weniger grob skulpturiert) p. 462—463 ♀, Abb. pl. XXVI, Fig. 2, farbig (Mackay, Queensland).

Parapiagetia capensis **n. sp.** **Brauns,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 666—667 ♀ ♂ (Willowmore, Kapland, XII—II gegen Abend auf trockenen Stengeln zur Nachtruhe, nicht festgebissen). — *vernalis* **n. sp.** p. 667—668 ♀ ♂ (Willowmore, IV—IX, selten. Nistet in abhängigen festen Erdwänden). — Sphegide.

Passaloecus striatifrons **n. sp.** **Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 151 (Südafrika). — *melanognathus* **n. sp.** **Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 104 (Oregon).

Piagetia intaminata **n. sp.** **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 426, pl. I, Fig. 14 (Queensland).

Prosopigastra insignis **n. sp.** **Saunders,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 529 (Biskra).

Pterombrus argentinus **n. sp.** **Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 74 (Argentinien).

Sphodrotes cygnorum **n. sp.** (steht *punctuosus* Kohl sehr nahe). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, vol. I, 2, p. 349—350 ♀ (Claremont, W. A.). — *Sph. rubricatus* **n. sp.** **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 426, pl. I, Fig. 13. — *pilosellus* **n. sp.** p. 427 (beide aus Australien).

Spilomena australis **n. sp.** **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, pl. 418, pl. I, Fig. 9 (Queensland).

Trachypus albolineatus. **Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 279 (Kilimandjaro-Gebiet). — *Tr. punctuosus* **n. sp.** **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 278 (Mendoza). — *spegazzinii* **n. sp.** p. 279 (Jujuy). — *fuscatus* **n. sp.** p. 280 (Salta).

Zoyphium erythrosoma **n. sp.** (steht *Sericophorus bicolor* Sm. von W.-Austral. nahe, doch trägt die Radialzelle einen Anhang und der Kopf viel breiter). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. 2, p. 493—494 (Townsville, Queensland; Mackay, Queensl.). — *rufonigrum* **n. sp.** p. 494—495 ♂, pl. XXVI, Fig. 8, farbig, Textfig. 108, Fühler u. Mundteile (Fig. 1—4) (Port Darwin). — *Kohlii* **n. sp.** p. 495—496 (Mackay, Queensl.). — *frontale* **n. sp.** p. 496 ♀ (Fundort wie zuvor).

Oxybelidae.

Oxybelidae. Studien. **Baker (2).**

Oxybelus mucronatus Fabr. ♂ ♀ von Perranporth, im VIII. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46) p. 38. — *O. aurifrons* Sm. von Villa Morra, Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 157.

Crabronidae.

Rezente Formen.

Crabro albilabris Fab., mutmaßlicher Wirt von *Hedychridium coriaceum* Dahlb. **Arnold,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 18. — *aphidum* Lep. ♀ in the New Forest. **Arnold,** t. c. p. 19; selten, auf *Umbellifera* im Juli. Äußerst ähnlich dem ♀ v. *C. palmarius,* doch sofort davon unterscheidbar durch „6th dorsal valve excavated". — *Cr. aphidum* in England. The Entomologist, vol. 43, p. 46. — *podagricus.* Nest. **Roman (1)** [Entom. Tidskr., Årg. 28, p. 107]. Titel p. 32, sub No. 1 des Berichts für 1908, daselbst p. 83 unter die *Vespidae*

geraten, ist zu den *Crabronidae* zu stellen. — *Cr.* (*Solenius*) *vagus* L., an der Unterweser als *Rubus*-Bewohner nur selten, am Niederrhein jedoch ziemlich häufig. **Höppner,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 133. — *Cr.* (*Solenius*) *vagus* L. Mischbau mit *Trypoxylon figulus* L. **Höppner** (1) 5. — *Cr. vagus.* Mischbau mit *Pr. annulata* L., *Odynerus laevipes* u. *O. 3-fasciatus* Pz. **Höppner** (1) 8. — *Cr. sp.* (*capitosus* Sh. ?). Mischbau mit *Rhopalum clavipes* L. **Höppner** (1) 11. — *Cr. podagritus* v. d. Lind. ♂ ♀ von Pencalenick, Cornwall. **Rollawson,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — *Cr.* (*Coelocrabro*) *inermis* Thomson, verw. mit *cetratus* u. *pubescens.* Alle drei wohl weit verbreitet in Europa von Skandinavien bis zu den Alpen, doch selten. Fundorte in England Clandon u. Woodham (zw. Woking u. Byfleet), 18. VI. 1902. — *Cr.* (*Solenius*) *larvatus* Wesmael von New Forest, Woking, Cobham; Downside bei Cobham etc. im VI. u. VII. Ähnelt sehr dem *vagus.* Unterschiede: die hinteren Metatarsen bei *vagus* gelb, bei *larvatus* dunkel rotbraun wie der Apex der Tibia, *larv.* ist kleiner etc. Beschr. d. ♂, das Wesmael nicht kannte. p. 271—272. — *Cr.* (*Clytochrysus*) *planifrons* Thoms. Diese Sp. ist eine der Formen, die mit *cephalotes* in den Listen verwechselt zu werden pflegt. Beschr. siehe bei **Saunders,** Entom. Monthly Mag. 1906, p. 173. — Morice fand ein ♀ bei Hillmorton in Northamptonshire im Aug. 1894, dies war mit *cavifrons* zusammengesteckt. In der Schweiz häufig, aus England bisher nicht bekannt. — Neue Formen: *Cr. erythrogaster* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 429 (Queensland). — *Cr. flavipennis* **var.** *fumosus* **n.** u. **var.** *basiflavus* **n. Brèthes,** Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 282. — *Cr.* (*Rhopalum*) *militaris* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. 2, p. 523—524 ♂ (Victoria, Tasmanien, das Stück aus dem letzteren Gebiete hat dunkelbräunlich hyaline Flgl.). — *Cr.* (*Rh.*) *tricolor* Sm. Beschreib. des ♀ (Woodford, Blue Mts., N. S. Wales; Victoria, Tasmanien). — *Cr.* (*Rh.*) *tenuiventris* **n. sp.** p. 524—525 ♀ (Mackay, Queensl.). — *Cr.* (*Rh.*) *transiens* **n. sp.** p. 525—526 ♂ (Victoria). — *Cr.* (*Rh.*) *Frenchii* **n. sp.** p. 526 ♀ (Victoria). — *Cr.* (*Rh.*) *conator* **n. sp.** p. 526—527 ♂ (Cooktown, Queensl.). — *Cr. idoneus* **n. sp.** p. 527—528 ♀ ♂ (Mackay, Queensl.). — *Cr.* (*Rh.*) *agilis* Sm. von Celebes; Mackay, Queensl.). — *Cr. prosopoides* **n. sp.** p. 528—529 ♂ (Mackay, Queensl.). — *Cr. perlucidus* **n. sp.** p. 529, pl. XXVI, Fig. 15, farbig (Mackay, Queensl. — *Cr. Doddii* **n. sp.** p. 529—530 ♂ (Townsville, Queensl.). — *Cr. hebetescens* **n. sp.** p. 530—531 ♀ (Mackay, Queensl.). — *Cr. cinctus* **n. sp.** p. 531—532 ♀, pl. XXVI, Fig. 14, farbig (Mackay, Queensl.). — *mackayensis* **n. sp.** p. 532 ♀ (Mackay, Queensl.). — *ordinarius* **n. sp.** p. 532—533 ♀ ♂ (Mackay, Queensl.). — *conglobatus* **n. sp.** (nahe verw. mit *Cr. politans* Bingh. von Indien) p. 533—534 ♀ ♂ (Mackay, Queensl.). — *bivittatus* **n. sp.** p. 534—535 ♀ (Victoria). — *Cr.* (*Rhopalum*) *pius* **n. sp.** (nahe verwandt mit *Cr. pallipes* Lep.). **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 156—157 ♀ (Asuncion).

Ischnolynthus Holmb. gehört zu *Crabro.* **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 282.

Rhopalum clavipes L. Mischbau mit *Crabro sp.* (*capitosus* Sh.). **Höppner** (1) 11.

Thyreopus (*Synothyreopus*) *vierecki* **n. sp.** **Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 50. — *T.* (*Crossocerus*) *daeckei* **n. sp.** p. 51 (beide aus New Jersey).

Fossile Formen.

†*Crabro longaevus* **n. sp.** (Unterschiede der Sp. von *C. megerlei*, wie sie Kohl abbildet, hauptsächlich in 4 Punkten, die sich besonders im Geäder bemerkbar machen. Darin stimmt die Sp. vorzüglich mit *C. sayi* (**nom. nov.** für *C. sexmaculatus* Say 1824, non Olivier, 1791), obgleich bei *C. sayi* das Stigma kleiner ist. Auch die rötl. Flgl. u. die punktierte Grube über den Pleuren sind wie bei *C. sayi* vorhanden. Letztere Sp. kommt heute in Boulder, Colorado, vor). **Cockerell,** The Entomologist, vol. 43, p. 60—61 (Miozäne Schichten von Florissant, Station 14).

Pemphredenidae.

Auchenophorus Turner 1907, nicht mit *Ampulex*, sondern mit *Nitela* verw. und *Nitelopterus* ähnelnd; die Spp. ähneln Mutillen, mit denen zusammen das ♀ von *A. fulvicornis* zu Cairns erbeutet wurde. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, 2, p. 355. — Type: *A. corruscans* Turner, pl. XXXII, Fig. 15.

Ceratophorus gennellii **n. sp.** **Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 104 (Californien).

Diodontus friesei Kohl, nahe verw. mit *D. minutus*. Unterschiede. **Saunders, E.,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 10—11 ♂ ♀ (Oxshott, Woking, Jersey. Für die britische Fauna neu). — Neu: *adamsi* **n. sp.** **Titus,** Rep. Geol. Survey Michigan, 1908, p. 319 (Michigan).

Mimesa argentina **n. sp.** **Brèthes,** Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 283 (Argentinien).

Nitela kurandae **n. sp.** **Turner,** Proc. Zool. Soc., London 1908, vol. II, p. 508 ♀ (Cairns, Queensl.). — *reticulata* **n. sp.** (weicht von den typ. *Nitela* ab) p. 508—509 ♀ (Mackay, Queensl.). — *nigricans* **n. sp.** **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 428 (Queensland).

Paracrabro Turn. steht vielleicht *Stigmus* sehr nahe, zeigt aber auch einige Verwandtschaftsbeziehungen zu *Pemphredon*. Type der Gatt. ist *P. froggatti* Turn. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, 2, p. 340.

Pemphredon clypealis Thoms. Beschreib. **Saunders, E.,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 10 ♂ ♀ (Downside bei Cobham, 29. VI. 1900; 1 ♂ von Aude, VI., 1891). — *carinatus*. Beschreib. p. 10 ♂ ♀ (Bury St. Edmunds; Cobham u. Oxshott; ♀ v. Colchester). Beide sind in Britannien selten. — Neue Sp.: *P.* (*Cereonus*) *harbecki* **n. sp.** **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 170 (New Jersey).

Psen bicolor im New Forest. **Arnold,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 18. — *Ps. latiannulatus* **n. sp.** **Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 281. — *bidentatus* **n. sp.** p. 282 (beide vom Kilimandjaro-Gebiet). — *P.* (*Mimesa*) *nigrescens* **n. sp.** **Rohwer,** Entom. News Philad., vol. 21, p. 168. — *perplexa* **n. sp.** p. 169 (beide von New Jersey).

— *P.* (*Mimesa*) *similis.* **Rohwer,** Proc. Entom. Washington, vol. 12, p. 101 (Colorado). — *floridana* **n. sp.** p. 102 (Virginien). — *erythropoda* **n. sp.** p. 102 (Virginien). — *punctata* **var.** *carolina* **n.** p. 103 (Carolina). — *coquilletti* **n. sp.** p. 103 (Carolina).

Stigmus queenslandensis **n. sp.** (weicht von den typischen *Stigmus* ab durch das nicht gestielte Abdomen). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. 2, p. 457—459 ♀, Flügel Textfig. 1 . (Mackay, Queensland)

Bembicidae.

Bembex ist ein Glossinenjäger. **Roubaud,** Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 151, p. 505. — A. Spp. aus Asien: *B. bataviana* **n. sp.** (Gehört zu Handlirschs *Papua*-Gruppe. Unterschiede von *pinguis* Handl., *melancholica* Sm. u. *pugillatrix*). **Strand,** Jahrb. Nassau. Ver., Jhg. 63, p. 47—48 ♂ (Batavia, Java). — B. Spp. aus Afrika: **Cameron** beschreibt in d. Kilimandjaro-Meru Exped., Bd. 8, 7 folg. neue Spp. aus dem Gebiet des Kilimandjaro-Meru: *massaica* **n. sp.** p. 290. — *ornatilabiata* **n. sp.** p. 291. — *lineatifrons* **n. sp.** p. 292. — *B. testacecicauda* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 144 (Südafrika). — C. Spp. aus Amerika: *subgratiosa* **n. sp.** (*gratiosa* Sm. am nächsten). **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 149 ♀ (Asuncion). — *inopides* **n. sp.** (*multipicta* F. Sm. am nächsten stehend) p. 150—151 ♂ ♀ (Asuncion; Villa Morra). — D. Spp. aus Australien: *cursitans* Handl. von S. Perth, W. A. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 351. — *furcata* Erichs. (an der Südküste Australiens, von Perth bis Sydney, Tasmanien). — *flaviventris* Sm. = ? *Bembex calcarina* Handl. Ergänzende Bemerk. p. 351. — *mackayensis* **n. sp.** (steht *tuberculiventris* Turn. nahe) p. 351—352 ♂ ♀ (Mackay u. Cairns, Q.). — *flavipes* Sm. (verw. m. der Gruppe *musca* Handl. u. *tuberculiventris* sehr nahe) p. 352 ♂ ♀ (Mackay, Q.). — *littoralis* Turn. (steht *B. musca* Handl. sehr nahe, vielleicht identisch damit) p. 353. — *atrifrons* Sm. 1856 (= ? *Bembex flavilabris* Sm. 1873). Sie unterscheiden sich nur durch die stärkere Entwicklung der Zeichnung. Beschr. des ♂ p. 353 (S. Perth, W. A.). — *funebris* **n. sp.** (*atrifrons* Sm. sehr nahe) p. 353 ♂ (S. Perth, W. Austral.). — *aureofasciata* **n. sp.** (verw. mit *B. atrifrons* Sm.) p. 354 ♂, pl. XXXII, Fig. 14 (S. Perth, W. Austral.). — *B. variabilis* Sm. (= *B. crabroniformis* = *var. B. raptor* Sm.). Bemerk. dazu. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 502. — *flavipes* Sm. Beschreib. des ♂ p. 502 (Mackay, Queensl.). — *littoralis* **n. sp.** (verw. m. *B. musca* Handl. u. *B. atrifrons* Sm., ob das ♂ zu letzterer?) p. 502—503 (Port Darwin). — *tuberculiventris* **n. sp.** (verw. mit *B. musca* Handl., aber Clypeus stärker vorspringend und die Vordertarsen stärker bedornt) p. 503—504 (Cooktown, Queensl.). — *B. palmata* Sm. (= *tridentifera* Sm.) von Mackay u. Cairns, Queensl. p. 504. — *pectinipes* Handl. 1893 (= *B. palmata* Sm. 1873 nec Sm. 1856) ist nach Turner nicht identisch mit *saussurei* Handl. Beschreib. p. 504—505 (Port Darwin). — *flavifrons* Sm. (Unterschiede von *pectinipes* Handl. Beschreib. des ♂ p. 505 (Mackay, Queensl.).

Bembidula Spp. von Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 142: *variegata* (Oliv.) p. 142 (Villa Morra etc.). — *anisitsi* **n. sp.** p. 142 ♂ ♀ (Villa Morra). — *micans* Handl. p. 143 ♀ (Villa Morra). — *paraguayana* **n. sp.** (verschieden von *B. discisa* Taschbg.) p. 144 ♂ (Sapucay; Caasapava oder Cauca). — *angulifera* **n. sp.** (an *B. angulata* Sm., die Zeichnungen erinnern an *B. ventralis* Say) p. 144—145 ♂ ♀ (Villa Morra). — *discisa* Taschb., diverse Fundorte. — *tridentata* **n. sp.** (mit *B. discisa* Taschbg. verw.) p. 146 ♂ (Villa Morra).

Monedula Spp. in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 146. — *surinamensis* D. G., *signata* L. Fundorte p. 146—147. — *stridulans* **n. sp.** (*magnifica* Perty sehr ähnlich) p. 147—149. Beschreibung eines Stridulationsorganes, das an das bei den Vogelspinnen gefundene erinnert (Paraguay: Villa Morra; Asuncion, Villa Morra). — *notata* Taschbg. von Villa Morra, Calle S. Miguel bei Asuncion p. 149. — *punctata* F. **var.** *pictithorax* **n.** p. 149 ♀ (von Villa Morra). — *punctata* F. **ab.** *rubrimaculata* **n.** (Lateralflecke des Abdomens rötlich) p. 149.

Larridae.

Larridae. Übersichtstabelle über die spanischen Gattungen. **Mercet,** Bol. Soc. españ., vol. 1, p. 160—166.

Astata. A. Spp. aus Europa: *apostata* **n. sp.** **Mercet,** Bol. Soc. españ. 1910, p. 162 (Madrid). — B. Spp. aus Afrika: *albopilosella* **n. sp.** **Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 130 (Südafrika). — **Saunders** behandelt in d. Trans. Entom. Soc. London, 1910: *fumipennis* **n. sp.** p. 519. — *laetus* **n. sp.** p. 520. — *radialis* **n. sp.** p. 521 (alle drei aus Algier).

Kohliella **n. g.** *Larridarum* (Tracht u. Habitus ist *Tachysphex*-artig. Steht *Prosopigastra* nahe und ist zwischen *Tachysphex* und *Prosopigastra* zu stellen). **Brauns,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 668—669. — *alaris* **n. sp.** [6 mm l.] p. 669—670 ♂ (auf Sandboden bei Willowmore, Kapland, im XI. 1909).

Larra gastrica Taschbg. Ergänz. zur Originalbeschr. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 157—158. — *rubricata* Sm. Beschreib. d. ♀, eventuell *L. paraguayana* **n. sp.** p. 158 ♀ (Calle San Miguel in Asuncion). — *L. nigripes* Sauss. 1867 (= *psilocera* Kohl 1883) von Tasmanien; Adelaide, S. Austral., Mackay, Queensl., Adelaide River, nördl. Territorium. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 473. Ist verwandt mit *L. mansueta* Sm. von Neu-Guinea. — *femorata* Sauss. von Sydney, N. S. W.; Mackay u. Queensland. Stücke aus den nördl. u. südl. Gebieten weichen ein wenig voneinander ab. *L. rufipes* Sm. von Celebes u. *L. mendax* Sm. von Halmaheira sind leichte geographische Variationen derselben Art. — *scelesta* **n. sp.** (Unterschiede von *L. nigripes*) p. 474 ♀ (Mackay, Queensland; Adelaide River, nördl. Territorium). — *australis* Sauss. (= *Tachytes australis* Sauss.) von S.-Australien, W.-Australien) p. 474. — *pacificatrix* **n. sp.** (steht *Notogonia* sehr nahe) p. 474—475 ♀ (Neue Hebriden).

Liris haemorrhoidalis Fab. (= *L. magnifica* Kohl 1883). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 473. Bemerk. zu den Geschlechts-

formen (Mackay bis Cape York). — *L. violaceipennis* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 285 (Kilimandjaro-Gebiet). — *L. nigropillosellus* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 132 (S.-Afrika).

Tachytes. Neue Spp. aus Algier beschreibt **Saunders,** Trans. Entom. Soc. London, 1910: *biskrensis* **n. sp.** p. 521. — *aenea* **n. sp.** p. 522. — *maculicornis* **n. sp.** p. 523. — *T.* Spp. von Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, p. 163: *auro-vestitus* Sm. von Asuncion u. Villa Morra p. 163. — *frontalis* Sm. Beschreib. des ♀ p. 163 (von Villa Morra). — *anisitsi* **n. sp.** (mit *T. amazonum* Sm. nahe verwandt) p. 164—165 ♀ (Villa Morra; Asuncion). — *asuncionis* **n. sp.** p. 165 ♂ (Asuncion). — *argyrofacies* **n. sp.** p. 166—167 ♀ (Villa Morra). — *rufoannulatus* **n. sp.** p. 167—168 ♂ (Villa Morra u. Asuncion). — *micantipygus* **n. sp.** p. 168 ♀ (Asuncion). — *pullulus* **n. sp.** p. 169 (Villa Morra u. Asuncion). — *T.* Bestimmungsschlüssel für die australische Spp. (♀ ♀): *rubellus* Turn., *formosissimus* Turn., *T. plutocratius*, *T. approximatus* Turn., *T. tarsatus* Sm. u. *T. australis* Sauss. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 348. Die Beschreib. von *australis* ist sehr dürftig, *tachyrrhostus* Sauss., nur das ♂ bek., schwer zu bestimmen; *australis* Sauss. 1854 wahrscheinlich eine *Larra* und sicher kein *Tachytes*. — *tarsatus* Sm. von Mackay, Cairns, Q. p. 348. — *plutocraticus* **n. sp.** (nahe verw. mit *monetarius* Sm.) p. 349 (Townsville, Queensland). — **Turner** behandelt in den Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II: *rubellus* **n. sp.** p. 482 (Port Darwin). — *formosissimus* **n. sp.** (schöne Sp., verw. mit *fervida*, aber viel kleiner und weniger gedrungen) p. 482—483 ♀, pl. XXVI, Fig. 6 farbig (Mackay, Queensl.). — *approximatus* **n. sp.** p. 483—484 ♀ ♂ (wie zuvor). — Siehe ferner p. 203.

Philantidae.

Philanthus mendozae D. T. (*elegans* Taschbg. nec Sm.) ♀ von Asuncion, *Ph. gomezi* Kl. **var.** *asuncionis* **n. Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 142 (Asuncion). Es ist *gomezi* statt *gomesi* zu schreiben! — Spp. aus dem Kilimandjaro-Gebiet beschreibt **Cameron** in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7: *xanthogaster* **n. sp.** p. 269. — *reticulatus* **n. sp.** p. 270. — *flavolineatus* **n. sp.** p. 271. — *pilifrons* **n. sp.** p. 271. — Derselbe beschreibt folg. Spp. aus Südafrika in Ann. Transvaal Mus., vol. 2: *spilaspis* **n. sp.** p. 145. — *trichocephalus* **n. sp.** p. 146. — *transversus* **n. sp.** p. 147.

Cerceridae.

Cerceris labiata Fabr. ♂ ♀ von Calenick u. Perranporth, Cornwall. **Rollason,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46) p. 38. — A. Spp. aus Afrika: **Cameron** beschreibt in der Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7 folg. Spp. aus dem Gebiete des Kilimandjaro-Meru: *basiornata* **n. sp.** p. 273. — *yngvei* **n. sp.** p. 273. — *massaica* **n. sp.** p. 274. — *crotocephala* **n. sp.** p. 275. — *trichionota* **n. sp.** p. 275. — *erythroura* **n. sp.** p. 276. — *pictinoda* **n. sp.** p. 277. — *kilimandjaroensis* **n. sp.** p. 277. — *rufiscutis* **n. sp.** p. 278. — **Cameron** charakterisiert ferner in Ann. Transv. Mus., vol. 2 folg. Spp. aus Südafrika: *armaticeps* **n. sp.** p. 149. — *erythrospila* **n. sp.**

p. 148. — *heterospila* **n. sp.** p. 150. — *jansei* **n. sp.** p. 149. — B. Sp. aus Asien: *C. luzonensis* **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 120—121 ♂ (Manila, P. I.). — C. Spp. aus Amerika: **Brèthes** beschreibt in den An. Mus. Buenos Aires, vol. 20 folg. neue Spp.: *ferruginea* **n. sp.** p. 262 (Chacras de Coria). — *argentina* **n. sp.** p. 263 (Pampa Central). — *nigra* **n. sp.** p. 263 (Chacras de Coria). — *bella* **n. sp.** p. 264 (Cordoba). — *singularis* **n. sp.** p. 265 (Cordoba). — *pedestris* **n. sp.** p. 266 (Parana). — *tibialis* **n. sp.** p. 267 (Mendoza). — *duplicata* **n. sp.** p. 268 (Catamarca). — *decorata* **n. sp.** p. 268 (Mendoza). — *antemissa* **n. sp.** p. 269 (Jujuy u. Tucuman). — *vigilii* **n. sp.** p. 270 (Alta Graecia). — *divisa* **n. sp.** p. 270 (Las Mercedes). — *chacoana* **n. sp.** p. 271 (Las Mercedes). — *expleta* **n. sp.** p. 272 (Pampa). — *enodens* **n. sp.** p. 273 (Jujuy). — *lynchii* **n. sp.** p. 273 (Las Mercedes). — *transversalis* **n. sp.** p. 274 (Parana). — *ameghinoi* **n. sp.** p. 275 (Parana). — *andina* **n. sp.** p. 276 (Jujuy). — **nom. nov.:** *holmbergi* für *laevigata* Holmb. **Brèthes,** t. c. p. 264. — Spp. aus Paraguay behandelt **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29 p. 134 sq.: *guarani* **n. sp.** (anscheinend verw. mit *C. viduata* Sm.) p. 134—135 ♀ (Asuncion). — *vulpinides* **n. sp.** (wohl verw. mit *vulpina* Sm.) p. 135 ♀ (Villa Morra). — *morrae* **n. sp.** p. 135—136 ♀ (Villa Morra). — *asuncionis* **n. sp.** p. 136—137 ♂ (Villa Morra bei Asuncion). — *rufícapoides* **n. sp.** (verw. mit *C. rufimana* Taschb. u. *C. smithiana* Cam., aber zweifellos verschieden) p. 137—138 ♂ (Villa Morra). 1 Stück weicht etwas ab und wird mit **ab.** *derufata* **n.** bezeichnet. — *paraguayana* **n. sp.** p. 138—139 ♀ (Villa Morra). — *fumosipennis* **n. sp.** p. 139 ♂ (Villa Morra). — *olymponis* **n. sp.** p. 140 ♀ (Asuncion, Calle Olympo). — *asuncionis* **n. sp.** p. 141 ♀ (Asuncion; Villa Morra). — Spp. aus Australien, Queensland: *C. inexpectata* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 469—470 ♀, pl. XXVI, Fig. 5 farbig, Pygidialfeld Textfig. 107, Fig. 1 (Cairns, Queensland). — *labeculata* **n. sp.** (etwas verw. mit *C. antipodes* Sm., doch Kopf schmäler u. viel kleiner) p. 470—471 ♀, Pygidialfeld Fig. 107, Fig. 2 (Cairns, Queensland). — *multiguttata* **n. sp.** p. 471—472 ♀ ♂ Pygidialfeld Fig. 107, Fig. 4 (Fundorte wie zuvor). — *praedura* **n. sp.** (verwandt mit *praedator* Sm., doch andere Skulptur) p. 472 ♀ ♂, Pygidialfeld des ♀ Textfig. 107, Fig. 3 (Mackay, Queensland). — *venusta* Sm. ist sehr variabel in der Färbung. Beim ♂ fehlen die gelben Flecke auf dem Mittelsgm. zuweilen ganz. Fundorte: Mackay u. Cairns, Queensland). — *australis* Sauss. von Tasmanien, Melbourne bis Mackay. — *victrix* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 422, pl. I, Fig. 10. — *perkinsi* **n. sp.** p. 423, pl. I, Fig. 12. — *euchroma* **n. sp.** p. 424, pl. I, Fig. 11. — *C. gilesi* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 346—347 ♀ ♂, pl. XXXII, Fig. 13 ♂ (Claremont, W. A.). — *minuscula* **n. sp.** p. 347—348 ♀ ♂ (Mackay, Q.; Townsville, Q.; Hermannsburg, Centr.-Austral.).

Trypoxylonidae.

Pison perplexum Sm. ♀, durch die Gestalt des Clypeus von allen Spp. ausgezeichnet. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London 1910, vol. I, p. 355

(S. Perth, W. A.). — *argentatum* Shuck 1837 = *ignavum* Turn. 1908. Bei *ignavum* ist das Mittelsgm. stärker gestreift, p. 355. — *P. montanus* **n. sp.** **Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 289 (Gebiet des Kilimandjaro). — *P. aureofaciale* **n. sp.** **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 174—175 ♀ ♂ (Asuncion). — **Turner** behandelt in d. Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. 2 folgende australische Formen: *P. scabrum* **n. sp.** (verw. mit *P. spinolae*) p. 509—510 ♀ (Mackay, Queensl.). — *insulare* Sm. **st.** *priscum* **n.** p. 510 ♀ (Mackay, Queensl.). — *infumatum* **n. sp.** p. 510—511 ♀ (Port Darwin). — *ignavum* **n. sp.** (steht *P. westwoodi* Shuck. von Tasmanien nahe, doch zeigt die neue Sp. einen Kiel auf dem Mittelsegment, ferner sind die nerv. recurr. verschieden; auch *P. iridipennis* Sm. nahe; *pallidipalpe* Sm. von Ceram ist größer, doch ist der Clypeus verschieden) p. 511—512 ♀ ♂ (Mackay u. Cairns, Queensl.; Melbourne). — *iridipenne* Sm. von Honolulu, auch von Mackay u. Cairns, Queensl. Bemerk. zu den Ocellen des ♀. — *punctulatum* Kohl von Peak Downs, Queensl., Mackay, Queensl. — *P. auriventre* **n. sp.** (verw. mit *P. marginatum* Sm. u. *tibiale*) p. 512—513 ♀ (Victoria). — *virosum* **n. sp.** (scheint *P. pelletieri* Le Guillou nahe zu stehen) p. 513—514 ♀ ♂ (Mackay, Queensl.). — *ruficorne* Sm. Beschreib. d. ♀ p. 514—515 (Victoria). — *melanocephalum* **n. sp.** p. 515—516, pl. XXVI, Fig. 12 farbig (Cairns, Queensl.). — *P.* (*Parapison*) *noctulum* **n. sp.** (Pronotum ähnlich wie bei *P. erythrocerum* Kohl gestaltet) p. 516 ♀ (Mackay, Queensl.). — *P.* (*Parapison*) *pertinax* **n. sp.** (bei einigen Stücken ist das Abdomen vollständig rostbraun) p. 517 ♀ (Mackay, Queensl.). — *P.* (*Parapison*) *tenebrosum* **n. sp.** p. 518 ♀ (Mackay, Queensl.) — P. (*Parapison*) *caliginosum* **n. sp.** p. 518—519 ♀ (Kuranda). — *P.* (*Parapison*) *aberrans* **n. sp.** p. 519—520 ♂ (Mackay, Queensl.). — *P.* (*Aulacophilus*) *difficile* **n. sp.** (steht den echten *Pison* nahe) p. 520—521, Textfig. 110 Tier in toto (Mackay, Queensl.). — *P.* (*Aulacophilus*) *icarioides* **n. sp.** (Unterschiede von *P. vespoides* Sm. Die neue Sp. zeigt Verwandtschaft zur *auratus*-Gruppe) p. 521—522 ♀, pl. XXVI, Fig. 13 (Mackay, Queensl.).

Trypoxylon figulus L. und *Prosopis brevicornis* Nyl. Mischbau. **Höppner** (1) 3. — *Tryp. figulus* L., *Odynerus exilis* H. S. u. *Chevrieria unicolor* Pz. **Höppner** (1) 4. — *Tryp. figulus* L. u. *Crabro* (*Solenius*) *vagus* L. Mischbau. **Höppner** (1) 5. — *Tryp. figulus* L. u. *Odynerus laevipes* Sh. Mischbau. **Höppner** (1) 6. — *Tr. rostratum* Taschbg. Vergleich der Stücke aus der Anisitschen Sammlung mit den Beschreib. von Taschenberg u. Saussure. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 169—170. — *tabascense* **nom. nov.** für *T. palliditarse* Cam. 1889 (Biol. Centr.-Amer. Hym., vol. 2, p. 48) p. 169 in Anm. — *fuscipenne* F. (wahrscheinlich = *T. cinereum* Cam.) p. 170. — *fugax* F. von Villa Morra, Asuncion, Sapucay. Ergänzung zur Dahlbomschen Beschr. p. 171. — *transversistriatum* **n. sp.** (verw. mit *T. ornatum* Sm., doch viel größer) p. 171—172 ♂ ♀ (Asuncion u. Villa Morra). — *excellens* **n. sp.** p. 172—173 ♀ (Asuncion, Calle S. Miguel; Sapucay). — *asuncicola* **n. sp.** p. 173—174 ♂ ♀ (Asuncion). — *Tr. figulus.* Nestanlagen. **Kleine,**

Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 24. — *Tr. massaicum* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 290 (Kilimandjaro). — *T. lissonotum* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 152 (Südafrika). — *T. holoneurum* **n. sp. Schrottky,** Soc. entom., vol. 25, p. 69 (Argentinien). — **Brèthes** beschreibt in An. Mus. Buenos Aires, vol. 20: *joergenseni* **n. sp.** p. 284. — *argentinum* **n. sp.** p. 284 (beide von Chacras de Coria). — *Tr. connexum* **n. sp.** (steht *Tr. pileatum* Sm. von Indien nahe). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 522—523 ♀ ♂ (Mackay, Queensl.). — *placidum* Sm. von Mysole; Cairns, Queensl. p. 523.

Mellinidae.

Mellinus arvensis. bei Pakefield Cliffs, in der Nähe von Lowestoft. **Morley,** Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46) p. 144.

Nyssonidae.

Gorytes. A. Spp. aus Europa: *Fertoni* **n. sp.** (nahe verw. mit *G. laevis* Latr., *lunatus* Dahlb. u. *Laufferi* Mercet). **Handlirsch,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, p. 266 (Bonifacio auf Korsika). — B. Spp. aus Afrika: *G. rubrocinctulus* **n. sp. Strand,** Entom. Zeitschr., Bd. 24, p. 217 (Algier). — *G. transvaalensis* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 143 (Südafrika). — C. Spp. aus Amerika: *G. cearensis* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 110 (Nordost-Brasilien: Ceara). — *G.* (*Hoplisus*) *joergenseni* **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 281 (La Paz). — Spp. von Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 152. — *semipunctatus* Taschb. u. *robustus* Handl. p. 152. — *asuncionis* **n. sp.** p. 152—153 ♀ (Villa Morra; Asuncion). — *morrensis* **n. sp.** p. 153 ♀ (Villa Morra). — *procerulides* **n. sp.** (*Megalomma* Sm. 1873 nahest. u. vielleicht identisch) p. 153—155 ♂ (Asuncion). — *megalommiformis* **n. sp.** (Handlirschs Tabelle führt auf *G. lateritius* Handl. u. *G. piceus* Handl.) p. 155—156 ♀ (Villa Morra). — Spp. aus Australien: *G. duboulayi* **n. sp.** (nähert sich dem Subg. *Miscothyris* Sm. wie die beiden folg., von denen sie sich unterscheidet durch kürzeres und mehr ovales Abdomen). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 496—497 ♀ (Australien, N. W.-Küste). — *sanguinolentus* **n. sp.** (steht *Miscothyris* näher als jeder anderen Sektion) p. 497—498, pl. XXVI, Fig. 10 (Mackay, Queensl.). Smith beschreibt *thoracicus* als ♂, aber die einzige Type, die Turner zu Gesicht bekommen, ist ein ♀ mit 12 -gliedr., nicht 13-gliedr. Fühlern. — *lucidulus* **n. sp.** (ähnelt *sanguinolentus*) nebst einer Farbenvarietät von Cairns p. 498—499 ♀, pl. XXVI, Fig. 11 farbig (Mackay, Queensland). — *icariodes* **n. sp.** (steht *G. decoratus* Handl. [*ornatus* Sm.] von W. Austral. nahe) p. 499—500 ♀ (Mackay, Queensland). — *cygnorum* **n. sp.** p. 500—501 ♂ (Swan River). — *Frenchii* **n. sp.** (gehört zur *mystaceus*-Gruppe) p. 501—502 ♂ (Victoria).

Nysson u. *N. auratus.* **Patton,** Ohio Natural., vol. 9, 1909, p. 442—445. — *N.* (*Acanthostethus*) *punctatissimus* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 505—506 ♀, pl. XXVI, Fig. 9 farbig (Mackay,

Queensl.). — *N.* (*A.*) *spiniger* **n. sp.** p. 507 ♀ ♂ (Mackay, Queensl.). — Abd. des 2. Ventralsgm. des ♂ Textfig. 109, Fig. 1 *B. furcata*, Fig. 2 *B. tuberc.*, Fig. 3 von *B. littor.* u. 4 *B. palmata* Sm. — *N. nasutus* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 293 (Kilimandjaro-gebiet). — *N. inconspicuus* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 112 (Nordost-Brasilien). — *N.* (*Acanthostethus*) *obliteratus* **n. sp.** (nicht das ♀ zu *basalis* Sm.) **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, vol. 1, II, p. 350—351 ♂ (South Perth, W. A.).

Paranysson luxuriosus **n. sp. Schrottky,** Soc. ent., vol. 25, p. 70. — *catamarcensis* **n. sp.** p. 70 (beide aus Argentinien).

Stizidae.

Stizus erythraspis **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 144 (Südafrika). — *St. pruinosus* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 293 (Kilimandjaro-Gebiet). — *St. nectarinioides* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, vol. 28, p. 113 (Nordost-Brasilien). — *St. cingulatus* Sm. von Villa Morra. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 151. — *asuncionis* **n. sp.** (verw. mit *St. cingulatus*) p. 151—152 ♀ (Villa Morra).

Sphegidae.

Ammophila giacomellii Schrottky ist synonym zu *Sphex nigrocinctus* Fernald 1907. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 540. — A. Spp. aus Afrika: *A. campestris* Jur., wird bisweilen so groß wie *sabulosa* L. 2 ♀ von Krehlau, fast schwarz, bis 20 mm l. **Schulz, Ed. J. R.,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306. — *A.* **Cameron** beschreibt in Kilimandjaro-Meru-Exped., Bd. 8, 7 folgende neue Spp. aus dem Gebiete des Kilimandjaro-Meru: *massaica* **n. sp.** p. 264. — *curvistriata* **n. sp.** p. 265. — *meruensis* **n. sp.** p. 265. — *sjoestedti* **n. sp.** p. 267. — *longipilosella* **n. sp.** p. 267. — *A.* (*Psammophila*) *cyanea* **n. sp.** p. 268. — Derselbe charakterisiert in d. Ann. Transvaal Mus. vol. 2 folg. Spp. aus Südafrika: *coeruleoornata* **n. sp.** p. 133. — *dolichocephala* **n. sp.** p. 133. — *maculifrons* **n. sp.** p. 134. — *pulchricollis* **n. sp.** p. 139. — *transvaaliensis* **n. sp.** p. 134. — B. Spp. aus Amerika: *A. giacomellii* **n. sp. Schrottky,** Soc. entom., vol. 25, p. 31. — *velutina* **n. sp.** p. 31 (beide aus Argentinien). — *A. variipes* Cress. ♀ von San Antonio, Texas. Abweichungen des Stückes von Exemplaren aus Nevada und Mexiko. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 13. — *Lampei* **n. sp.** p. 13—15 ♀ (Guaqui in Peru). — *A. abbreviata* F., *fragilis* Sm. (seu *moneta* Sm. ?), *opulenta* Guér. in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 129. — *bimaculigera* **n. sp.** (verwandt mit *A. opulenta* Guér. u. *micans* Cam.) p. 129—130 ♀ (Paraguay, Villa Morra; Sapucay). — *eximia* Lep. Beschr. eines ♂, für das, falls es nicht mit der Lep.'schen Sp. identisch sein sollte, *trimaculigera* **n. sp.** vorgeschlagen wird, p. 130—131 ♂ (Villa Morra). — Spp. aus Australien: *A.* (*Parapsammophila*) *eremophila* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. I, II, p. 342—343 ♂, pl. XXXII, Fig. 12 (Hermannsburg, Centr.-Austral.). — *A. clavus* Fab. Beschreib. des ♀ u. ♂. **Turner,** Proc.

Zool. Soc. London, 1908, II, p. 463—464. Im ♀-Geschlecht d. *A. instabilis* Sm., desgl. auch *A. basalis* Sm. von Indien nahe (Mackay bis Cap York, Queensland). — *aurifera* **n. sp.** (verw. mit *A. ardens* Sm., doch weniger kräftig u. weniger stark skulpturiert) p. 464—465 ♀ ♂, pl. XXVI, Fig. 3 farbig (Port Darwin). — *cyrensis* **n. sp.** (kleiner als die verw. *instabilis* Sm.) p. 465—466 ♀ (Killalpanima, S.-Austral., 100 Meilen östl. von Lake Eyre). — *instabilis* Sm. (= *Ammophila impatiens* ♂) p. 466 ♂ ♀ (Champion Bay, W. Austral.). — *ardens* Sm. von Swan River, Mackay, Queensland. — *suspiciosa* Sm. p. 466 (Melbourne, Lake Eyre-Distrikt; Perth, Tasmanien).

Notogonia Crawfordi **n. sp.** (steht vielleicht *N. jaculatrix* Sm. am nächsten, unterscheidet sich aber durch die fein gekörnten Metapleuren). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, No. 1722, p. 659 ♀ (Manila, Philippinen). — *manilensis* **n. sp.** (vielleicht das ♂ zu *crawfordi*) p. 659—660 ♂ (Manila, Philippinen). — **Turner** behandelt in d. Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II folg. Spp.: *N. chrysonota* Sm. (= *Larrada chryson.* 1869 = *L. crassipes* Sm. = *chrysonota* Kohl) p. 475 (Champion Bay, W.-Austral.; Adelaide, S.-Austral.). — *regina* **n. sp.** p. 475—476 ♀, pl. XXVI, Fig. 7 farbig (Cairns u. Mackay, Queensl.; Cape York, Queensl.). Die Mackay-Stücke zeigen Abweichungen. — *basilissa* **n. sp.** p. 476—477 ♀ (Mackay, Queensl.). — *agitata* **n. sp.** p. 477—478 ♀ (Mackay u. Cairns, Queensl.). — *serena* **n. sp.** p. 478—479 ♀ (Mackay, Queensl.). — *obliquetruncata* **n. sp.** p. 479 (Port Darwin). — *retiaria* **n. sp.** p. 479—480 ♀ (Perth, Westaustral.). — *commixta* **n. sp.** p. 480—481 ♀ (Cairns, Queensl.). — *abbreviata* **n. sp.** p. 481—482 ♀ (Cairns, Queensl.). Mittelsgm. der letzt. Sp. kürzer u. breiter als bei den meisten *Notogonia*-Arten. — Spp. aus dem Kilimandjaro-Meru-Gebiete beschreibt **Cameron** in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. Bd. 8, 7: *punctipleura* **n. sp.** p. 285. — *montivaga* **n. sp.** p. 286. — *erythrostoma* **n. sp.** p. 286. — *massaica* **n. sp.** p. 287. — *usambarensis* **n. sp.** p. 287. — *cnemophila* **n. sp.** p. 288. — Derselbe beschreibt in den Ann. Transvaal. Mus., vol. 2 folg. Spp. aus Südafrika: *brevicarinata* **n. sp.** p. 131. — *praetoriaensis* **n. sp.** p. 132. — *transvaalensis* **n. sp.** p. 131. — Spp. aus Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, p. 158 sq.: *campestris* Sm. ♂ von Asuncion, p. 158. — *ruficaudis* Taschb. Ergänz. zur Originalbeschr. p. 158. — *praedatrix* **n. sp.** p. 159—160 ♂ (Asuncion, Calle S. Miguel). — *gastrifera* **n. sp.** (nahe verw. mit *Larra americana* Sauss., wahrscheinlich verschieden, von *L. braunsi* Kohl sicherlich verschieden. Auch *Larra gastrica* Taschb. sehr nahe) p. 160—161 ♂ (Villa Morra). — *morrae* **n. sp.** (mit *Notogonia vinulenta* Cress. von Portorico u. Cuba nahe verw.) p. 161—162 ♀ (Villa Morra u. Asuncion).

Psammophila Tydei Guill. in Schlesien? Die Nachricht ist mit Vorsicht aufzunehmen. **Schulz, Ed. J. R.,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306.

Psenulus interstitialis Cam. 1906 (= *Ps. lutescens* Turner 1907). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, II, p. 463, pl. XXVI, Fig. 4 farbig (Etna-Bai, Neu-Guinea; Mackay u. Cairns, Queensland). — *Ps.* (*Neofoxia*) *sayi* **n. sp.** **Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 100

(Kansas). — *brevipetiolatus* **n. sp.** p. 100 (Californien). — *P.* (*Neofoxia*) *xanthognatus* **n. sp.** (in Browns Katalog der *Hym.* der Philippinen als *Psen algii* Ashm. bezeichnet). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, No. 1722, p. 660 ♂ (Manila, Philippinen).

Sceliphron cubitaloide **n. sp.** (verw. mit *Sc. laevigatum* Kohl, leicht unterscheidbar durch die Form der 2. Cub.-Zelle). **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 47 ♂ (Deutsch-Südwestafrika). — *Sc. fistulare* Dahlb., *figulus* Dahlb., *Sc.* (*Podium*) *haematogastrum* Spin., *Sc.* (*P.*) *egregium* Sss. in Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 127—128. — *hortivagans* **n. sp.** (Unterschiede von *egregium* Sss., *fumipenne* Taschb. u. *haematogastrum* Spin.) p. 128 ♂ (Paraguay: Asuncion). — *Sc. laetum* Sm. **st.** *cygnorum* **n. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, vol. 1, II, p. 343 ♀ (S. W. Austral.). Eine Zwischenform findet sich im Nordwesten, die Abweichungen in der Färbung aufweist.

Sphecius spectabilis **var.** *nobilis* **n. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 281 (Chacras de Coria).

Sphex. A. Spp. aus Europa: *maxillosus* F. ♀ u. Beutetier frisch gewogen. *Sphex* ♀: 0,14—0,19 g, *Platycleis* ♀ 0,36 g, das ♂ 0,27 g. Die Beutetiere im Süden (*Pachytrachelus* u. *Xiphidium* in S.-Tirol, *Gryllus* in S.-Frankreich) sind sicherlich schwerer. **Schulz,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306. — *Sph. striatus.* Brutgeschäft. **Lüderwaldt,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 177—179. — Spp. aus Asien: *Sph. confrater* Kohl v. *Sieberti* **n. sp. Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 46—47 ♀ (von Batavia, Java). — C. Spp. aus Afrika, *Sph.* (*Harpactopus*) *eatoni* **n. sp. Saunders,** Trans. Entom. Soc. London: 1910, p. 518 (Biskra). — Spp. aus dem Gebiete des Kilimandjaro: *kilimandjaroensis* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 262. — *massaicus* **n. sp.** p. 262 (Massaisteppe). — *S.* (*Parasphex*) *sjoestedti* **n. sp.** p. 263. — *S.* (*Isodontia*) *meruensis* **n. sp.** p. 263 (Meru). — Spp. aus Südafrika beschreibt **Cameron** in Ann. Transv. Mus., vol. 2, und zwar *S.* (*Parasphex*) *trichionotus* **n. sp.** p. 138. — *S. levilabris* **n. sp.** p. 137. — *S.* (*Isodontia*) *jansei* **n. sp.** p. 139. — *transvaalensis* **n. sp.** p. 140. — D. Spp. aus Amerika: *Sph. pennsylvanicus* L. ♀ von San Antonio, Texas, *ichneumoneus* L. von Lima, Peru u. *omissus* Kohl von Guaqui, Peru. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 15. — *Sph. neoscenus* **var.** *melanogaster* **n. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 261 (Mendoza). — *Sph.*-Spp. aus Paraguay. **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 132. — *hemiprasinus* Sichel. Formen dess. im Mus. Berol.: a) *forma principalis* von St. Paul, Brasilien (einfarb. grünblau); b) *forma* (s. *var.*) *nobilitata* Taschb. (grünblau, roter Hinterleib, blauschimmernde Flgl.; bei einem Exempl. von Buenos Aires fehlt dieser Schimmer); c) *forma* (s. *var.*) *eximia* (nom. i. litt. Mus. Berol.) ♂ von Santos; d) **forma** (s. **var.**) *tibialis* **n.** p. 132 (♀ ♂; Nord-Argentinien, Prov. Tucuman; Asuncion); e) *forma* (s. *var.*) *lepida* (nom. in litt. Mus. Berol.) p. 132 (St. Joao del Rey). — *flavipes* Sm. *var. iheringi* Kohl, *ichneumoneus* L. *var. sumptuosus* Costa, *thomae* Fabr., *costipennis* Spin., *Sph.* (*Harpactopus*) *striatus* Sm. von Paraguay. — *tucumanensis* **n. sp.** (Abweichende Merkmale von d. nordamerik.

atratus) p. 133—134 ♂ (Prov. Tucuman, N. Argentinien). — E. Spp. aus Australien: *Sph.mimulus* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 419 (Australien). — Bestimmungsschlüssel für die australischen Spp. dieser Gattung. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 343—344 die ♀ ♀: Subg. *Harpactopus*: *saevus* u. *globosus* beide von Sm. — Subg. *Isodontia*: *abditus* Kohl st. *nugenti*, *claviger* Sm., *albohirtus* Turn., *nigellus* Sm., *obscurellus* Sm., Subg. *Sphex*: *aurulentus* Fabr., *decoratus* Sm., *umbrosus* Christ, *umbr.* Christ *var. carbonarius* Sm., *rugifer* Kohl, *argentifrons* Sm., *ahasuerus* Kohl, *cognatus* Sm., *vestitus* Sm., *modestus* Sm., *bilobatus* Kohl, *luctuosus* Sm., *luct. var. fumipennis* Sm., *ermineus* Kohl, *gratiosissimus* D. T. u. *gilberti* Turn. — *Sph.* (*Harp.*) *globosus* Sm. (= *Harp. australis* Sauss.). Sind beide nicht voneinander verschieden, wie Kohl will, p. 344—345. — *Sph.* (*Isod.*) *abditus* Kohl st. *nugenti* **n.** p. 345 (Cairns, Q.). Kohl gibt für die Type Sikkim an, ob das richtig ist? Nach Ansicht Turners ist *abditus* von *aurifrons* aus Aru kaum verschieden. — *Sph. vestitus* Sm. (= *Sph. praetexta* Sm., = *Sph. imperialis* Kohl) (*cognatus* Sm. sehr nahe) p. 345 (Gayndah, Q.; Mackay u. Cairns, Q.). — *cognatus* Sm. (= *Sph. opulenta* Sm. = *Sph. formosa* Sm.) p. 345. — *opulenta* ist nicht synonym mit *umbrosus*, sondern ganz verschieden, p. 345. Fundorte für *cognatus* Sm. (Austral., Ceram, Semao-Inseln). — *Sph. modestus* Sm. 1856 = *Sph. dolichocerus* Kohl 1890 = *Sph. bannitus* Kohl 1895 p. 346 ♂ ♀ (Australien). — *bilobatus* Kohl 1895 = *Sph. canescens* Sm. 1856. *canesc.* ist praeocc., p. 346 (Adelaide, Cumberland, N. S. W.). — *gratiosissimus* D. T. = *Sph. nitidiventris* Sm. 1858 ♀ (nec Spin. 1851) = *Sph. gratiosus* Sm. 1858 ♂ (nec Smith 1856) = *gratiosissimus* D. Torre 1897 = *Sph. wallacei* Turn. 1908. — *Sph.* (*Isodonta*) *albohirtus* **n. sp.** (verw. mit *S. ustulatus* Kohl von Timor, auch mit *morosus* Sm. u. *S. praslinius* Guér. verw.). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 466—467 ♀ ♂ (Mackay u. Cairns, Queensland). Die Ausrandung am Clypeus und die blasse Färbung der Pubeszenz unterscheidet die Sp. von der genannten, von denen *morosus* u. *praslinius* wohl identisch sind. — *Sph.* (*Isodontia*) *nigellus* Sm. p. 467 (Mackay u. Cairns, Queensl.). Scheint im ganzen südlichen Asien und in West-Australien heimisch zu sein. — *Sph.* (*Isodontia*) *obscurellus* Sm. p. 467 von Tasmanien. Steht *S. nigellus* nahe, hat aber kürzeren Petiolus, Clypeus verhältnismäßig länger, dritte Cubitalzelle so lang wie die zweite an der Radialader. — *wallacei* **nom. nov.** für *Sph. nitidiventris* Sm. 1859 nec Spin. p. 467. *nitidiventris* Spin. kommt nicht auf Java u. Luzon vor, wie Kohl annimmt, sondern ist eine südamerikanische Sp., p. 467—468 (Aru, Mackay bis Cap York). — *Gilberti* **n. sp.** (steht *S. diabolicus* Sm., der orientalischen Form von *rufipennis* Fab., sehr nahe) p. 468—469 ♀ (Mackay, Queensland).

Tachysphex. **Turner** gibt in d. Proc. Zool. Soc. London, 1908, vol. II, p. 484 eine Übersicht über die folgenden von ihm näher behandelten *T.*-Spp.: *truncatifrons* **n. sp.** (verwandt mit *rufoniger* aus Indien) p. 484—485 ♀ (Queensland). — *imbellis* **n. sp.** p. 485—486 ♀ (Mackay, Queensl.). — *fortior* **n. sp.** (verw. mit *debilis*, doch viel gedrungener, Beine stärker)

p. 486 (Südwest-Australien). — *mackayensis* **n. sp.** (verw. mit *T. fortior*) p. 487 ♀ (Mackay, Queensl.). — *walkeri* **n. sp.** p. 487—488 ♀ (Sand Islet, Long Reef; N. W.-Austral.). — *pilosulus* **n. sp.** p. 488—489 ♀ ♂ (Cape York, Queensl. ♀, Cairns u. Mackay, Q.). — *tenuis* **n. sp.** p. 489 ♀ (Port Darwin). — *debilis* **n. sp.** p. 490 ♀ (Cairns, Q.). — *pacificus* **n. sp.** (voriger nahest.) p. 491 ♀ (Melbourne). — *nigerrimus* Sm. p. 491 (Neu-Seeland). — *pugnator* **n. sp.** (voriger sich nähernd) p. 491—492 ♀ (Adelaide, S. Austral.). — *hypoleius* Sm. Beschreib. des ♀ (Südaustral., Westaustral.). — *T. subopacus* **nom. nov.** für *T. debilis* Turner 1908 nec Perez 1907. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 348. — Spp. aus Afrika: Diagnosen neuer Spp. aus Algier gibt **Saunders** in d. Trans. Entom. Soc. London, 1910: *philippi* **n. sp.** p. 524. — *piagetioides* **n. sp.** p. 524. — *eatoni* **n. sp.** p. 525. — Spp. aus Amerika: *T. similis* **n. sp. Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 50. — *similans* **n. sp.** p. 52 (beide aus Texas). — *T. acutemarginatus* **n. sp. Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29 p. 162 ♀ (Asuncion). — Spp. aus Australien: *T. adelaidae* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 425 (Australien).

Tachytes. **Cameron** beschreibt neue Spp. aus dem Gebiete des Kilimandjaro in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7: *testaceinerva* **n. sp.** p. 283. — *sjoestedti* **n. sp.** p. 284. — *pulchrivestita* **n. sp.** p. 284. — *T. argenteovestita* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 130 (Südafrika). — Gehört zu p. 195.

Thyreosphex Ashm. = *Dolichurus* Latr. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus. vol. 37, p. 659.

Ampulicidae.

Ampulex melanocera **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., Bd. 8, 7, p. 282 (Kilimandjaro-Meru). — *jansei* **n. sp. Cameron,** Ann. Transvaal Mus., vol. 2, p. 140 (Afrika).

Dolichurus Stantoni (Ashmead 1904) gehört nicht zu den *Larridae*. *Thyreosphex* ist = *Dolichurus*. Das ♀ der genannten Sp. gleicht dem ♂. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, No. 1722, p. 659. — *D. cearensis* **n. sp. Ducke,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 110 (Nordost-Brasilien: Ceara). — *D. denticollis* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 141 (Südafrika).

Thyreosphex Ashmead = *Dolichurus* Latr. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, p. 659.

Superfamilia III. Vespoidea.

Umfaßt die Familien: *Pompilidae, Vespidae, Eumenidae, Masaridae, Chrysididae, Bethylidae, Trigonalidae, Sapygidae, Myzinidae, Scoliidae, Tiphiidae, Cosilidae, Rhopalosomidae, Thynnidae, Myrmosidae* und *Mutillidae.*

Pompilidae (= Ceropalidae)

Ceropalidae. Die Klassifikation von Kohl ist nach **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 308 wohl nur als Skizze zu betrachten; Ashmead schafft hingegen eine Anzahl neuer Gattungen, die aber nur ungenügend charakterisiert sind. Er legt zuviel Gewicht auf das Geäder, das aber bei geographischen Rassen variabel ist. — *Pompilidae.* Fundorte

einiger [3] Spp. (*Macromeris*, *Salius*, *Pompilus* je 1 Sp.) aus dem Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 49.

Agenia ornaticollis **n. sp. Cameron,** Ann. Transvaal Mus., vol. 2, p. 128. — *varipalpis* **n. sp.** p. 127 (beide aus Südafrika). — *A. barbatula* **n. sp.** (erste von Australien erwähnte Sp. dieser Gatt.; denn *Pogonius lunulatus* Sauss. scheint zu *Pseudagenia* zu gehören). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 309 ♀ (Mackay, Queensland). — *gilesi* **n. sp.** (weicht von den *Agenia*-Charakteren [nach Ashmead] ab, dadurch, daß die Augen nicht bis zur Mandibelbasis reichen. Lange Haare an der Mandibelbasis fehlen) p. 309—310 ♀ (S. Perth, W. A.).

Anoplius ahrimanes **n. sp.** (steht *Cryptocheilus* nahe). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 326 (Townsville, Q.). — *atavus* **n. sp.** (weiß behaart) p. 326—327 ♀, pl. XXXII, Fig. 72 (Strelley River, N. W.-Austral.). — *senex* **n. sp.** (verw. mit *atavus*, doch verschieden in der Gestalt der Cubitalzelle) p. 327—328, pl. XXXII, Fig. 8 ♀ (Victoria). — *labilis* Sm. p. 228 (Townsville, Q.; Nicol Bay, W. A.). — *Doddi* **n. sp.** p. 328 ♀ (Townsville, Q.). — *amoenulus* **n. sp.** (Unterschiede von *nubilipennis* Sm. im Bau der Hinterbeine etc. *A. cinereus* hat blassere Flgl. mit gebräuntem Rande, ist kleiner u. in Queensland zu Hause) p. 329 ♀ (Mackay, Q.). — *sericops* **n. sp.** (einzige australische Sp., deren 3. Cubitalzelle gestielt ist) p. 329—330 ♀ (Mackay, Q.). — *nigricornis* Fabr. (= *Pomp. diversus* Sm. = *Pomp. bos* Dalla Torre 1897). Struktur des Mittelsgmts. u. Größe, p. 330. — *elatus* (= *Pomp. elatus* Sm.), p. 330 (Morty, Mackay, Q.). — *A.* (*Episyron*) *orientalis* Cam. von Mackay u. Kuranda, Q. p. 330 ♂. — *A.* (? *Episyron*) *jubilans* **n. sp.** (es ist schwer, die ♂ ♂ der *Episyron*-Gruppe von *Calopompilus* zu trennen), p. 330—331 ♂ (Mackay, Q.). — *A.* (*E.*) *lepidohirtus* **n. sp.** (möglicherweise nur eine geographische Form von *papuensis* Sm., von der sie sich unterscheidet durch breiteren Clypeus etc. Bei *p. p.* ist der Vorderrand des Clypeus gelb sowie eine gelbe Linie am Hinterrande des Mesonotums, 2 nerv. recurr. näher der Spitze der 3. Cubitalzella mündend), p. 331—332 ♀ ♂ (Makay, Q.). — *A.* (*E.*) *limpidus* **n. sp.,** p. 332—333 ♀ ♂ (Kuranda bei Cairns, Q.). — *A.* (*E.*) *kurandensis* **n. sp.,** p. 333—334 ♀ (Kuransa, Q.). — *A.* (*Episyron*) *froggatti* **n. sp.** (steht *papuensis* Smith sehr nahe. In der Gestalt des Clypeus dem *lepidohirtus* Turn. von Queensland nahest.) **Turner,** Ann. nat. Hist. ser. 8 vol. 6, p. 74—75 ♀ (Salomon-Inseln). — A. *leucotrichius* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus. vol. 2, p. 128 (Südafrika). — *A. apicipennis* **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires vol. 20, p. 260 (Buenos Aires). — *A. apicatus* **n. sp. Banks,** Journ. New York Entom. Soc. vol. 18, p. 126. — *magnus* **n. sp.** p. 126 (beide aus den Vereinigten Staaten). — *A. cingulatus* Sm. von Mackay bis Cooktown, Q.; Geäder. Stücke von Queensland u. Viktoria weichen ab, sind aber wohl nur als geographische Variationen zu betrachten. Wahrscheinlich gehört *Pompilus apantelus* hierher, die Beschreibung ist jedoch zu kurz. **Turner,** Proc. London Zool. Soc., 1910, vol. I, 2, p. 334. — *nigrocinerascens* **n. sp.** p. 334—335 ♀ ♂ (Mackay, Q.). — *immitis* **n. sp.** (Unterschiede von *cingulatus* Fabr.) p. 335 ♀ (Mackay, Q.). — *acer* **n. sp.**

(voriger nahest., versch. durch Geäder u. Flgl.-Färb.) p. 335—336 ♀ (Mackay, Q.). — *tenellus* **n. sp.** (deutlich erkennbare Sp., es fehlt der Tarsenkamm, das lange Mittelsgm. u. die zugespitzte 2. Cub.-Zelle) p. 336—337 ♀ (Mackay, Q.).

Calicurgas (?) *basipennis* **n. sp.** (Geäder etwas vom typischen *C.* abweichend). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 324—325 (Mackay, Q.). — *C.* (?) *basipennis* **st.** *agnatus* **n.** (wohl nur eine geographische Form von *basipennis*) p. 325 ♀ (Kuranda, Q.).

Calopompilus Ashm. eine gute Gatt., wofern sie nicht ein Synonym zu *Hemipogonius* Sauss. ist. Geäder. Die Merkmale desselben schwanken. Morphologische Bemerk. zum ♂. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 322. — *velox* Sm. = *ahasuerus* Kohl 1886 ♂ ist wohl ein *Calopomp.*, p. 323. — *antennalis* Sm. Beschr. d. ♀, p. 323 (Mackay, Q.). Exemplare von Cumberland, N. S. W. weichen etwas ab. — *nugenti* **n. sp.,** p. 323—324 ♀ (Kuranda, Q.). Stücke von Mackay haben schwarze Beine, außer Vorder-Tibien u. -Tarsen. — *C. tenulus* **n. sp.** (Ähnelt einer *Pseudagenia*, von der sie sich durch die bedornten Hintertibien unterscheidet; die Gestalt des Mittelsegments ist die typische *C.*-Gestalt.) **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 321—322 ♀ (Mackay, Q.). — *raptor* Sm. (= *Priocnemis polydorus* Sm. = *Pomp. pollens* Kohl. Die Form steht zwischen *Anoplius* u. *Cryptocheilus*), p. 322. — *pictipennis* Sm. (= *pachycerus* Kohl), p. 322 ♀ (Victoria). — *molestus* Sm. von Melbourne bis Brisbane; Stradbroke Island, Q. Alle Tibien rostbraun u. 3. Abscisse des Radius länger als die 2., p. 322. — *defensor* Sm. (= *Priocnemis defensor* Sm. = *Pompilus fulvipennis* Sm.), p. 322. *fulvip.* nur ein kleines Exempl. von *defensor*.

Ceropales ruficollis **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exp. Bd. 8, 7, p. 260. — *sulciscutis* **n. sp.** p. 261 (beide vom Kilimandjaro-Meru-Gebiet). — *C. robinsoni* **subsp.** *stigmatica* **n. Banks,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 126. — *bipunctata* **var.** *tibialis* **n.,** p. 126. — *C. ligea* Bingh. Beschr. des ♂ u. ♀. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, 2, p. 339—340 (Shwegyin, Tenasserim, Mackay, Queensland). — *tenuatus* **n. sp.,** p. 340 ♀, pl. XXXII, fig. 10 ♀ (Cairns, Q.).

Clavelia pompiliformis Luc. ♂ wahrscheinlich die einzige *Pompil.* mit gekämmten Fühlern. Fundort: Oran, Algier. The Entomologist, vol. 43, p. 206.

Cryptocheilus. A. Spp. aus Amerika: *C. arcuatus* **n. sp. Banks,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 120. — *coloradensis* **n. sp.,** p. 121. — *pallescens* **n. sp.,** p. 121. — *placitus* **n. sp.,** p. 122 (alle vier aus den Vereinigten Staaten). — *C. idoneus* **n. sp. Banks,** Psyche, vol. 17, p. 250 (Nord-Carolina). — B. Spp. aus Australien: *Cr. aurosericeus* Guér. *st. australasiae* Sm. (= *Mygnimia australasiae* Sm.). Bei der australischen Form ist das Apikalsgm. orangebraun gefärbt u. goldig behaart, sonst den indischen Stücken völlig gleich. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 317. — *aspasia* Sm. (= *Mygnimia asp.* Sm. = *Salius asp.* Kohl) von Aru, Neu-Guinea. Jetzt auch von Austral.: Mackay u. Cairus, Q. bekannt. — *commixtus* **n. sp.** (ähnelt sehr der

C. aureosericeus Guér., doch im Geäder verschieden), p. 317—318 ♀ ♂ (Mackay & Cairus, Q.). — *Darwinii* **n. sp.** (steht *C. tuberculatus* Sm., doch Antennen u. Beine viel länger; Mesonotum nicht schwarz), p. 318—319 ♀ ♂ (Port Darwin). — *fulvidorsalis* **n. sp.**, p. 319—320 ♀ (Mackay, Q.). — *sathanas* **n. sp.**, p. 320 ♀ (Port Darwin). — *erythrothorax* **n. sp.** (gehört zu einer besonderen Gruppe ohne gesägte Hinterschienen. Auf einem *Euc lyptus*-Stamme in der Nähe einer Reduviide *Entomocoris*, der sie bei geschlossenen Flügeln sehr ähnlich sieht), p. 320—321 (Mackay & Kuranda, Q.). — C. Spp. der Inselwelt: *Cr.* (*Priocnemis*) *woodfordi* **n. sp.** (*fervidus* Sm. von Aru nahest.). **Turner,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 75 ♀. — Bemerk. zu *fervidus*, p. 75—76. Falls die Tarsalklauen bei der n. sp. gezähnt sind, so ist sie nur als geographische Rasse *C. fe vidus subsp. woodfordi* zu betrachten. — *Cr.* (*Priocn.*) *salomonis* **n. sp.** p. 76—77 ♀ (Saro, Salomon-Jnseln).

Ferreolomorpha artemis **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 325—326 ♀ (Mackay, Q.).

Homonotus spoliatus **n. sp. Cameron,** Ann. Trans. Mus., vol. 2, p. 127 (Südafrika).

Jansea **n. g.** *Pompil.* **Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 129. — *longitarsis* **n. sp.**, p. 129 (Südafrika).

Paragenia gigas **n. sp.** (Kopf, Thorax und Coxen mit dichter messinggelber Pubeszenz besetzt etc. Flgl. hyalin, die vorderen mit ockergelb. Bauch, Spitze grau). **Enderlein,** Stettin. Entom. Zeitg., Jhg. 71, p. 62—63 ♂ (Sumatra: Soekaranda). — *argentifrons* (Sm. 1856). Ergänzungen zur Beschreibung p. 63 ♂ ♀ (Sumatra: Soekaranda, Liangagas; Java: Sukambumi 2000′). — arg. **var.** *femoralis* **n.** (Mittelschenkel völlig schwarz, nur die Hinterschenkel, mit Ausnahme der beiden Spitzen, rostrot), p. 63 (Indien, Sumatra: Soekaranda; Java, Montes Tengger 4000′).

Pedinaspis ruficaudis **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 259 (Kilimandjaro-Gebiet). — *exulans* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London 1908, p. 338 (Mackay, Queensland). — *nudiventris* **n. sp.** (nahe verw. mit *P. exulans*), p. 339 ♀ (Mackay, Q.). — *P. australis* **n. sp. Banks,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 122. — *luctuosa* **n. sp.**, p. 123 (beide aus Texas).

Pepsis cerberus R. Luc. ♂ von San Antonio, Texos. Größer als die Typen: Körperl. 28 mm, Flgl. 124, Spannw. 48 mm. **Strand,** Jahrb. Nassau. Ver. Jhg. 63, p. 15. — *discolor* Taschb. ♂ von Argent. Posadas, Misiones, p. 15. — *cupripennis* Taschb. ♂ von Argent. kleinere Stücke. Wisch in der Mitte des Vflgl. verschwunden (beim größten Stück). — *inermis* Fox ♀ von San Antonio, Texas. — *argentinicus* **n. sp.**, p. 16—17 ♂ (Argentinien, Posadas, Misiones).

Planiceps pulchella **n. sp. Banks,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 123 (Virginien). — *Pl. aureovestitus* **n. sp.** (Die Art deckt sich nicht ganz mit dem *P.*-Begriff. Die vorderen Femora sind nicht so stark geschwollen u. die Antennen ein wenig höher inseriert). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 337—338 ♀, pl. XXXII, fig. 9 (Victoria).

Pompilus chalybeatus Schiödte ♂ ♀ von Perranporth, im VI—VIII. **Rollason,** Entom. Monthly. Mag. (21, vol. 21(46), p. 38. — *minutulus* Dahlb. ♀ von Perranporth, im VIII, p. 38. — *P. republicanus* **n. sp. Kohl** in **Kohl** u. **Handlirsch** (gehört nach der Dünne der Fühler, der ganzen Bewehrung der Beine, dem Verlaufe des Flügelgeäders u. der lanzettlichen, nicht dreieckigen Form der Radialzelle zur Verwandtschaft d. *P. apicalis* v. d. Lind., ist jedoch kleiner, das Mittelsgm. fein lederartig, nicht querrunzelstreifig. Schwarz, Abdomen außer der Spitze rot. Flgl. ein wenig verdunkelt. Mittelsgm., jedoch nicht die Coxen mit weißem Toment). **Kohl,** Verhdlgn. zool.-bot. Ges. Wien, Bd. 60, p. 265—266 (Basses Alpes [Escaffarels, Ferton], Barcelona). — *republi anus* Dalla Torre 1897 für den *Homonotus coerulans* Sauss. [welcher Name schon an *coerulans* Lep. vergeben ist], ist nicht haltbar, da *H. coer.* Sauss. synonym zu *P. caffer* Kohl ist. **Cameron** beschreibt in d. Kilimandjaro-Meru-Exped. vol. 8, 7 folg. neue Arten aus dem Gebiete des Kilimandjaro: *masaiensis* **n. sp.,** p. 246. — *melanochrous* **n. sp.,** p. 246. — *rotundinervis* **n.sp.,** p. 247. — *monospilus* **n. sp.,** p. 247. — *eriophorus* **n. sp.,** p. 248. — *brunnipalpis* **n. sp.,** p. 248. — *erythrostomus* **n. sp.,** p. 248. — *curvifrons* **n. sp.,** p. 249. — *meruensis* **n. sp.,** p. 249. — *sericeibalteatus* **n. sp.,** p. 250. — *exploratrix* **n. sp.,** p. 250. — *yngvei* **n. sp.,** p. 251. — *successor* **n. sp.,** p. 251. — *kilimandjaroensis* **n. sp.,** p. 252. — *anomalopterus* **n. sp.,** p. 252. — *rubrozonatus* **n. sp.,** p. 253. — *P.* (*Entypus*) *subpetiolatus* **n. sp.,** p. 253. — *trigonophatnus* **n. sp.,** p. 254. — *P.* (*Episyron*) *sjoestedti* **n. sp.,** p. 254. — *spilonotus* **n. sp.,** p. 255. — Derselbe charakterisiert in d. Ann. Transv. Mus., vol. 2 aus Südafrika: *P. anciloneurus* **n. sp.,** p. 123. — *acutiangulatus* **n. sp.,** p. 125. — *commodus* **n. sp.,** p. 125. — *desidiosus* **n. sp.,** p. 124. — *jansei* **n. sp.,** p. 124. — *leptacanthius* **n. sp.,** p. 126. — *longihirtus* **n. sp.,** p. 125. — Sp. aus Asien: *P. pallidibalteatus* **n. sp. Cameron,** Entom. Rundschau, Bd. 27, p. 129 (Borneo).

Priocnemis notatus **var.** *marpurigensis* **n. Strand,** Nyt Mag. Naturv., vol. 48, p. 341 (Marburg).

Psammochares. **Banks** beschreibt eine Reihe neuer Spp. aus den Vereinigten Staaten, u. zwar a) in Psyche, vol. 17: *transversalis* **n. sp.** p. 248. — *castella* **n. sp.** p. 248. — *tenuicornis* **n. sp.** p. 249. — *ilione* **n. sp.** p. 249. — *P.* (*Allocyphonyx*) *harpalyce* **n. sp.** p. 250. — *hesione* **n. sp.** p. 250; — b) im Journ. New York Entom. Soc., vol. 18: *albomarginatus* **n. sp.** p. 114. — *angularis* **n. sp.** p. 115. — *arizonica* **n. sp.** p. 115. — *biedermanni* **n. sp.** p. 116. — *birkmanni* **n. sp.** p. 116. — *californica* **n. sp.** p. 117. — *fulvoapicalis* **n. sp.** p. 117. — *maneei* **n. sp.** p. 117. — *marginalis* **n. sp.** p. 118. — *minusculus* **n. sp.** p. 118. — *posticatus* **n. sp.** p. 119. — *pretiosa* **n. sp.** p. 119. — *striatulus* **n. sp.** p. 119. — *ventralis* **n. sp.** p. 120.

Pseudagenia. A. Spp. aus Asien (Malayischer Archipel): *Ps. hyboscelis* **n. sp.** (gleicht der *Paragenia argentifrons* Sm., von dem es sich durch die schlanken Vordertarsen [Gattungscharakter], durch das Fehlen der Mittelcoxenhöcker u. durch den Hinterschenkelhöcker unterscheidet). **Enderlein,** Stettin. Entom. Zeitg., Jhg. 71, p. 63—64 ♂

(Sumatra: Soekarandas). — *Ps. punctiscutis* **n. sp. Cameron,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 130 (Borneo). — *P. chrysosoma* **n. sp.** (schöne Sp., ob in diese Gatt. gehörig, ist fraglich, jedoch stimmen die Merkmale am besten mit dieser Gatt. überein). **Rohwer,** Proc. U. States. Nat. Mus., vol. 37, No. 1722, p. 658—659 ♀ (Grand Malindang Mountain, North Mindanoo, Philippine Islands). — B. Spp. aus Afrika: Neue Spp. aus dem Kilimandjaro-Gebiete beschreibt **Cameron** in Kilimandjaro-Meru-Exped., Bd. 8, 7: *odontocephala* **n. sp.** p. 257. — *xanthospila* **n. sp.** p. 257. — *kilimandjaroensis* **n. sp.** p. 258. — *picistigma* **n. sp.** p. 258. — *canaliculata* **n. sp.** p. 259. — C. Spp. aus Amerika, d. Vereinigten Staaten: *apicipennis* **n. sp. Banks.** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 123. — *birkmanni* **n. sp.** p. 124. — *externa* **n. sp.** p. 124. — *metallica* **n. sp.** p. 125. — *texana* **n. sp.** p. 125. — *Ps. antennalis* **n. sp. Banks,** Psyche, vol. 17, p. 251. — *virginica* **n. sp.** p. 251. — D. Spp. aus Australien: Bestimmungstabelle für die ♀ ♀ der im folgenden näher beschriebenen Arten. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 310. Die Spp. scheinen in der relativen Größe der Cubitalzelle zu variieren: *una* **n. sp.** (Geäder wie bei *Agenia*, jedoch ein Haarbüschel von der Mandibel vorhanden) p. 311 ♀ (Mackay, Q.). — *gilberti* **n. sp.** p. 311—312 ♀ ♂ (Mackay, Q.). — *camilla* **n. sp.** p. 312 ♀ (Fundort wie zuvor). — *aeneopilosa* **n. sp.** p. 312—313 ♀ (Fundort wie zuvor). — *valeria* **n. sp.** (*numeria* Sm. von Mysole sehr nahest. Von *camilla* durch die Gestalt des Clypeus verschieden) p. 313 ♀ (Cairns, Q.). — *dispersa* **n. sp.** (*callisto* Sm. von Aru nahest., *erigone* Bingh. steht noch näher) p. 313—314 ♀ (Mackay, Q.). — *fasciata* Fabr. von Mackay bis Cooktown, Q. pl. XXXII, fig. 5 ♀. — *australis* Cam. möglicherweise eine geogr. Rasse von *fasciata* Fabr., p. 314. — *fusiformis* Sauss. (2. Abscisse des Radius länger als bei *austr.*, bei letzt. kaum halb so lang wie die dritte) p. 315 (Sydney, N. S. Wales, Mackay, Q.). — *novarae* Sauss. (*fasciata* Fabr. nahest., doch größer) p. 315 (Victoria u. Neu Süd-Wales). — *cornelia* **n. sp.** p. 315 ♀ (Mackay, Q.). — *consociata* **n. sp.** (*fasciata* Fabr. sehr nahe, Unterscheidungsmerkmale) p. 315—316 ♀ ♂ (Mackay u. Cairns, Q.). — *provida* **n. sp.** (*flavicornis* Sm. sehr nahest.) p. 316—317 ♀ (Mackay, Queensland; Melbourne). — *lunulata* Sauss. (= *Pogonius lunul.* Sauss. = ? *Pompilus spectrum* Kohl) p. 317. Ob Kohls Form ? — E. Spp. der Inselwelt: *Ps. numeria* Sm. **subsp.** *mendana* **n. Turner,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 76—77 ♀ (Salomon-Inseln). — *Ps. chrysosoma* **n. sp. Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, p. 658 (Philippinen).

Salius seitzi **n. sp. Strand,** Entom. Zeitschr., Bd. 24, p. 218 (Algier). — **Cameron** beschreibt aus dem Gebiete des Kilimandjaro folg. neue Spp. in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7: *S.* (*Cyphononyx*) *caroli-waterhousei* **n. sp.** p. 241. — *momboensis* **n. sp.** p. 242. — *melanoceras* **n. sp.** p. 243. — *S.* (*Priocnemis*) *connectens* **n. sp.** p. 243. — *fuscofasciatus* **n. sp.** p. 244. — *albolineatus* **n. sp.** p. 244. — *iterabilis* **n. sp.** p. 245. — Derselbe beschreibt im d. Ann. Transv. Mus., vol. 2: *irenensis* **n. sp.** p. 122. — *lineaticollis* **n. sp.** p. 124 (beide aus Südafrika). —

Spp. aus Südamerika: *bonariensis* **n. sp. Brethes,** An Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 259. — *erythropus* **n. sp.** p. 259.

Schizagenia **n. g.** (*Agenia* nahest.). **Cameron,** Kilimandjaro-Meru Exped., vol. 8, 7, p. 256. — *carinigena* **n. sp.** p. 256.

Vespidae.

Vespidae. 2. Liste von Paraguay. **Du Buysson,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 237 sg. — Nester von *Pachymenes sericea*, *Eumenes belfragii* u. *E. fraterna.* **Mantero,** Ann. Mus. Civ. Stor. Nat. Genova, vol. 4, p. 539—541, pl. IV. — *Vespidae.* Fundorte einiger [11] Spp. aus dem Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 49.

Apoica pollida Ol. von Argentinien, Salto des Iguazu. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 18.

Belonogaster. Entwicklung des Instinkts. **Roubaud,** Compt. rend. Acad. Sci. Paris, T. 151, p. 553. — *B. bidentata* Kirby ist das ♀ zu *Eumenes ovalauensis* Sauss. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 42. — Neue Spp.: **Cameron** beschreibt in d. Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 6 folgende Spp. aus dem Gebiete des Kilimandjaro: *massaicus* **n. sp.** p. 171. — *erythrospilus* **n. sp.** p. 172. — *gracilis* **n. sp.** p. 173. — *sex-maculatus* **n. sp.** p. 174. — **Schulthess-Rechberg** schildert in d. Soc. entom., vol. 25 aus Spanisch-Guinea: *tessmanni* **n. sp.** p. 45.

Icaria cohni **n. sp. du Buysson,** Bull. Soc. Entom. France, 1909, p. 306. — Spp. aus dem Gebiete des Kilimandjaro beschreibt **Cameron** in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 6: *africana* **n. sp.** p. 170. — *nigro-femorata* **n. sp.** p. 170. — *cariniscutis* **n. sp.** p. 171. — *loriai* **n. sp. Du Buysson,** Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova, vol. 4, 1910, p. 313 (Neu-Guinea).

Megacanthopus lemoulti **n. sp. du Buysson,** Rev. Entom. Caen, T. 27, p. 217. — *duckei* **n. sp.** p. 218. — *wagneri* **n. sp.** p. 219 (alle drei aus Süd-Amerika).

Polistes. Nest von *P. sp.* in einem Alpenrosenbusche (*Rhododendron*) zu Zermatt. The Entomologist, vol. 43, p. 295—296. — P. Spp. in Paraguay. Fundorte u. Verbreitung von 5 Spp. **du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 233—234; weitere 5 Spp., dar. *P. ruficornis* Sauss. *var.* u. *P. cavapyta* Sauss. *var. thoracica* Buyss., p. 240—241. — *P. crinitus* Felt von Argentin., *annularis* L. von San Antonio, Texas, *binotatus* Sauss. von Argent., Posadas, Misiones. Bemerk. zur Färbung, *versicolor* Ol. von Argentin., Salto des Iguazu. Ob so sehr variabel, wie von **Brèthes** angenommen wird, ist fraglich. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 17—18.

Polybia testacea Lep. von Peru, 700 m, La Merced. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 18. — *P. affinis* **n. sp. Du Buysson,** Rev. Entom. Caen, T. 27, p. 216. — *punctata* **n. sp.** p. 216. — *ostenta* **n. sp.** p. 216. — *P. loriana* **n. sp. Du Buysson,** Ann. Mus. Civ. Stor. Nat. Genova, vol. 4, 1910, p. 314 (Neu-Guinea). — **dubitata n. sp. Ducke,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 490 sq. Abb. fig. 8 (Amazon.). — *signata* **nom. nov. Ducke,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 490 sq. — *P.* Spp. in Paraguay. **Du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 232

— 233: Verbreitung von *sericea* (Olivier), *socialis* Sauss., *pallipes* Oliv. u. *occidentalis* Oliv. Honig der letzteren in Mexico geschätzt. Nester dieser Sp. sehr umfangreich u. mehrere kg wiegend; weitere 10 Spp. p. 238—240.

Protopolybia iheringi **n. sp. Ducke,** An. Mus. Hung., vol. 8, p. 468 sq. (Peru). — *rotundata* **n. sp.** p. 468 sq. (Guyana).

Stelopolybia **n. g.** (Type: *angulata* F.). **Ducke,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 517 sq. — *sulfureofasciata* **n. sp.** p. 517 (Mexiko).

Synoeca cyanea F. von Brasilien, Sao. Paulo. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 18. — *S. surinama* (L.) *var. cyanea* (F.) von Sapucay, Argentin. Weites Verbreitungsgebiet. **du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 232.

Tany ethus **n. g.** (*Par. mischocyttorus* nahest.). **Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 6, p. 195. — *africanus* **n. sp.** p. 195 (Kilimandjaro).

Vespa crabro, ein Schädling der Baumkultur. **Nurse,** The Entomologist, vol. 43, p. 248. — *germanica* u. *vulgaris.* Unterschiede. **Newton,** Lancash. Nat., vol. 3, p. 215. — Hornissen, britische u. ausländische. **Walker.**

Eumenidae.

Rezente Formen.

Anomalipennes. Ergänzung zur Beschreib. Letztes Fühlerglied des ♂ nicht hakenförmig zurückgeschlagen, in gewöhnlicher Weise entwickelt. **v. Schulthess-Rechberg,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 187.

Eumenidae. Fundorte diverser (10) Spp. des Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 49—50.

Abispa Mitchell, Geschlechtsunterschiede im Clypeus. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 49. — *paragiodes* **n. sp.** (Unterschiede von *A. australis, ephippium* u. *splendida*) p. 49—50 ♂ (Port Darwin, nördl. Territorium, Austral.).

Ancistrocerus tenuatus **n. sp. Tucker,** Transv. Kansas Acad., vol. 22, 1909, p. 286 (Colorado). — *A. howardi* **n. sp. Cameron,** Journ. Entom. Pomona, vol. 1, 1909, p. 78 (Texas).

Apoica pallida (Oliv.) *var. pallens* K. in Paraguay. Verbreitung der Form. **du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29. p. 237.

Calligaster turneri **n. sp.,** (verschieden durch die Gestalt des Petiolus, der viel kürzer u. stärker oval ist, als bei allen anderen Spp., mit Ausnahme von *Calligaster 3-maculatus* Cam. von Darjeeling. Unterschiede von *3-maculatus, himalayensis* u. *etchellsii*). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, v. 5, p. 35—36 ♀ (Shillong, Assam).

Discoelius carinatus **n. sp.** (ähnelt sehr in der Färb. dem *D. verreauxi* Sauss., ist aber schlanker etc.). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 38 ♀ (Victoria).

Elimus. Saussure erwähnt nicht, daß *E.* 2 Sporne an den Mitteltibien u. zweizähnige Tarsalklauen hat. Beide Charaktere finden sich auch bei *Ischnocoelia,* die auch noch in anderer Beziehung als Synonym zu *Elimus* zu betrachten ist. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser 8, vol. 5, p. 38. — *ferrugineus* **n. sp.** p. 38 ♂ (S. Austral.). — *mackayensis* **n. sp.** (nahe verw. m. *E. australis* Sauss., doch mit anderer Verteilung der

Zeichnung) p. 39 (Mackay, Australien) — *robustus* **n. sp.** p. 40 ♀ (S. Austral.). — *arabicus* **n. sp.** (auffallend, in einiger Entfernung gesehen, wie mit „Flaum" bedeckt) p. 40—41 ♀ (Tajura, Straits of Bab-el-Mandeb).

Euchalcomenes Turner ein Synonym zu *Nortonia*. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 48. — *gilberti* demnach eine *Nortonia* [siehe dort].

Eumenes arbustorum. Lebensweise. **Escalera,** Asoc. españ., vol. 4, sec. 3, p. 351. — Spp. aus Asien u. Australien: *conica*. Brüten. **Ramakrishna Hiyao,** Journ. Bombay Soc., vol. 20, p. 243. — *E. imperatrix* Smith von Nord-China u. *E. pictifrons* Smith von Celebes gehören zu *Pareumenes*. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 46. — *E. assamensis* **n. sp.** (sehr nahe verwandt mit *E. punctata* Sauss. von Sikkim, Assam, deren Zeichnung gelb ist). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 41 ♂ (Shillong, Assam). Entfärbte Stücke wurden auch lebend beobachtet, sonst wäre die Annahme, daß Cyankalidämpfe die Entfärbung verursacht hätten, wahrscheinlich. — *nicobarica* **n. sp.** (wahrscheinlich eine geographische Rasse *von Eumenes arcuata* Fabr.) p. 41—48 ♂ (Nikobaren). — *ovalauensis* Sauss. Das ♀ ders. ist als *Belonogaster* beschrieben. — *waltoni* **n. sp.** p. 42—43 ♀ ♂ (Khamba Jong, Sikhim, 15—16 000′; Gyang-tse, Tibet, 13 000′). — *higletti* **n. sp.** p. 43 ♀ (Tamsoo, Goldküste). — *nigritarsis* **n. sp.** (nahe verw. mit *E. latreillei* Sauss. u. *E. bicincta* Sauss.) p. 43—44 ♂ (Port Darwin, N. Queensland). — *E.* (*Pareumenes*?) *australensis* **n. sp.** (steht zwischen *Eumenes* u. *Paveumenes*, wie sie Saussure in Et. fam. Vesp. Suppl. p. 133 bestimmt hat) p. 44—45 ♂ (Cairns, N. Queensland). — Spp. aus Afrika: Kilimandjaro-Gebiet beschreibt **Cameron** in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 6: *xanthaspis* **n. sp.** p. 175. — *meruensis* **n. sp.** p. 176. — *erythrospila* **n. sp.** p. 178. — *erythraspis* **n. sp.** p. 179. — *variventris* **n. sp.** p. 180. — *crassinoda* **n. sp.** p. 181. — Derselbe beschreibt in Ann. Transv. Mus. folgende neue Spp. aus Südafrika: *jansei* **n. sp.** p. 157. — *maculinoda* **n. sp.** p. 156. — *ornativentris* **n. sp.** p. 156. — *pulchripennis* **n. sp.** p. 158. — *spilocera* **n. sp.** p. 159. — **Schulthess-Rechberg** charakterisiert eine Reihe von afrikanischen Arten in d. Soc. entom. vol. 25, p. 17—19: *pulcherrimus* **n. sp.** (Ostafrika). — *stuhlmanni* **n. sp.** (Ostafrika). — *tessmanni* **n. sp.** (Westafrika). — *aterrimus* **n. sp.** (Ost- u. Westafrika). — *affinis* **n. sp.** (Ostafrika). — *femoratus* **n. sp.** (Südafrika). — *capensis* **n. sp.** (Südafrika). — *füllebornianus* **n. sp.** (Sansibar). — *schultzeanus* **n. sp.** (Sansibar). — Sp. aus Amerika: *E. canaliculata* Ol. von Salto des Iguazu. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 17.

Gayella Spin. Die beiden Spp. *G. odyneroides* u. *sicheliana* sind wohl mit *eumenoides* identisch. **v. Schulthess-Rechberg,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 189.

Katamenes **n. g.** (Kopf wie bei typischen *Eumenes*). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 46. — *watsoni* **n. sp.** p. 46—47 ♂ (Peshawur).

Labus annulatus **n. sp.** (nahe verw. m. *L.* (?) *macrostylus* Kohl von Sierra Leone. Die Unterschiede beruhen auf dem Clypeus). **Meade-Waldo,**

Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 36 ♀ ♂ (Durban). — *superbus* **n. sp.** p. 36—37 ♂ (Weißer Nil). — *punctatus* **n. sp.** (ähnelt stark dem *L. armatus* Cam. von den Khasia Hills, doch fehlt das Gelb auf dem Skutellum, dem Clypeus u. dem Tegulae) p. 37—38 ♂ (Kangra Valley, 4500′). Ist dichter punktiert als *L. humbertianus* Sauss. — Spp. vom Gebiete des Kilimandjaro-Meru: *L. maculicollis* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 6, p. 181. — *annulipes* **n. sp.** p. 182.

Leptochilus cratocerus **n. sp. Cameron,** Pomona, Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 122 (Nevada).

Montezumia pulchella. Smiths Art von Borneo ist sicher keine *Gayella.* Die beiden bek. *Gayella*-Arten kommen nur in Chile vor. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 47. — *burmanica* Bingh. (1897) = *M. bisulcata* Cameron 1900, p. 47. — *wallacei* **n. sp.** p. 47—48 ♀ (wohl *M. orientalis* Gribodo nahest.) p. 47—48 ♀ (Sumatra). — Neu: *M. vigilii* **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 285 (Alta Graecia).

Nectarina lecheguana (Latr.) in Paraguay: Asuncion, San Laurenzo; Villa Morra, wird gepflegt wegen ihres sehr wohlriechenden Honigs. Verbreitungsgebiet. **du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 231. — *augusti* Sauss. von Paraguay, Picada a Salto Yguazu, p. 237.

Nortonia (= *Euchalcomenes* Turn.). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 48. — *gilberti* (Turner) p. 48. — *Pachymenes elegans* Smith (1860) = *Eumenes elegantula* D. T. in Gen. Ins. Wytsm. *Vesp.*, p. 48. — *viridis* Sm., p. 48. — *rechbergi* **nom. nov.** für *N. similis* Schulthess-Rechberg, 1903, praeocc. durch *viridis* Smith, 1903, p. 49.

Odynerus. Spp. aus Europa: *O.* (*Leionotus*) *herrichii* Saussure ♀ ♂. Zum 1. Male erbeutet 1878 bei Stonborough Heath, Dorset durch Rothney. Das ♂ auf der Insel Purbeck durch Dale. O. P. Cambridge erbeutete die Art bei Bloxworth Heath, in der Nähe von Wareham. 1908 fand Mortimer eine Kolonie bei Swanage. Alle britischen Fundorte liegen in Dorset; Abb. **Champion & Lloyd,** Entom. Monthly Mag. v. (21 (46) pl. I, fig. 1, Text p. 1. — In Saunders „Brit. Hym." ist das Tier nach einem mißfarbenen Stück als *basalis* abgebildet auf pl. 20, fig. 6. — *O. exilis* H. S., *Chevrieria unicolor* Pz. u. *Trypoxylon figulus* L. Mischbau. **Höppner** (1) 4. — *O. laevipes* Sh. u. *Trypoxylon figulus* L. Mischbau. **Höppner** (1) 6. — *O. laevipes, O. trifasciatus* Pz., *Crabro vagus* L. u. *Prosopis annulata* L. Mischbau. **Höppner** (1) 8. — *O. laevipes* Sh. u. *Osmia parvula* Duf. et. Perr. Mischbau. **Höppner** (1) 9. — *O.* (*Microdynerus*) *exilis* H. S. u. *Osmia parvula* Duf. et Perr. **Höppner** (1) 10. — Spp. aus Asien und Afrika: *O. confluentus* Smith = *O. hyades* Cam. (Fundorte: Sumatra u. Thaungyin Valley, Tenasserim). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 100. — *O.* (*Symmorphus*) *latipennis* Smith = *O. cilicius* Cam., beide von Sarawak, Borneo; Type von *lat.* im Oxford Univ. Mus., v. *O. cil.* in Br. Mus., p. 100. — *O.* (*Leionotus*) *miniatus* Sauss. = *Pterochilus pulchellus* Sm. (1870) p. 101. — *O. hottentottus* Sauss. = *O. erythrospilus* Cam., beide vom Kapland, p. 101. — *O. simplicipes* Cam. von Mexiko ist wohl kein *Odynerus.*

— *O. vicarius* **nom. nov.**, wie Schulz in d. Hym. Spol., p. 219 will, wird vom Verf. nicht angenommen, da er die Sp. aus der Gatt. *O.* entfernt, p. 101. — *O.* (*Leionotus*) *moultoni* **n. sp.** (steht *O. fulvipennis* Sm. von Celebes sehr nahe) p. 101—102 ♂ (Kuching, Sarawak, Borneo). — *O.* (*Symmorphus*) *tukvarensis* **n. sp.** (eine der wenigen asiatischen Vertreter des Subg. *Symm.*, das seinen Hauptverbreitungsbezirk in Europa u. Amerika hat) p. 102—103 ♀ (Tukvar, Sikhim, 4000′). — *O.* (*Ancistrocerus*) *assamensis* **n. sp.** (*O. sikhimensis* nahestehend, doch fehlt die Pubescenz etc.) p. 103 ♀ ♂ (Shillong, Assam). Zeigt Ähnlichkeit mit *O. tytides* Cam. von Sikhim, aber diese ist keine *Anc.*; Unterschiede von *O. rhipheus*. — *O.* (*Ancistr.*) *androcles* **n. sp.** (zeigt die gewöhnl. gelbe Färb. u. nicht das leuchtende Rot, das die Formen aus der Umgegend von Shillong zeigen). — *O.* (*Ancistr.*) *waltoni* **n. sp.** p. 104—105 (Gyangtse, 13 000′; Khamba Jong, Sikhim, 13 000 —16 000′, Tibet-Exped.). — *O.* (*Hypodynerus* ?) *hirsutus* **n. sp.** p. 105 ♀ (Khamba Jong, Sikhim, 15 000—16 000′, Tibet-Exped.). — *O.* (*Leionotus*) *wellmani* **n. sp.** (anscheinend große Ähnlichkeit zwischen ders. u. *O. bellatulus* Sauss. ♀ von Gambia) p. 106 ♀ (Angola, Lualaba River, 2500—4000′).— *O.* (*Leionotus*) *simplicidentatus* **n. sp.** p. 107 ♂ (Salisbury, Mashonaland). — *rarotongae* **n. sp.** (ähnelt sehr *O. flavocinctus* Sm. aus Austral., aber längeren Clypeus u. glänzenderes Abdomen) p. 107—108 ♀ ♂ (Rarotonga). — *O.* (*Leionotus*) *woodfordi* **n. sp.** p. 108—109 ♀ (Salomon-Inseln). — *O.* (*Ancistroceroides*) *batesi* **n. sp.** p. 109—110 ♀ (Ega, Brasilien). Grundfärbung wie *O.* (*L.*) *chloroticus* Spin. aus Egypten). — **Cameron** beschreibt eine lange Reihe von Arten aus dem Gebiete des Kilimandjaro-Meru in Kilimandjaro-Meru, vol. 8, 6: *meyeri* **n. sp.** p. 184. — *rotundiscutis* **n. sp.** p. 185. — *pulchripilosellus* **n. sp.** p. 186. — *meruensis* **n. sp.** p. 186. — *stiraspis* **n. sp.** p. 187. — *sjoestedti* **n. sp.** p. 188. — *yngvei* **n. sp.** p. 188. — *kilimandjaroensis* **n. sp.** p. 189. — *rufo-4-pustulatus* **n. sp.** p. 189. — *armatiscutis* **n. sp.** p. 190. — *cnemophilus* **n. sp.** p. 191. — *curvirufolineatus* **n. sp.** p. 191. — *O.* (*Ancistrocerus*) *kibonotensis* **n. sp.** p. 192. — *O.* (*Nortonia* ?) *lineaticollis* **n. sp.** p. 193. — *O.* (*Nortonia*) *massaicus* **n. sp.** p. 193. — *maculiscapus* **n. sp.** p. 194. — *striativentris* **n. sp.** p. 194. — **Cameron** schildert ferner in d. Ann. Transv. Mus., vol. 2 folg. Spp. aus Südafrika: *O. determinatus* **n. sp.** p. 163. — *euryspilus* **n. sp.** p. 166. — *indecorus* **n. sp.** p. 166. — *penetratus* **n. sp.** p. 164. — *scripticeps* **n. sp.** p. 167. — *spoliatus* **n. sp.** p. 165. — *teguluris* **n. sp.** p. 166. — **Cameron** beschreibt ferner folg. Spp. aus Indien im Journ. Bombay Soc. vol. 19: *rufo-bimaculatus* **n. sp.** p. 136. — *O.* (*Ancistrocerus*) *foveiscutis* **n. sp.** p. 137. — *O. ornaticaudis* **n. sp.** p. 137. — Spp. aus den Vereinigten Staaten charakterisiert **Cameron** in Pomona, Journ. Entom., vol. 1, 1909: *macfarlandi* **n. sp.** p. 79. — *blakeanus* **n. sp.** p. 80. — *bradleyi* **n. sp.** p. 81. — *bruesi* **n. sp.** p. 81. — *tosquineti* **n. sp.** p. 82. — *acuticarinatus* **n. sp.** p. 82. — *pallidipictus* **n. sp.** p. 83. — *O. sapelloensis* **n. sp.** t. c. p. 125. — *deficiens* **n. sp.** p. 126. — *vierekii* **n. sp.** p. 127. — *trichiosomus* **n. sp.** p. 127. — *approximatus* **n. sp.** p. 128. — *mediatus* **n. sp.** p. 129. — *crassispinus* **n. sp.** p. 130. — *sulciventris* **n. sp.**

p. 130. — *jeromensis* **n. sp.** p. 130. — *congressensis* **n. sp.** p. 132. — *tanynotus* **n. sp.** p. 133. — *leucospilus* **n. sp.** p. 133. — **Brèthes** beschreibt im An. Mus. Buenos Aires, vol. 20.: *O.* (*Hypodynerus*) *fuscipennis* **n. sp.** p. 286. — *joergenseni* **n. sp.** p. 287 (beide aus Mendoza). —*O.* (*Stenodynerus*) *mendicus* **n. sp.** p. 288 (La Paz). — Von den Hawaiischen Inseln stammen: *thersites* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 309. — *lipocharis* **n. sp.** p. 310. — *subegens* **n. sp.** p. 310.

Pachymenes elegans u. *viridis* Sm. gehören zu *Nortonia*. **Meade-Waldo,** Ann. Prat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 48.

Pararhaphidoglossa **n. g.** *Eumenid.* (im Körperbau an gewisse *Nortonia*-Arten erinnernd, doch durch den Bau des Flügelgeäders abweichend. Unterschiede von *Psiloglossa, Gayella* u. *Rhaphidoglossa,*) **v. Schulthess-Rechberg,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 187—188. — *fulva* **n. sp.** p. 188—189 ♀, Fig. 1 in toto, Fig. 2 Kopf von vorn (San Carlos, Costa Rica).

Pareumenes marshalli **n. sp.** (scheint die erstbeschriebene afrikanische Sp. zu sein, die anderen stammen alle aus Indien). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 45—46 ♀ (Salisbury, Mashonaland).

Protonectarinia **n. g. Ducke,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 477. — Type: *P. sylveirae* Sauss.

Pterochilus luteicollis **n. sp. Cameron,** Pomona J. Entom., vol. 1, 1909, p. 84. — *flavobalteatus* **n. sp.** p. 84. — *bakeri* **n. sp. Cameron,** t. c. p. 123 (Californien).

Rhaphidoglossa natalensis Smith. Beschreib. des ♂. **v. Schulthess-Rechberg,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 187 (Südafrika: Delagoa, Rikatla; Natal). — *R. punctata* **n. sp.** (erinnert stark an *R. natalensis* Sm. von Natal) **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 34—35 ♂ (Angola).

Rhynchalastor **n. g.** (*Rhynchium* ähnlich; mit *Alastor* nahe verwandt). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 110. — *fuscipennis* **n. sp.** p. 110 ♀ (Deutsch-Ostafrika).

Rhynchium haemorhoidale Fabr. **subsp.** *salmonis* **n.** (*R. h.* von Celebes u. Ceram). **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 50 ♀ (Salomon-Inseln). — *abispoides* **n. sp.** (Färbung ähnlich wie bei *Abispa paragioides*; den anderen Spp. der Gatt. unähnlich) p. 50—51 ♀ (Queensland; Mackay, Queensland; Clare, S. Australien, die südaustral. Stücke haben schwarze Musopleuren u. schwarzen Scheitel). — *Rh. vittatum* **n. sp. Du Buysson,** Bull. Soc. Entom. France, 1909, p. 305 (Oceanien). — **Cameron** charakterisiert in Ann.: Transv. Mus., vol. 2 folg. neue Spp. aus Südafrika: *marginiscutis* **n. sp.** p. 162. — *perfidiosum* **n. sp.** p. 161. — *signiferum* **n. sp.** p. 160. — *stironotum* **n. sp.** p. 161. — *transvaalense* **n. sp.** p. 162. — Aus dem Gebiete des Kilimandjaro stammen: *thomsoni* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exp., vol. 8, 6, p. 183. — *usambaraense* **n. sp.** p. 183.

Stenolabus [Saussure i. l.] **n. g.** (viel Ähnlichkeit mit *Labus*, verschieden durch den Bau der Mundteile u. das Vorhandensein von 2 Enddornen an den Mittelschienen. **von Schulthess-Rechberg,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 189—190 (Neu-Südwales). Übersicht über die

folg. 3 Spp.: *fulvus* **n. sp.** p. 190—191 ♂ (Adelaide, Südaustralien) — *integer* **n. sp.** (voriger sehr ähnlich, doch in der Färbung verschieden) p. 191 ♂ ♀, Mundteile Fig. 3 u. 4 (Neu-Südwales, S. Austral.). — *vulneratus* **n. sp.** (Sauss. i. l.) Form des Hinterleibsstiels, charakt., nicht spindelförmig, sondern parallelseitig etc.) p. 191—192 ♂ ♀ (Adelaide, S. Austral.).

Symmorphus hornii **n. sp. Cameron,** Pomona Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 123 (Colorado).

Synagris. Entwicklung des Instinkts bei den solitären Wespen. **Roubaud,** Ann. Soc. Entom. Paris, T. 79, p. 1—21, fig. — *S. imitator* **n. sp. Du Buysson,** Rev. Entom. Caen, T. 27, p. 213. — *didieri* **n. sp.** p. 214.

Fossile Formen.

† *Eumenes roemeri* **n. sp. Handlirsch,** Bericht. Senckenberg. naturf. Ges., Bd. 41, p. 265 (aus dem Oligozän Deutschlands).

Masaridae.

Masaridae, 2. Liste von Paraguay. **Du Buysson** in **Strand** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 237 sq.

Ceramiopsis **n. g.** *Masaridarum.* **Zavattari,** Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova, vol. 4, 1910, p. 531. — *gestroi* **n. sp.** p. 533 (Südamerika).

Jugurthia escalerae **n. sp.** (anscheinend nahe verwandt mit *chlorotica* Mor. von Transkaspien, doch größer. Die Ventralfl. bei *J. chlor.* ist schwarz, bei *esc.* schwefelgelb etc.) **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 33—34 ♀ (S. W. Persien).

Paragia. Bestimmungstabelle für die Spp.: *maculata* **n. sp.,** *walkeri* **n. sp.,** *merosa* Sm., *calida* Sm., *excellens* Sm., *sobrina* Sm., *odyneroides* Sm., *bidens* Sauss., *praedator* Sauss., *nasuta* Sm., *venusta* Sm., *concinna* Sm., *deceptor* Sm., *pictifrons* Sm., *decipiens* Shuck., *tricolor* Sm., *saussurei* Sm., *magdalena* Turn. u. *vespiformis* Sm. **Meade-Waldo,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 5, p. 31—32. — *P. australis* Sauss. u. *bicolor* Sauss. fehlen in der Übersicht, da Verf. sie nicht gesehen hat u. die Origin.-Beschreib. zu kurz sind, um sie in die Tabelle einreihen zu können. — *maculata* **n. sp.** (1. nerv. recurr. interstitial mit dem 1. nerv. cubit. transv.) p. 32—33 ♀ ♂ (West-Australien). — *walkeri* **n. sp.** (ähnelt sehr einer Eumenidengatt. *Abispa* Mitchell. Keine *P.*-Art zeigt ähnl. gelbl.-hyaline Grundfärbung u. gebräunte Flg.-Spitzen wie die *A.*-Spp.) p. 33 ♂ (Adelaide-Fluß, nördl. Territorium, Austral.).

Trimeria joergenseni. Beschr. d. ♂. **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 285. — Übersicht über die 3 Spp.: *buyssoni* Brèthes, ♂ ♀, *americana* Sauss. ♀ u. *neotropica* Mocs. ♂. **du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 241. — *neotropica* Mocs., p. 241 ♂ (Paraguay, San Bernardino).

Chrysididae.

Chrysidae Finlands. **Sahlberg,** Luonnon Ystävä, Helsingfors, vol. 14, 1910, p. 94—99.

Chrysididae. Fundorte für 7 Spp. des Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 50.

Achrysis Sem. (Apikalrand des 3. Abdominalsegments einfach, nicht gezähnt; Seiten des Segmentes mit stumpfem Winkel. *Hedychrum* ähnlich, doch einfache Klauen). **Bischoff** p. 434.

Acrotoma Mocs. (Klauen nur mit einem Mittelzahn; Basalader gerade. 3. Dorsalsgm. in der Mitte ausgerandet; die Ausrandung von 2 ziemlich stumpfen Zähnen begrenzt. Seiten des Sgmts. mit stumpfem, aber deutlichen Winkel). **Bischoff,** p. 433. — *heymonsi* **n. sp.** p. 445 ♂ tab. VII, fig. 4a—c (Deutsch-Ostafrika: Nyassa-See: Langenburg).

Allocoelia Mocs. (Mundwerkzeuge deutlich verlängert; Klauen in der Mitte mit stumpfem Zahn und undeutlichen kleineren variablen Zähnen). **Bischoff** p. 435. — *A. capensis* Sm. als Parasit von *Ceramius Lichtensteini* Klug. **Brauns,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 446.

Allocoelinae Mocs. Subtrib. III der *Holonych.* (Mundwerkzeuge nur wenig oder garnicht verlängert; nur 2 Dorsalsgm.; Klauen in der Mitte mit stumpfem Zahn [ob bei *Parnopidea* Brauns ?]) **Bischoff** p. 435.

Brugmoia Sem. (Endrand des 3. Dorsalsgmts. mit ziemlich regelmäßig durchscheinenden Dornen). **Bischoff** p. 434.

Buyssonia Mocs. (Klauen mit mehreren Zähnen; 3. Dorsalsgm. in der Mitte tief ausgerandet u. ziemlich scharf zweimal gezähnt). **Bischoff** p. 433.

Cephaloparnops **n. g.** (Mundwerkzeuge ziemlich kurz; drittes Dorsalsegment mit durchsichtigen regelmäßigen Zähnen von etwa gleichem Abstand. Kopf bedeutend größer als der Prothorax. Diskoidalzelle vollständig fehlend). **Bischoff** p. 435, p. 449. — Type: *elegans* Kl., p. 449—450 ♀, taf. VII, fig. 3a u. b (Nubien: Ambukohl).

Chrysis L. (Fühler einfach; Diskoidalzelle geschlossen.) **Bischoff** p. 435. Nach der Zahl der Zähne des Apikalrandes unterschied Lichtenstein die Gruppen: *Holo-*, *Gono-* [undeutlich gezähnt], *Mono-*, *Di-*, *Tri-*, *Tetra-*, *Penta-*, *Hexa-*, *Heptachrysis*, dazu kommt noch *Polyodontus* (Rad.) (mit 11mal gezähneltem Apikalrand) p. 435—436. — *Chr. ignita* u. *neglecta.* Ernährungsweise. **Adlerz,** Ark. Zool., vol. 6, No. 11, p. 7. — *Chr. schultzei* **n. sp. Mocsary,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 33 (Südafrika). — 6 Spp. in Paraguay u. ihre Verbreitung. **du Buysson, R.** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 235—236.

Chrysogona Först. (Diskoidalzelle offen, Fühler einfach; Endrand des 3. Dorsalsgmts. von verschiedener Form). **Bischoff** p. 435.— *Chr. mocsaryi* **n. sp.** (*Chr. frey-gessneri* Mocs. ähnlich). **Bischoff** p. 450 ♀ (Adelaide). — *aurata* **n. sp.** p. 450—451 ♀ (Madagascar, Antanarivo). — *crupata* **n. sp.** (mit *apiculata* Mocs. nahe verwandt) p. 451 + ♀ (Kamerun: Malimbo). — *siamensis* **n. sp.** p. 451—452 ♀ (Siam: Muok-Lek, 1000′).

Diplorrhos Aaron unberechtigt. **Bischoff** p. 433.

Ellampini Mocs. Subtrib. I der *Heteronych.* (Körperform ziemlich gestreckt, oval; stets zum Teil poliert; Apikalrand gewöhnlich ausgerandet; Diskoidalzellen fehlen vollständig). **Bischoff** p. 432.

Ellampus Spin. (Apikalrand wie bei *Notozus* Först.; Hinterschildchen stumpf bis höchstens kegelförmig, nie in einen horizontalen Vorsprung ausgezogen). **Bischoff** p. 432. — *conradti* **n. sp.** (*E. turkestanicus* Mocs.

nahest.) p. 437 (Chines. Turkestan: Tochta Chou, Jarkand 2750 m). — *joannisi* **n. sp. Du Buysson,** Rev. Entom. Caen, T. 27, p. 207. — *E. bayonii* **n. sp. Mantero,** Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova, vol. 4, 1910, p. 451 (Uganda).

Euchroeus Latr. Dahlb. (Endrand des 3. Dorsalsegments mit einer größeren Anzahl von Zähnen, die mit unbewaffnetem Auge noch deutlich erkennbar sind). **Bischoff** p. 434.

Euchrysidini Buyss. subtrib. IV der *Holonych.* (Mundwerkzeuge nicht verlängert; Klauen stets einfach; Flügel meist mit Diskoidalzelle; Endrand des 3. Abdominalsgmts. niemals hyalin-durchscheinend, von sehr variabler Gestalt, ganzrandig bis 7-zähnig u. 11-zähnig). **Bischoff** p. 435.

Eurychrysis **n. g.** (Apikalrand des 3. Abdominalsgmts. leicht viermal gewellt. Abdomen breit, ziemlich flach; Thorax oberseits gewölbt wie bei *Hedychrum*; Kopf klein, viel schmaler als das Pronotum). **Bischoff** p. 434, 445. — *stilbiceps* **n. sp.** p. 446 ♂, tab. VII, fig. 1a—c u. 11, p. 445—446 (Deutsch-Ostafrika: Umuanba-Umabila).

Gonochrysis Licht. (cf. *Chrysis*). Spp. des Mus. Berol. **Bischoff** p. 456. — *sinuatocaudata* **n. sp.** p. 456 ♀ (Oaxara). — *peninsularis* **var.** *turcica* **n. Du Buysson,** Rev. Entom. Caen, vol. 27, p. 208. — *crosi* **n. sp.** p. 208.

Hedychridium Ab. Buyss. (Klauen nur mit 1 Zahn in der Mitte; Basalader eingekrümmt. Apikalrand des 3. Abdominalsgmts. ganzrandig). **Bischoff** p. 433. — *H. coriaceum* Dhb. Der Wirt dieser Art ist höchstwahrscheinlich *Crabro albilabris.* **Arnold,** Entom. Monthly Mag. 2. v. 21 (46), p. 18—19 (in New Forest). — *H. malagassum* **n. sp. Du Buysson,** Rev. Entom. Caen, T. 28, p. 124. — *lemoulti* **n. sp.** p. 124. — *planatum* **n. sp.** nebst **var.** *auratum* **n. Bischoff** p. 439 ♂ ♀ (Tunis, Zaghuan).

Hedychridium andrei Mocs. von Asuncion, Villa Morra. Bisher nur ein ♂ bek. Unterschiede des ♀. **du Buysson** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 235.

Hedychrini Mocs. Subtrib. II der *Heteronych.* (Körper breiter, wenig gewölbt, meist mehr oder weniger dicht punktiert, selten mit einigen größeren polierten Flächen, letzt. sichtbares Dorsalsgm. an den Seiten, häufig mit zahnartig vorspringendem Winkel, selten mit ausgerandetem oder gezähnten Apikalrand; Postscutellum nie vorgezogen. Beine einfach, selten die Hinterschenkel verbreitert. Diskoidalzellen immer angedeutet). **Bischoff** p. 433.

Hedychrum Latr. Mocs. (Klauen mit verschiedener Bezahnung; Basalader fast gerade; nie stark eingekrümmt; drittes Dorsalsgm. mit seitlich vorspringenden Zähnen). **Bischoff** p. 432. — *massaicum* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 8, p. 299 (Massaigebiet). — *H. amaniense* **n. sp.** (*H. coelestinus* nahest.) p. 441 ♂ ♀ (Deutsch-Ostafrika: Amani; am Wege nach Derema; Usambara). — *nigrofemoratum* **n. sp.** (*coelestinus* Spin. u. *amaniensis* Bischoff am nächsten stehend) p. 441—442 ♂ (Deutsch-Ostafrika, hintere Waldungen von Dar-es-Salaam). — *kamerunum* **n. sp.** p. 442 ♀ (Kamerun, nördl. Hinterland). — *maximum* **n. sp.** p. 442 ♀ (Deutsch-S.-W.-Afrika: Omburu). — *tessmanni* **n. sp.** p. 442—443, taf. VII, fig. 10, Detail (Spanisch-Guinea:

Hinterland: Makomo). — *lydenburgense* **n. sp.** (*H. brevicollis* Mocs. nahest.) p. 443—444 ♀ (Transvaal: Lydenburg). — *crassipes* **n. sp.** p. 444 ♂ (Capland). — *affinissimum* **n. sp.** (*continuus* Aar. nahest.) p. 444—445 ♀ (Pennsylvanien). — *H. szaboi.* **Schirmer,** Berlin. Entom. Zeitschr., Bd. 54, p. 135—140.

Heptachrysis Licht. (cf. *Chrysis*). **Bischoff** p. 436. — *septemdentata* **n. sp.** p. 492—493 ♀, tab. VII, fig. 6, Detail (Westaustralien: Kalgoorlie).

Heteronychinae Buyss. Trib. I. (Klauen gezähnelt, mindestens mit einem größeren, deutlich abgesetzten Zahn. Mundwerkzeuge mehr oder weniger vorragend). **Bischoff** p. 432.

Hexachrysis Licht. Spp. des Mus. Berol. **Bischoff,** Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. IV, Heft 3: *anisitsi* **n. sp.** p. 466—467 ♂ ♀, pl. VII, fig. 7, Detail (Asuncion, Paraguay). — *virescens* Brullé **var.** *opacocoerulea* **n.** p. 487 ♀ (Deutsch-Ostafrika) nebst **var.** *violacea* **n.** p. 487 ♀ (Kapland). — *windhoekensis* **n. sp.** p. 487—488 ♀ (Deutsch-Südwest-Afrika: Windhoek, Okahandja). — *bicincta* **n. sp.** (*crenulata* Mocs. verw.) p. 488 ♀ (Capland). — *dittrichi* **n. sp.** p. 488—489 ♀, tab. VII, fig. 17 Detail (Delogoabai). — *togoënsis* **n. sp.** p. 489 ♀ (Togo, Bismarckburg). — *speculifera* **n. sp.** (verw. mit *H. clara* Cress.) p. 490—491 ♂ (Vaterland unbek., wohl Mittelamerika). — *hexodontophora* **n. sp.** p. 491 ♀ (Paraguay). — *bruchi* Brèthes **var.** *quadridens* **n.** p. 491 ♀ (Montevideo). — *heymonsi* **n. sp.** p. 492 ♀ (Spanisch Guinea: Nkolentangan). — *H. sjoestedti* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 8, p. 247 (Kilimandjaro-Gebiet). — **Du Buysson** beschreibt in d. Rev. Entom. Caen, T. 27: *H. chontanensis* **n. sp.** p. 212. — *subordinata* **n. sp.** p. 212.

Holochrysis Licht. (cf. *Chrysis*). Spp. des Mus. Berol. **Bischoff,** p. 452. — *philippinensis* **n. sp.** p. 452 ♀ (Philippinen: Luzon). — *adelaidense* **n. sp.** p. 453 ♀ (Adelaide). — *clarissima* **n. sp.** (durch die eigenartige Färbung erkenntlich) p. 453—454 ♀ (Fundort? Mediterrangebiet?). — *pilosissima* **n. sp.** p. 454 ♀ (Kleinasien: Sendjirti). — *punica* **n. sp.** p. 455 ♀ (Mitteltunis, Hochplateau). — *H. interfata* **n. sp. du Buysson,** Rev. Entom. Caen, T. 27, p. 208.

Holonychinae **nov. tribus,** Trib. II. (Klauen einfach, in seltenen Fällen [*Allocoelia*] ungleichmäßig gezähnelt, dann aber das Abdomen nur aus 2 sichtbaren Segmenten bestehend). **Bischoff** p. 433.

Holophria Mocs. (Apikalrand ganzrandig). **Bischoff** p. 433. — *H. congoensis* (= *Ellampus bayonii* Mant. siehe oben). **Mantero,** Ann. Mus. Civ. Stor. nat. Genova, vol. 4, 1910, p. 546.

Holopyga Dahlb. Mocs. (Klauen mit mehreren Zähnen, sonst wie *Hedychridium*). **Bischoff** p. 440 ♂ 433. — *braueri* **n. sp.** (Langenburg, Nyassa-See).

Isadelphus Som. (Mundwerkzeuge ziemlich kurz; Taster lang; Maxillartaster 5 gliedr., Labialtaster 3gliedr.). **Bischoff** p. 435.

Notozus Först. (Apikalrand des letzten sichtbaren Dorsalsegmentes deutlich eingekerbt; Hinterschildchen in einen plattenförmigen, horizontalen Vorsprung ausgezogen). **Bischoff** p. 432. — *N. spinosus* **n. sp.** (*spinipes* Mocs., *viridis* Tourn., *albipennis* Mocs. u. *mocsaryi* Rad. sehr ähnlich,

vielleicht nur eine Sp. ders.) p. 436 ♂ ♀ (Chin. Turkestan, Tschakar bei Polu 1950 m u. Saiback bei Polu).

Parnopes Latr. (Mundwerkzeuge sehr stark verlängert; Apikalzähne des 3. Dorsalsgmts. unregelmäßig). **Bischoff** p. 435. — Spp. im Mus. Berol. **Bischoff** p. 450. — *P. grandior* Pall. ♂ auch in der Wohlauer Heide mit lebhaft blauen Seitenflecken, selten mit vollständigen Binden (Sgm. 2 und 3), aber in einem Falle mit blauem Scheitel u. Hinterrücken. Müller hat inzwischen diese Form als *var. iris* **M. M.** (1909). **Schulz, Ed. J. R.,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306.

Panorpini Aaron Subtrib. II der *Holonych.* (Mundwerkzeuge mehr oder weniger verlängert; Körper ziemlich breit; 3. Abdomsgm. mit 2 eingedruckten Halbbogen vor dem Endrand; dieser mit zahlreichen kleinen unregelmäßigen Zähnen besetzt. ♂ mit 4, ♀ mit 3 sichtbaren Dorsalsegmenten). **Bischoff** p. 435.

Pentachrysis (cf. *Chrysis*) *nigromaculata* **n. sp. Bischoff** p. 483 ♂ ♀, tab. VII, fig. 14 (Spanisch-Guinea, N.-Kolestangan; Alcu-Benitogebiet) nebst **forma** *minor* **n.** p. 484 ♀ (Span.-Guinea, Uellebg. Benito). — *pentodontophora* **n. sp.** (verw. m. *P. gaullei* Buyss.) p. 484, tab. VII, fig. 15 (Witu, Pokomonie). — *guineae* **n. sp.** p. 484—485 ♀, tab. VII, fig. 14 (Guinea). — *dolichoceras* **n. sp.** p. 485—486 ♀ (Nagasaki). — *P. kibonotoensis* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 8, p. 298 (Gebiet des Kilimandjaro).

Philoctetes Ab. Buyss. (Apikalrand des letzten sichtbaren Dorsalsgmts., nur leicht ausgerandet, meistens membranartig, durchscheinend; Vorderrand der Mesopleuren den Propleuren anliegend oder ihnen stark genähert; Hintertibien bei den ♂ ♂ verbreitert). **Bischoff** p. 432. — *punctatifrons* **n. sp. Bischoff** p. 437—438 ♂ (Bogota) nebst **var.** *scutellaris* **n.** p. 438 ♂ (Paraguay: San Bernardino). — *hyalinomarginatus* **n. sp.** p. 438 ♂ (Caracas). — *japonicus* **n. sp.** (*E. joannisi* nahest.) p. 438—439 ♀ (Japan).

Pleurocera Guér. (Fühler stark verbreitert, Diskoidalzelle geschlossen). **Bischoff** p. 436.

Pseudochrysidini **nov. Subtrib.** I der *Holonych.* (Mundwerkzeuge mehr oder weniger deutlich verlängert; stets auch nach dem Tode über die Mandibeln hervorragend. Radialzelle stets weit offen. Körper durchschnittlich etwas breiter und kräftiger, als bei den *Euchrysidini.* Abdomen in beiden Geschlechtern aus 3 sichtbaren Segmenten zusammengesetzt. **Bischoff** p. 433.

Pseudochrysis Sem. (Endrand des 3. Dorsalsgmts. ganzrandig, nicht durchscheinend; 3. Sgm. auf der Scheibe eingedruckt; Gesichtsaushöhlung ziemlich tief; von der Stirn deutlich abgesetzt). **Bischoff** p. 434.

Pseudogonochrysis **n. g.** (Endrand des 3. Dorsalsegments wie bei *Eurychrysis.* Abdomen nicht flach, sondern fast walzenförmig; Körper schmäler, Clypeus nicht so stark verlängert wie bei *Eurychrysis,* die einzelnen Teile des Thoraxrückens fast in einer Ebene liegend. Kopf so breit oder nur wenig schmäler als das Pronotum). **Bischoff** p. 434, 447. — Hierher *guineensis* Mocs. von Guinea, Langenburg, Nyassa-See. 1 monströses Stück zeigt auf der rechten Seite oberhalb der Fühler-

einlenkungsstelle einen schon mit bloßem Auge sichtbaren Zahn. — *samia* **n. sp.** p. 446—447 ♀ (Samos). — *krebsi* **n. sp.** p. 447 ♂ (Capland).

Pseudohexachrysis **n. g.** (Endrand des 3. Dorsalsegments mit vier Apikal- u. zwei sehr großen Seitenzähnen an der Basis des Segments). **Bischoff** p. 434, 448. — *splenedns* Dahlb. p. 448 ♂ ♀ Detail p. l. VII, fig. 5a u. b (Capl.).

Pseudomalos Ashmead unberechtigt. **Bischoff** p. 433.

Pseudotetrachrysis **n. g.** (Endrand des 3. Dorsalsegments mit 4 spitzen, nicht durchscheinenden Dornen, Kopf breiter als das Pronotum, dieses ziemlich kurz). **Bischoff** p. 434, 447. — *oxygona* Mocs. ♂ (von Capland) nebst **var.** *aureomaculata* **n.** p. 447 ♂ (Capland). — *carinata* **n. sp.** p. 448 ♂ (Capland).

Spinolaia Dahlb. (Endrand des 3. Dorsalsgmts. außerordentlich fein gesägt u. gezähnelt; an den Seiten mit deutlichem Winkel). **Bischoff** p. 434.

Spintharis Dahlb. (Endrand des 3. Dorsalsgmts. durchscheinend, ganzrandig oder sehr fein gezähnelt; in d. Mitte weder deutlich ausgerandet, noch mit deutlichen Zähnen). **Bischoff** p. 434.

Stilbichrysis **n. g.** (*Pseudochrysis* nahest.; drittes Dorsalsegment vor dem Endrand stark gewulstet; zweites Dorsalsegm. mit einem in der Mitte ausgerandetem Querwulst vor dem Apikalrande). **Bischoff** p. 434, p. 448. — *biselevata* **n. sp.** p. 448—449 ♀, taf. VII, fig. 2a—c (Somali).

Stilbum Spin. (Endrand des 3. Dorsalsgmts. mit 4 starken, vom Seitenrand nicht abgerückten Zähnen; 3. Dorsalsgm. an der Basis sehr stark eingedrückt; Kopf klein; Mundwerkzeuge stark verlängert: Postskutellum mit kräftigem Dorn). **Bischoff** p. 435. — Spp. im Mus. Berol. Fundorte p. 449.

Tetrachrysis (cf. *Chrysis*). Spp. des Mus. Zool. Berol. **Bischoff** p. 459. — *brèthesi* **n. sp.** p. 459—460 ♂ (Paraguay, San Bernardino). — *laminifera* **n. sp.** p. 460—461 ♀ (Dallas, Texas). — *chiriquensis* **n. sp.** (*panamensis* Cam., verw., vielleicht nur eine Form ders.) p. 461 ♀ (Chiriqui). — *palifera* **n. sp.** (*nisseri* Dahlb. nahest.) p. 461—462 ♂ (Mexico: Hacienda El Cora. Territ. Tepic.). — *inaequipunctata* **n. sp.** p. 462 ♀ (Buchara) — *samarkandensis* **n. sp.** p. 463 ♀ (Turkestan, Samarkand, Buchara). — *pilosa* **n. sp.** p. 463—464 ♂ (Mexico). — *fasciifera* **n. sp.** p. 464—465 ♀ (Argentinien, Mendoza). — *sulcifoveolata* **n. sp.** p. 465 ♂ ♀ (Lydenburg, Transvaal) — *lydenburgensis* **n. sp.** p. 465—466 ♀ (Lydenburg, Transvaal), ♂, p. 466 (Capland). — *arcifera* **n. sp.** p. 466 ♂ (Transvaal, Lydenburg). — *nidicola* **n. sp.** p. 466—467 ♂ ♀ (Deutsch-Ostafrika: Amani) Biolog. Notiz dazu. — *tetrodontophora* **n. sp.** p. 467—468 ♀ (Spanisch-Guinea Hinterland: N.-Kolentangan). — *semifumata* **n. sp.** (*semihyalina* Bischoff nahest.) p. 468 ♀ (Britisch-Ostafr.: Klbwezi). — *semihyalina* **n. sp.** p. 468—469 ♀ (Togo: Mangu). — *sulcifera* **n. sp.** p. 469 ♀ (Capland). — *frontiplana* **n. sp.** p. 469—470 ♂ (Guinea) nebst **var.** *simillima* **n.** p. 470 ♂ (Delagoabai). — *aequalis* **n. sp.** p. 470—471 ♂ (Deutsch-Ostafr.). — *togoana* **n. sp.** p. 471 ♂ (Togo, Hinterland). — *nitidulaeformis* **n. sp.** (*T. reichei* Dahlb. nahest.) p. 471—472 ♀ (Capland). — *robusta* **n. sp.** p. 472—473 ♂ (Deutsch-Ostafrika: Iringa). — *xanthocera* Kl. v. Ägypten, Alexandria u. *barrei* Rad. sind

nicht synonym, sondern getrennte Arten, wie die Besichtigung der Typen lehrt. — *acanthophora* **n. sp.** p. 473—474 ♀ (Himalaya). — *brachyceras* **n. sp.** p. 474 ♀ (Kelanton). — *atrata* **n. sp.** p. 474—475. Vielleicht melanistische Form einer noch nicht beschriebenen Art? pl. VII, fig. 13 Detail.). (Luzon). — *nigricincta* **n. sp.** p. 475 ♂ (Chin.-Turkestan, Pjalma-Chotan). — *pleuridentata* **n. sp.** p. 475—476 ♀ (Peru). — *indeterminabilis* **n. sp.** p. 476—477 ♀ (Mexico: Sierra Mixteca). — *bogotaensis* **n. sp.** p. 477 ♀ (Bogota). — *platyops* **n. sp.** p. 47—478 ♀ (Chiriqui). — *paraguayensis* **n. sp.** p. 478—479 ♂ (Paraguay). — *chloropyga* **n. sp.** p. 479—480 ♂ (Laros). — *lusitanica* **n. sp.** (*T. fairmairei* Mocs. u. *kirschi* Mocs. verw.) p. 480—481 ♀ (Lusitanien). — *quadrimaculata* **n. sp.** p. 481—482 ♂ (Rhodus). — *viridimaculata* **n. sp.** p. 482 ♂ (Madeira ?). — *tsingtauensis* **n. sp.** p. 482—483 ♂, taf. VII, fig. 16 (Kiautschou, Tsingtau). — **Du Buysson** behandelt in d. Rev. Entom. Caen, T. 27: *benardi* **n. sp.** p. 209. — *fouqueti* **n. sp.** p. 21. — *galloisi* **n. sp.** p. 210. — *cavalarici* **n. sp.** p. 211. — *Tr. barrei.* **Bischoff(3).**

Trichrysis (cf. *Chrysis*) *kameruna* **n. sp.** (nahe verw. m. *sciöensis* Grib.). **Bischoff** p. 457 ♂ (Nord-Kamerun, Johann-Albrechtshöhe), ♀ p. 458 von Span.-Guinea: Alcu-Benitogeb.). — *fraterna* **var.** *violacea* **n.** p. 458 ♀ (Central-Afrika: Kiwu-See). — *ritsemae* **var.** *barticensis* **n.** p. 458 (Bartico). — *nigropolita* **n. sp.** (verw. m. *Tr. amazonica* Mocs.) p. 458 ♀ (Palmar, Ecuador).

Wollmannia Mocs. (*Hedychrum* nahest., doch Apikalrand des 3. Dorsalsgmts. mit 2 scharfen, dornförmigen parallelen Zähnchen; Seiten des Sgmts. mit stumpfem Winkel). **Bischoff** p. 433.

Bethylidae.

Epyris kuchingensis **n. sp.** **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 174—175 ♀ (Borneo).

Goniozus borneanus **n. sp.** **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 175 ♀ (Kuching, Borneo).

Isobrachium kuchingense **n. sp.** **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 175—176 ♂ (Kuching, Borneo).

Laccomerista **n. g.** **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 22—23. — *rufescens* **n. sp.** p. 23 ♀ (Kuching, Borneo). — Die Gatt. paßt am besten unter die *Bethylidae*, das Geäder nähert sich dem der *Scelionidae*, d. h. dem von *Calliscelis*, charakteristisch ist die Gestalt des Prothorax, besonders der gedrungene zweikielige Basalteil.

Trigonalidae.

Lycogaster pullata Shuck. von Nordamerika, ein Hyperparasit in *Telea polyphemus* u. ein direkter Parasist von *Ophion macrurus* L. **Bischoff,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 106.

Pseudogonalos Hahni Spin. v. Europa ein Lepidopterenparasit, auch 2. Grades, nicht, wie man bisher angenommen hatte, ein Schmarotzer von subterran lebenden Wespenarten. **Bischoff,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 106.

Seminota marginata Westw. ein echter Hymenopterenschmarotzer bei südamerikanischen *Polistes*-Arten. **Bischoff,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 106.

Sapygidae.

Parasapyga **n. g.** (*Sapyga* nahest.). **Turner,** Trans. Entom. Soc., London, 1910, p. 405. — *moelleri* **n. sp.** p. 405, pl. I, fig. 8 (Sikkim).

Sapyga similis F. Schmarotzer bei *Osmia nigriven'ris*, 1 ♀ ders. Gegend (das 1. Stück in Schlesien, das 3. in Deutschland gefangene). **Schulz, Ed. J. R.,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306.

Myzinidae.

Myzine carbonaria u. *M. erythropyga* gehören zu *Cosila*. **Brèthes,** Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 256. — Neue Spp. aus Afrika: *M.* (*Meira*) *erythrostomus* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 117. — *immaculatus* **n. sp.** p. 117 (beide aus S.-Afrika). — *M.* (*Meira*) *rufitarsis* **n, sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 240 (Kilimandjaro). — *M. nigrita* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 391, pl. I, fig. 6. — *rufinodis* **n. sp.** p. 392, pl. I, fig. 2 (beide aus Südafrika).

Plesia siehe unter *Elididae*. *Pl. continua* gehört zu *Myzine*. **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 392.

Scoliidae.

Scoliidae. Fundorte für 8 Spp. des Mus. Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 50—51.

Scoliidae. **Schrottky** teilt dieselben in der Deutschen Entom. Zeitschr., 1910, p. 196—197 die *Scoliidae* folgendermaßen ein: Vorderflügel mit nur einem rücklaufenden Nerven usw. Subf. *Liacosinae*; Vorderflügel mit zwei rücklaufenden Nerven. Subf. *Scoliinae*.

Anthobosca Strandi **n. sp.** (nahe verw. mit *A. cognata* Sm. von Swan River). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 306—307 ♀ (Endeavour River, Queensland). — *nubilipennis* **n. sp.** (abgestutztes Mediansegment u. grobe Längskiele auf dem Pygidium) p. 307—308 ♀ (Claremont, W. A.). — *gilesi* **n. sp.** p. 308 ♂, pl. XXXII, fig. 4 ♂ (S. Perth., W. A.). — *A. arabica* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 397, pl. I, fig. 3 (Aden.). — *minima* **n. sp.** p. 398. — *flavopicta* **n. sp.** p. 399, pl. I, fig. 4 (alle beide aus Ostafrika).

Dielis ephippium Say von San Antonio, Texas. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 18. — Spp. von Paraguay; Asuncion: *regina* Sauss., *nigra* Sauss., *hyalina* Lep., *dorsata* Fabr. u. *conspicua* Sm. Literaturangabe. **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 226—227. — **Cameron** beschreibt aus dem Gebiete des Kilimandjaro-Meru in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7: *curvivittata* **n. sp.** p. 229. — *sjoestedti* **n. sp.** p. 229. — *masaica* **n. sp.** p. 229. — *erionatus* **n. sp.** p. 230. — *dispilus* **n. sp.** p. 230. — *longinerva* **n. sp.** p. 231. — *leptotrichius* **n. sp.** p. 232. — *D. saga* **n. sp. du Buysson,** Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54, p. 140. — *madonensis* **n. sp.** p. 141 (beide von Kongo). — *D. transvalensis* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 121 (Südafrika).

Discolia usambaraensis **n. sp.** **Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 228. — *meruensis* **n. sp.** p. 228 (beide vom Kilimandjaro-Meru-Gebiet). — *D. heterotrichia* n. sp. Cameron, Ann. Transvaal Mus., vol. 2, p. 119 (Südafrika).

Liacos rufiventris (Fabr.) Syn. dazu ist *Scolia jucunda* Sauss. Beschreibung. Eine Serie von Exemplaren aus Mendoza, Argentinien, sowie von Puerto Bertoni, Paraguay zeigen in Färbung und Skulptur große Variabilität. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 197.

Liacosinae Subfam. I. Einteilung nach Schrottky, Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 196: 1. Vorderflügel mit 3 Diskoidalzellen — 2; Vorderflügel mit 4 Diskoidalzellen — 3; 2. 2 geschlossene Cubitalzellen *Lacosi* Guér.; 3 geschlossene Cubitalzellen *Ascoli* Guér.; 3. 2 geschlossene Cubitalzellen *Diliacos* Sauss.; 3 geschlossene Cubitalzellen *Liacos* Guér.

Pterombrus clavicornis Ducke (= *Huberia clavic.*). Beschr. des ♀. **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. Syst., Bd. 29, p. 224—225 (Peru).

Scolia drewsenii Sauss. von Asuncion, Paraguay. **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 226. — **Schrottky** bespricht in der Deutschen Entom. Zeitschr. 1910: *Sc. vittata* Sich. ein ♀ von Tacurúpucú, Paraguay in *Vernonia* sp.: ♂ unbekannt, p. 197. — *vitripennis* Sm. von Mendoza, Argentinien. ♀ unbek., p. 197. — *regina* Sauss. in Paraguay nicht selten. ♀ ♀ aus Encarnación, Hohenau, Puerto Bertori lassen keinerlei Übergänge zu *Sc. peregrina* Lep. erkennen. — *nigra* Sauss. in Paraguay recht häufig. ♂ unbek. — *lucida* Lep. ♀ von Mendoza-Arg., ♂ noch unbekannt. — *hyalina* Lep. in Paraguay ziemlich häufig. ♂ ♀ an *Vernonia Sc. servillei* Guér. (= *Dielis Lucasia* Sauss. ♀ von Buenos-Aires, p. 197. — *costalis* Lep. die dem Verf. vorliegenden 4 Stücke (♀ ♂) aus Arg. Parag. u. Brasil. passen nicht genau auf die Beschreib. [nach Sauss.]. Ob alle zu einer Sp. gehörig ? möglicherweise ist *Colpa wesmaeli* hierher zu ziehen. Unterschiede von *hyalina* u. *costalis* p. 197—198. — *vernoniae* **n. sp.** = *Elis cineraria* Fox [nec Sichel !]) p. 198—199 ♂ (Paraguay: Tacurú-pucú 29. IV. 1909. An *Vernonia* sp.). Größe variabel. — *conspicua* Sm. Ergänzende Bemerkungen zur Beschreib., p. 199. — *dorsata* Fabr. von Paraguay, p. 199—200. — *radula* Fabr. ♂ (= *Elis trifasciata* Fabr. ♂ nach Sichel = *Colpa Alexandri* Lep. ♂ nach Sichel = *Elis* (*Dielis*) *pygmaea* Schrottky = *Scolia reversa* W. A. Schulz der hier angewandte Name ist zwar für eine neuholländische Sp. vergeben, falls nämlich *Tiphia radula* Fabr. wirklich zu *Scolia* gehört; es handelt sich hier aber wohl um das richtige ♂ zu *dorsata*, sonst hätte *alexandri* Lep. die Priorität trotz des falschen „Italia" !; die Type von *Elis pygmaea* wurde von F. F. Kohl für *Scolia dorsata* ♂ var. angesprochen; es handelt sich aber, wie die Besichtigung zahlreicher Stücke lehrt, um normale ♂ ♂, p. 200. — *plumipes* ist nordamerikanisch; ein größeres fast gleichgezeichnetes Stück aus Sao-Paulo, Brasil. hat ganz schwarze Beine. Unicum p. 200. — *mutanda* Sauss. et Sichel. Stücke von Mendoza-Arg. (etwas abweichend gefärbt, nur 18 *mm* l.), desgl. von Cordoba, Argent. Foxs *mutanda* vom Amazonas wohl kaum mit der argent. Sp. identisch, p. 200—201. — *campestris* Burm. (= *Elis pulchella* Sauss. ♂ ?) (teste

Sauss.) Äußerst variabel, der wohl am besten *Elis talpa* Sauss. u. *E. fossor* Sauss. als Synonym angereiht werden. Ergänzende Bemerk. p. 201.

Scolia. Synonyme Bemerkungen zu verschiedenen Spp. bringt **Turner** in Trans. Entom. Soc. London, 1910: *violacea* Lep. (= *insularis* Sm.) p. 400. — *quinquefasciata* Fabr. (= *signata* Sm. und *mansueta* Gerst.) p. 403. — *socotrana* Abb. taf. I, f. 7. — *crinita* = *princeps* K. p. 403. — *radula* (= *formosa maculiceps* Cam.) p. 403. — Neue Spp.: *Sc.* (*Trielis*) *techowi* **n. sp.** p. 400. — *S.* (*Dielis*) *marshalli* **n. sp.** p. 402 (beide aus Afrika). — *S. scutata* **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 257 (Iguazu). — *bruchii* **n. sp.** p. 257 (Cordoba). — *argentina* **n. sp.** p. 258 (Parana). — *spegazzinii* **n. sp.** p. 258 (Mendoza).

Scoliinae. Subfam. II. 1. Vorderflügel mit 2 geschlossenen Cubitalzellen — *Scolia*; Vorderflügel mit 3 geschlossenen Cubitalzellen — 2; Vorderflügel mit 4 geschlossenen Cubitalzellen — *Tetrascolia* Ashm.; 2. 3 Discoidalzellen — *Trielis* Sauss.; 4 Discoidalzellen — *Trisciloa* Grib. *Elis* scheidet aus der Familie *Scoliidae* aus u. gibt der Fam. *Elididae* (bisher *Myzinidae*) den Namen. *Plesia* Jur. wird ein Synonym zu *Elis* Fabr. **Enslin,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 196.

Elididae.

Elis Fabr. (Typus *E. sexcincta* Fabr.) scheidet aus der Familie *Scoliidae* aus und gibt der Familie *Elididae* den Namen. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910. p. 197. — *E. joergenseni* **n. sp.** (Gruppe II A. b. nach Burm.). **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 201—202 ♀ (Mendoza, Argentinien). — *paraguayensis* **n. sp.** (Gruppe wie zuvor) p. 202 ♂ (Puerto Bertoni-Paraguay). — *albosignata* Burm. (Gruppe II, B. a). Zeichnung schwefelgelb, nicht rein weiß, wie Burm. angibt, p. 202—203 (Mendoza-Argent.). — *immaculata* **n. sp.** (Gruppe II, B. a. Schwarz, ohne alle gelbe Zeichnung) p. 203 ♀ (Mendoza, Argent.). — *bonaerensis* Burm. (Gruppe II, B. b) p. 203, Variabilität. Ob die abweichenden Formen eine Gebirgsform darstellen? p. 203. — *E. liliacea* **n. sp. Schrottky,** Soc. entom., vol. 25, p. 69 (Peru). — **Brèthes** beschreibt in An. Mus. Buenos Aires, vol. 20: *compacta* **n. sp.** p. 247 (Tucuman). — *saltensis* **n. sp.** p. 249 (Salta). — *tucumana* **n. sp.** p. 249 (Tucuman). — *bifasciata* **n. sp.** p. 250 (Catamarca). — *ameghinoi* **n. sp.** p. 250 (Mendoza). — *bruchii* **n. sp.** p. 251 (Catamarca). — *tornowii* **n. sp.** p. 252 (Tucuman). — *strigosa* **n. sp.** p. 253 (Tucuman).

Plesia Jur. ein Synonym zu *Elis* Fabr. **Schrottky,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 197. — Spp. aus Afrika: *Pl. meruensis* **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 239 (Kilimandjaro). — *Pl. pacificatrix* **n. sp. Cameron,** Ann. Transvaal Mus., vol. 2, p. 118. — *transvaalensis* **n. sp.** p. 119 (beide aus Südafrika). — *Pl. saussurei* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 394 (Madagaskar). — Spp. aus Amerika: *Pl. anisitsi* **n. sp. Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 218—220 ♀ u. mutmaßl. ♂ (Asuncion, Paraguay). — *notabilis* **n. sp.** (steht *P. maculatissima* Burm. am nächsten, vielleicht eine geographische Rasse ders.) p. 220—221 ♀ (Asuncion,

San Bernardino, Paraguay). ♂, das wahrscheinlich zu *maculatissima* Burm. gehört; Abweichungen von Burm.'s Beschr. p. 221. — *paraguayensis* **n. sp.** (vielleicht eine kleine geogr. Rasse von *P. paranensis* Burm.) p. 221—222 (Asuncion, Paraguay). — *fiebrigi* **n. sp.** (wohl eine geographische Rasse von *P. albosignata* Burm.) p. 222 —223 ♀. Die als hierher gehörig betrachteten ♂ ♂ weichen etwas ab. (♀ San Bernardino, Paraguay; mutmaßl. ♂ Asuncion, Paraguay). — *bonariensis* Burm. (nahe verw. mit *Myzine agilis* Sm. Vergleich etc.: *argentina* Sauss. ist ein Synon. zu *bon.* Falls *P. elegans* sich nur in der Flügelfärbung unterscheiden sollte, hätte *elegans* die Priorität) p. 223—224.

Tiphiidae.

A. Rezente Formen.

Tiphia. A. Spp. aus Asien: *malayana* **n. sp. Cameron,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 130 (Borneo). — *ashmeadi* **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 121 ♂. — *lucida* **n. sp.** p. 121 ♂. — *segregata* **n. sp.** p. 122 (alle drei von Manila, Philippinen). — B. Spp. aus Afrika etc.: *T. conradti* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 394 (Kamerun). — *abrupta* Turn. u. *natalensis* Sm. Bemerk. p. 395. — **Cameron** beschreibt in Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7: *sjoestedti* **n. sp.** p. 234. — *massaica* **n. sp.** p. 234. — *erythrostoma* **n. sp.** p. 235. — *carinicollis* **n. sp.** p. 235. — *tinctipennis* **n. sp.** p. 235. — *marginicollis* **n. sp.** p. 236. — *meruensis* **n. sp.** p. 237. — *aethiopica* **n. sp.** p. 237. — *pilosella* **n. sp.** p. 238. — *kilimandjaroensis* **n. sp.** p. 238 (sämtlich aus dem Gebiete von Kilimandjaro-Meru). — *T. pallidicornis* **n. sp. Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29, p. 225—226 ♂ (Asuncion, Paraguay). — *parallela* Sm. von eben daher u. von Ega p. 226. — **Brèthes** charakterisiert in d. Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20: *saltensis* **n. sp.** p. 254 (Salta). — *andina* **n. sp.** p. 254 (Catamarca). — *bonariensis* **n. sp.** p. 255. — *platensis* **n. sp.** p. 255 (beide von Buenos Aires). — *fluminensis* **n. sp.** p. 256 (Rio de Janeiro). — *transvaalensis* **n. sp. Cameron,** Ann. Transv. Mus., vol. 2, p. 116 (Südafrika).

B. Fossile Formen.

†*Geotiphia sternbergi* **n. sp. Cockerell,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 277. — *halictina* **n. sp.** p. 279 (beide aus dem Miozän von Colorado).

Cosilidae.

Cosila. *Myzine carbonaria* u. *M. erythropyga* gehören hierher. **Brèthes,** Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 256.

Rhopalosomidae (vacant).

Thynnidae.

Thynnidae. Das von **Turner** in den Proc. Zool. Soc. London 1910 bearbeitete Material stammt vorzugsweise aus der prächtigen Coll. Giles aus S.-W.-Austr., einige Stücke aus dem Mus. Berol. u. anderen Sammlungen. Giles hat auch biologische Daten gegeben. Die ♀ ♀ nehmen ausschließlich flüssige Nahrung zu sich trotz der wenig entwickelten Mund-

teile. Die Nahrung wird, wie vielfach beobachtet wurde, vom ♂ aufgenommen und in die Mundöffnung des ♀ gebracht, das vom ♂ einige Stunden lang herumgetragen wird. Die größeren ♀ ♀ helfen sich gegenseitig. Bei einem von Wesché untersuchten ♀ fand sich keine Spur von Pollen, obgleich es auf Blüten von *Leptospermum* erbeutet war. Hingegen bei *Spilothynnus bituberculatus* Turn. aus S. Amer. wurde eine reichliche Menge Pollen gefunden. In einigen Fällen wurden Kreuzungspaare gefunden, die ♂ ♂ derselben trugen andere, ganz verschiedene ♀ ♀. Dahl beobachtete auf Neu-Britanien, daß das ♀ von *Thynnus serriger* Sharp mit weitgeöffneten Kiefern auf Blättern saß, wahrscheinlich um das ♂ zu ergreifen. Das ♂ dient wahrscheinlich als Transportmittel, ohne daß eine Kopulation stattfindet, wenn die beiden nicht derselben Sp. angehören. Jedoch ist die Annahme gelegentlicher Kreuzpaarungen wohl nicht von der Hand zu weisen. Die kleineren sind höchst wahrscheinlich Parasiten von *Bembex*.

Acanthothynnus **n. g. Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105. Bestimmung der Gatt. p. 12 u. 15; Charakt. p. 40. — 2 Spp.: Type: *A. sannae*. Turner (1908) p. 40, Details, p. 1, fig. 25, 26, pl. 2, fig. 44 (Nord-Queensland). Hierher ferner als 2. Sp. *A. clementi* Turner (1908) (Nord-West-Australien).

Aelurus Klug (= *Cophothynnus* Turner 1908). **Turner,** t. c. p. 9 Bestimmung der Gatt. p. 5. Charakt. p. 9. — 5 Spp. aus Brasilien u. Chile. — Als 6. Sp. kommt hinzu: *Ae. uncifer* **n. sp.** (verw. mit *iridipennis* Sm. u. *clypeatus* Klug). **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 179—180, pl. 11, fig. 18, ♂ (Bogota). — cf. auch *Eirone* u. *Tachynomyia*.

Aeolothynnus- Ashm. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105. Bestimmung der Gatt. p. 12 u. 15, Charakt. p. 39 [Ashmeads Beschreibung ist unzulänglich u. auf eine unbeschriebene Sp. begründet]. Type der Gatt. *cerceroides* Sm. — 13 Spp. in Australien u. Tasmanien, p. 39—40. Farb. Abb. von *Ae. illustris* Kirby, pl. 4, fig. 81. — Weitere [neue] Spp. sind *Ae. crenulatus* **n. sp.** (gehört zur *cerceroides*-Gruppe). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 274 ♂, Abb. pl. XXXI, fig. 8 (Hermannsburg, Centr.-Austral.). — *perturbatus* **n. sp.** (*sanguinolentus* Turn. von Liverpool, N. S. W. u. *decipiens* Westw. nahest.) p. 274—275 ♂ (Hermannsburg, C.-Austral.). — *Ae. lachrymosus* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 416 (Adelaide). — *Ae. Aeolothynnus* Ashmead (non Turner). Type: *A. multiguttatus* Ashmead. **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 347.

Agriomyia Guer. (= *Cephalothynnus* Ashm.). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105. Bestimmung der Gatt. p. 12 u. 15. Charakt. d. Gatt. p. 33—34. — 18 Spp. in Australien u. Tasmanien. — Details zu *A. maculata* Guér. pl. 1, fig. 21 u. 22, desgl. zu *A. rotundiceps* Sm. pl. 2, fig. 40; farb. Abb. von *A. luctuosa* Sm. pl. 4, fig. 84, 85. — Neu kommen hinzu die von **Turner** beschriebenen Spp. aus Australien in d. Trans. Entom. Soc. London, 1910: *hermanni* **n. sp.** p. 408. — *manifesta* **n. sp.** p. 409; ferner *Agr. bisceta* **n. sp. Turner,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 109 (Queensland).

Amblysoma Westw. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105. Bestimmung der Gatt. p. 14, Originalbeschr. p. 25. — 1 Sp. aus Süd-Brasilien: *A. latreillei* Westw.

Ammodromus Guérin. **Turner,** t. c. Bestimmung der Gatt. p. 11, 14, Charakt. p. 23—24. — 3 Spp. aus Patagonien.

Anodontyra Westwood. **Turner,** t. c. Bestimmung der Gatt. p. 11 u. 14, Charakt. p. 21—22. — 2 Spp. aus Chile. Type *A. tricolor* Westw.

Ariphron Erichson. **Turner,** t. c. Bestimmung der Gatt. p. 11, 14; Charakt. p. 26. — 11 Spp. aus Austral. u. Tasmanien. Morphol. Details zu *A. petiolatus* Sm. pl. 1, fig. 19; farb. Abb. von *A. bicolor* Erichs. pl. 3, fig. 65 u. *rigidulus* Turner pl. 3, fig. 64.

Aspidothynnus **n. g. Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 15, Beschreib. der Gatt. p. 36. — 3 Spp. aus Südaustralien u. Viktoria. Type: *A. combustus* Sm.

Asthenothynnus **n. g.** (= *Thynnus* subg. *Acolothynnus*). **Turner,** t. c., Bestimmung p. 12 u. 15, Beschreib. der Gatt. p. 34. — 16 Spp. aus Australien u. Tasmanien. — Nur von wenigen Arten sind beide Geschlechter bekannt, und es wird sich ohne Zweifel eine weitere Untereinteilung fühlbar machen, sobald mehr Material bekannt sein wird. Es gehören hierher einige der kleinsten Formen der Familie. Neu kommt hinzu: *A. deductor* **n. sp.** (steht *rubromaculatus* Turner am nächsten). **Turner.** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 273 (Claremont, W.-Austral.). **Turner** beschreibt in den Proc. Zool. Soc. London 1910 folgende australische Formen: *kurandensis* **n. sp.** p. 411. — *minutissimus* **n. sp.** p. 413. — *A.* ? *perkinsi* **n. sp.** 414. — *rubromaculatus* Beschreib. des ♀ p. 413.

Aulacothynnus **n. g.** (= *Thynnus* subg. *Zeleboria* pars, 1908). **Turner.** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung der Gatt. p. 12, 15; Charaktere p. 32. — 2 Spp. aus d. Südöstl. Australien. Type: *A. femoratus* Turner.

Belothynnus **n. g.** (verw. mit *Thynnoides*). **Turner,** t. c., Bestimmung p. 16, Charakt. p. 49. — 4 Spp. aus Australien. Type: *B. unifasciatus* Sm.

Campylothynnus **n. g.** (nahe verw. m. *Elidothynnus*). **Turner.** t. c., Bestimmung p. 13, 16, Charakt. p. 47. — 2 Spp. aus Westaustralien. Type *flavopictus* Sm. morpholog. Details dazu pl. 2, fig. 51. — *C. assimilis* Sm. (= *Thynnus flavofasciatus* Sm. ist verw. m. *flavopictus* Sm.) **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 287 (S. Perth, Austr. ♂ ♀ in cop.).

Catocheilus Guérin. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 15, Charakt. p. 41. — 3 Spp. aus Südwest-Australien. Type: *C. klugii* Guer. morphol. Details, pl. 2, fig. 45.

Cephalothynnus ist synonym zu *Agriomyia* Guérin. **Turner,** t. c. p. 33.

Chrysothynnus **n. g. Turner,** t. c. p. 14, 16. — 1 Sp. aus Bolivia: *Chr. inca* Turner morphol. Details, pl. 1, fig. 1, farb. Abb., pl. 3, fig. 68 ♂.

Cophothynnus Turner 1908 ist synonym zu *Aelurus*. **Turner,** t. c. p. 9.

Diamma Wstw. (= *Psammatha* Shuck. = *Tachypterus* Guér. — *Tachypterus* Dalla Torre) **Turner,** t. c. p. 4.—1 Sp. aus dem südöstl. Australien u. Tasmanien. Type: *bicolor* Westw. Details pl. 1, fig. 12, 13, 14; farb. pl. 3, fig. 55—56.

Diamminae (= *Rhagigasterinae* [pars]) mit der Gattung *Diamma* Westw. **Turner,** t. c. p. 4.

Dimorphothynnus **nom. nov.** für *Enteles* Westw. 1844 nom. praeocc. **Turner,** t. c. Bestimmung u. Charakt. p. 5.—9 austral. Spp. Type: *D. haemorrhoidalis* Guér. morphol. Details von *morio* Westw. pl. 1, fig. 8—11, farb. Abb. pl. 3, fig. 57, 58.

Dolichothynnus **n. g.** (mehr mit *Scotaena* als mit *Aelurus* verw.). **Turner,** t. c. p. 17. — 3 Spp. aus Süd-Brasilien. Type: *D. carbonarius* Sm.

Doratithynnus **n. g. Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 15, Charakt. p. 41. — *bidentatus* Sm. (W.-Austral.), *doddii* Turner (Type) (Nord-Queensl.) farb. Abb. pl. 4, fig. 82, 83; *orientalis* Turner (Viktoria).

Eirone Westw. (= *Aelurus* pars; Subg. *Lepteirone* Turner, Subg. *Eirone* Turner). **Turner,** t. c., Bestimmung p. 5, Charakt. p. 8, Type *E. dispar* Westw. — 30 austral. Spp.; morphol. Details zu *grandiceps* Turner. Farb. Abb. von *castaneiceps* Turner pl. 3, fig. 61, *lucidula* Turner, pl. 3, fig. 62, 63. — Hierzu kommen noch *E. schizorhina* **n. sp.** (nähert sich *lucidus* Sm., leicht erkenntlich an der Gestalt des Clypeus) **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 264—265 ♂ (New S. Wales, Mus. Berol.). — *ruficornis* Sm. p. 265 ♀ (Claremont, W. A. Auf *Eucalyptus*-Blüten). — *ferrugineicornis* **n. sp.** p. 265—266 ♂ pl. XXXI, fig. 3 ♂ (Hermannsburg, Centr.-Austral.). — *montivaga* **n. sp.** (steht *vitripennis* Sm. nahe) p. 266—267 ♂ ♀ (Woodford, N. S. W.).

Elaphroptera Guérin (= *Ammodromus* Guér. = *Pycnothynnus* Ashm. = *Klugianus* Ashm.). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 11, 14; Charakt. p. 22. Type: *E. scoliaeformis* Halid. 14 Spp. aus Chile, Patagonien u. Süd-Brasilien; morphol. Details zur Type, pl. 1, fig. 4, 5, 6, 7. — Hierzu kommt noch eine lange Reihe neuer Formen: *E. eurypyga* **n. sp.** (ob das ♀ zu *E. amplipennis.* Nur vorläufig hierher gestellt). **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 193—194 (Brasilien). — *acuminata* **n. sp.** (ähnelt *E. mimula* in der Färbung) p. 194—196, pl. 11, fig. 14 (Bogota). — *bogotana* **n. sp.** (verw. m. *steinbachii,* doch schlanker) p. 196—197 ♂ (Bogota). — *mimula* **n. sp.** (Unterschiede von vorig.) p. 197 ♂, pl. 11, Fig. 15 (Bogota). — *desponsa* **n. sp.** p. 198 (ob das ♀ zu *bogotana* ?, *desponsa* nahest.) (Bogota). — *deserta* **n. sp.** p. 199—200 ♀ (Bogota). — *steinbachii* **n. sp.** (nähert sich der *lateralis*-Gruppe) p. 200—201 (Tucuman, N.-Argentin.). — *lateralis* Klug von Estação de Rincão, São Paulo (*Thynnus clitellatus* Klug sicherlich das ♀ dazu) p. 201. — *cornuta* Guér. von Rio Grande do Sul, steht der *lateralis*-Gruppe nahe) p. 201. — *avida* Turn. ♂ ♀, p. 201—202, pl. 11, fig. 11 (Tucuman, N.-Argent.). — *rosenbergi* **n. sp.** (*avida* Turn. am nächsten) p. 203—204 ♂ ♀ (Paratani, S. Bolivia, 8000′). — *anisitsi* **n. sp.** (*avida* Turn. ♂ sehr nahe) p. 204—206 ♂ ♀ (Asuncion, Paraguay; Bernardino, Paraguay; ♂ ♀ in copula). — *acutidentata* **n. sp.** (*E. avida* Turn. von Tucuman nahest.) p. 207—209 ♂ ♀ (Catamarca, N.-W.-Argentin.). — *obfuscata* **n. sp.** p. 209—210 ♂ ♀ (Theresopolis, S.-Brasil.). — *maculipennis* Guér. ♂ (= *Thynnus plagiatus* Sm. ♂) p. 211, variabel je nach Lokalität. *Th. mystacinus* Klug, *Th. ornatus* Klug, *Th. intermedius* Klug, *Myrmecoda varia*

Perty sind Lokalformen desselben. — *apicalis* Guér. Färbung eines Stückes von San Bernardino, Paraguay, p. 211—212. — *apicalis* Guér. st. *sinuata* **n. p.** 212 ♂ (Matto Grosso, Rhode). — *mapirensis* **n. sp.** (mit keiner Sp. näher verwandt) p. 212—214, pl. 11, fig. 2 (Mapiri, Bolivia). — *inferna* **n. sp.** p. 214—215 ♂, pl. 11, fig. 12 (Tucuman, N.-Argentinien; Rio Branco, Amazonas). — *strandi* **n. sp.** (verw. mit *E. atra* Guér.) p. 215—216 ♂ ♀, pl. 11, fig. 8 (Marcapata, Peru, 3000′). — *intaminata* Sm. (= *Thynnus* [*Elaphr.*] *holomelas* André, p. 217 (Chile, Punta Arenas; Uspallata, prov. Mendoza). — *vulpina* Klug, p. 217—218 ♂ ♀, pl. 11, fig. 3, 4 (Porto Allegre, S.-Brasil., Theresopolis, Santa Catarina). — cf. auch *Klugianus*. — **Brèthes** beschreibt im Ann. Mus. Buenos Aires, vol. 20 eine lange Reihe neuer Arten: *rhombica* **n. sp.** p. 216 (Catamarica). — *vigilii* **n. sp.** p. 217 (Alta Gracia). — *santa cruciana* **n. sp.** p. 219 (Santa Cruz). — *arenaria* **n. sp.** p. 220 (Argentinien). — *diodon* **n. sp.** p. 222 (Argentinien). — *bruchii* **n. sp.** p. 222 (Tucuman). — *verticalis* **n. sp.** p. 223 (Patagonien). — *patagonica* **n. sp.** p. 224 (Patagonien). — 3-*dentata* **n. sp.** p. 225 (Patagonien). — *lara* **n. sp.** p. 226 (Catamaria). — *impressa* **n. sp.** p. 226 (Patagonien). — *tornovii* **n. sp.** p. 227 (Tucuman). — *catamarcensis* **n. sp.** p. 230 (Catamarca). — *catam.* **var.** *lala* **n.** p. 231. — *fasciatella* **n. sp.** p. 232 (Chubut). — *erythropoda* **n. sp.** p. 232 (Argentinien). — *tafiensis* **n. sp.** p. 233 (Tucuman). — *tucumana* **n. sp.** p. 234 (Tucuman). — *melanosoma* **n. sp.** p. 235 (Catamarca). — *ameghinoi* **n. sp.** p. 236 (Tucuman). — *paranensis* **n. sp.** p. 237 (Parana). — *mendozana* **n. sp.** p. 237 (Mendoza). — *rubescens* **n. sp.** p. 239 (San Leopoldo). — *paraguayensis* **n. sp.** p. 240 (Paraguay). — *andina* **n. sp.** p. 241 (Catamarca). — *clypecarinata* **n. sp.** p. 242 (Chubut). — *luteofosciata* **n. sp.** p. 243 (San Leopoldo).

Elidothynnus **n. g.** (verw. mit *Thynnoides* Guér.) **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 13, 16, Charakt. p. 46. — 10 Spp. aus der südlichen Hälfte von Australien. Morphol. Details zu *melleus* Westw. — *E. basalis* Sm., pl. 4, Fig. 88, 89, farbig. — *E. agilis* Sm. Beschr. des ♀. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 288 (S. Perth, Austr., ♂ ♀ in cop. auf *Eucalyptus*-Blüten (selten). — *mobilis* **n. sp.** (als 11. Sp.) p. 288—290 ♂ ♀ (Guildford, W.-A. auf *Leptospermum*-Blüten. Selten). Verwandt mit *melleus* Westw., *insidiator* Sm. u. *agilis* Sm. — *basalis* Sm. nebst *tuberculifrons* Bemerk. dazu p. 290.

Entcles Westw. dafür Gen. *Dimorphothynnus* Turner **nom. nov. Turner,** Ins. Wytsman Fasc. 105, t. c. p. 5.

Epactiothynnus **n. g. Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 15; Charakt. p. 37. — 19 Spp. des austromalayischen Gebietes u. Australiens. Type: *E. opaciventris* Turner. Morphol. Details, pl. 1, Fig. 23, 24, farb., pl. 4, Fig. 79, 80. — *E. cygnorum* Turn. Variation der Größe der ♂; Beschreib. des ♀. Beachtenswert ist das Fehlen des Kiels auf dem Pronotum). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 276—277 (Claremont, W.-A. auf *Eucalyptus*-Blüten). — *laboriosus* **n. sp.** (steht *excellens* Sm.) p. 277—278 ♂ ♀ (Claremont, W.-A.). — *dahli* **n. sp.** (das ♂ steht *abductor* Sm. u. *vagans* Sm. sehr nahe) p. 178—179

♂ ♀ (Ralun, Neu-Britanien. Mus. Berol.). — *E. arciel* **n. sp. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 415 (Queensland).

Eucyrtothynnus **n. g. Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105; Bestimmung p. 11, 14; Charakt. p. 24. — 21 Spp. aus Süd-Brasilien, Argentinien u. Bolivia. — Type: *E. lateralis* Klug, morphol. Details, pl. 2, Fig. 37. — Farb. Abb. von *avidus* Turner pl. 3, Fig. 69, 70.

Glaphyrothynnus **n. g.** (= *Zeleboria* Sauss. pro parte). **Turner,** t. c., Bestimmung, p. 12, 14; Charakt. p. 31. — 9 austral. Spp. Type: *xanthorrhoei* Sm. farb. Abb., pl. 4, fig. 77, 78; morphol. Details zu *C. flavescens* Sm., pl. 2, Fig. 38, 39. — *Gl. sitiens* Turn. Beschreib. des ♂ u. ♀. Unterschiede von *marginalis* Westw. u. *trifidus* Westw. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 270—271 ♂ ♀ in cop. (S. Perth, W.-Austral., auf *Leptospermum*-Blüten). — *trifidus* Westw. Beschr. d. ♀ (Cottesloe bei Freemantle, W.-A. auf *Eucalyptus*-Blüten, ♂ u. ♀ in copula). — *carinatus* Sm. (= ? *Zeleboria carinata* Sauss. Beschreib. die ♀ ♀ von der Ostküste passen besser auf Saussures Beschr., p. 272. Claremont u. Cottesloe, W.-A.). — *fusiformis* Sauss. Beschr. d. ♀ (S. Perth, W.-Austral.).

Glyptometopa Ashmead (1898). Charakt. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, p. 55—56. — *americana* Ashm., p. 56 (Californien). — Ob hierher gehörig ist fraglich, das ♂ ist unbekannt u. zeigt wahrscheinlich Beziehungen zu *Brachycystis*.

Guerinius Ashmead wird von **Turner,** t. c. p. 2 verworfen. — *Guerinius* Ashmead (= *Tachynothynnus* Turner). **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 349.

Gymnothynnus **n. g.** (verw. m. *Epactiothynnus*). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 12, 15, Charakt. p. 36. — 1 Sp.: *gilberti* Turner p. 37, Details, pl. 2, Fig. 43 (Nord-Australien). — *G.* (?) *lesoeufi* **n. sp.** (♀ sehr deutlich. Im abgeflachten Pronotum *gilberti* Turn.). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 280 ♂ ♀ in copula (South Perth, W.-A., auf *Leptospermum*-Blüten). — (?) *trianguliceps* **n. sp.** (mit vor. verw.) p. 281, pl. XXXI, fig. 4 ♀ (Cossack, W.-A.).

Hemitiynnus Ashmead (= *Myrmecodes* Ashm.). **Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 16; Charakt. p. 42. Mundteile bei beiden Geschlechtern variabel u. eine weitere Unterabteilung notwendig, sobald hinreichendes Material vorliegt. — 21 Spp. aus der südlichen Hälfte von Australien u. Tasmanien. Morphol. Details zu *apterus* Oliv., pl. 2, Fig. 47; desgl. zu *crinitus* Turner, pl. 2, Fig. 29, farb. Abb. der letzt., pl. 4, Fig. 86, 87. — *praestabilis* **n. sp.** (22. Sp., die Ausrandung des Clypeus bei einer australischen Sp. ist ungewöhnlich). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 281—282 ♂ (West-Austral., Mus. Berol.). — *petulans* Sm. (das ♀ ist dem von *protervus* Sm. u. *inconstans* Sm. nahest.) p. 282, pl. XXXI, fig. 5 ♂, 6 ♀ (S. Perth, ♂ ♀ in cop.; auf *Inula* u. *Eucalyptus*. Tritt nicht regelmäßig auf, sondern fehlt in manchen Jahren). — *wallisii* Sm. von N. S. Wales, p. 283.

Iswaroides Ashmead. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Charakt. p. 55. — 1 Sp. *Roebellei* Ashm. aus Austral. Beschreib. aus Ashm.

zusammengestellt. — *Isw.* Ashmead mit *I. kocbelei* Ashm. Neubeschreibung. **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 350.

Klugianus Ashm. ist ein Synonym zu *Elaphroptera.* **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, p. 23.

Leiothynnus **n. g.** (steht *Asthenothynnus* nahe). **Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 15; Beschreib. p. 35. — 1 Sp. *L. mackayensis* Turner p. 36 (Nord-Queensland).

Lepteirone Subg. von *Eirone.* **Turner,** t. c. p. 8.

Leptothynnus **n. g.** (= *Thynnus* Subg. *Lophocheilus* pars Turner 1908). **Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 16; Charakt. p. 49. — 1 Sp. *purpuricipennis* Westw. aus N.-S.-Wales. Detail, p. 2, Fig. 49.

Lestricothynnus **n. g.** **Turner,** t. c., Bestimmung p. 13, 16; Charakt. p. 48. — 10 Spp. aus Australien. Type: *nubilipennis* Sm. Detail, pl. 2, Fig. 50. — *L. constrictus* Sm. Beschr. des ♀. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 290—291. ♂ dieser Sp. war mit einem ♂ von *assimilis* gepaart (S. Perth, W.-A. auf *Leptospermum*-Blüten). — *optimus* Sm. ist wahrscheinlich in eine Sektion der Gatt. neben *nubilipennis* Sm. zu stellen. Ergänzende morpholog. Bemerk. p. 291. — *illidgei* **n. sp.** (steht *L. optimus* Sm. von West-Austral. nahe u. zeigt auch wohl Beziehungen zu *nubilipennis.* Das ♀ steht *L. sulcatus* nahe) p. 291—293 ♂ ♀ (Mooraree bei Brisbane, Queensl.). — *subtilis* **n. sp.** (verwandt mit *L. vigilans*) p. 293—294 ♂ ♀ (Claremont, W.-A.; ♂ ♀ in cop.). — *L.* (?) *tenuatus* Sm. Das ♀ scheint *L. crudelis* Turn. näher zu stehen, als jeder anderen Sp.). Beschr. des ♀ (S. Perth, W.-Austr. ♂ ♀ in cop. auf *Leptospermum*-Blüten). Ist wohl schlecht zur *Agriomyia*- oder *Lophocheilus*-Gruppe zu stellen.

Lophocheilus Guérin. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 12, 16; Charakt. p. 43—44. — 9 Spp. aus der südlichen Hälfte von Australien u. Tasmanien. Type: *L. villosus* Guér. Details von *L. froggatti* Turner pl. 2, Fig. 30, von *L. obscurus* Klug, pl. 2, Fig. 48.

Macrothynnus Turner. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 12, 16; Charakt. p. 44. — 2 Spp. aus Süd-Australien. Type: *M. simillimus* Sm. — *M. similli-mus* Sm. Abweichende Merkmale eines ♂ von S. Perth, W.-Austral. **Turner,** Proc. Zool. Soc. Sondon, 1910, vol. 1, II, p. 283.

Megalothynnus **n. g.** **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 11, 14; Beschreib. p. 28. — 2 Spp. aus Südwest-Australien. Type: *M. klugii* Westw.; Details zu *M. poultoni* pl. 2, Fig. 46.

Myrmecodes Ashm. ist ein Synonym zu *Hemithynnus* Ashm. **Turner,** t. c. p. 42.

Neozeleboria **nom. nov.** für *Zeleboria* Turner. **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 347.

Oncorhinus Shuckard. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 14; Beschreib. p. 29. — 1 Sp.: *xanthospilus* Shuck. p. 29 aus Südwest-Australien. — *O. xanthospilus* Shuck. ♂ ♀. Die Verschiedenheit zwischen beiden Geschlechtern ist sehr groß. Beschr. des ♀. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 283 ♀ (S. Perth, Guildford, W.-A. auf *Eucalyptus*-Blüten; häufig, ♂ u. ♀ in cop.).

Ornepetes Guérin. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 11, 14, Beschreib. p. 19. — 2 Spp. aus Chile. — Als 2. Sp. kommt hinzu *O. semicincta* **n. sp.**

(Das ♂ ähnelt *tricolor* Spin. u. *chilensis* Sauss., das ♀ ähnelt *albonotata* André). **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 180—182 ♂ ♀ (Chile: Santiago ?).

Parelaphroptera **n. g.** (nahe verw. mit *Pseudelaphroptera* Ashm.). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 11, 13, Beschreib. p. 21. — 3 Spp. von Concepcion u. Mendoza. Type: *P. flavomaculata* André; *rollei* Turner, farb. Abb. pl. 3, fig. 73.

Phymatothynnus Turner. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 11, 14, Beschreib. p. 30. — 4 Spp. aus Süd-Austral. u. Tasmanien. Type: *Ph. monilicornis* Sm. — *Ph. nitidus* Sm. Beschreib. des ♀; Bemerk. zum ♂. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 269—270 (Claremont, W.-A.; auf *Eucalyptus*-Blüten).

Pogonothynnus **n. g. Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 13, 16, Beschreibung p. 51. — 4 Spp. aus S.-W.-Austral. Type: *fenestratus* Sm. — *P.* (?) *walkeri* Turn. Beschreib. des ♀. Beachtenswert ist die Form des Pygidium. Zweifellos verschieden von *morosus.* **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 296 ♂ ♀ (S. Perth, W.-A. Auf *Melaleuca*-Blüten. Selten). — *vestitus* Sm. p. 296—297 ♂ ♀, pl. XXXI, fig. 9 ♂, 10 ♀ (S. Perth, W.-A. Auf *Leptospermum*-Blüten. Nicht häufig).

Psammatha Shuck. ist synonym zu *Diamma* Westw. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, p. 4.

Psammothynnus Ashmead. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 11, 14; Charakt. p. 29. — 3 Spp. aus der südl. Hälfte Australiens.

Pseudaelurus Ashm. ist synonym zu *Tachynomyia* Guérin. **Turner,** t. c., p. 27.

Pseudelaphroptera Ashmead. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 11, 14; Charakt. p. 20. — 4 Spp. aus Chile u. Süd-Argentinien.

Pycnothynnus Ashmead ist synonym zu *Elaphroptera.* **Turner,** t. c., p. 22.

Rhagigaster Guérin. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 5; Charakt. p. 6—7. — Type: *R. unicolor* Guérin; 33 Spp. aus Australien, Tasmanien u. Neu-Seeland; morphol. Details von *unicolor* Guér. pl. 1, Fig. 20; farb. Abb. von *laevigatus* pl. 3, Fig. 59, 60. — *Rh. unicolor* **stat.** *mutatus* **n. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 407. — *Rh. unicolor* Guér. **st.** *Levelli* **nom. nov.** für *Rhag. unic.* Guér. *st. mandibularis* Turn. 1907 (nec *R. mandibularis* Westw.) **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 260 (vielleicht auch eine besondere Sp.). ♂ ♀ in cop. (Gisborne, Victoria). — *fuscipennis* Sm. (= *gracilior* Turn. 1907). — *nigritulus* **nom. nov.** für *Rh. fuscipennis* Turn. 1907 nec Sm., p. 260. — *analis* Westw. (= *Rh. tristis* Sm. = *Rh. nitidus* Sm.) p. 260 ♂ ♀ in copula bei Perth. — *cinerellus* **n. sp.** (sehr charakteristische Sp.) p. 260—261 ♂ (Cape York, Queensl. Daemel, Mus. Berol.). — *interstitialis* **n. sp.** (kürzer u. gedrungener als die anderen Spp. der Gatt.) p. 261—262 ♂ (Hermannsburg, Centr.-Austral.). — *corrugatus* **n. sp.** (steht im ♂ Geschlecht *Rh. unicolor* Guér. nahe, während die ♀ ♀ ganz verschieden sind) p. 262—263 ♂ ♀, pl. XXXI, fig. 1 ♂, 2 ♀ (Woodford, N.-S.-W.; Viktoria ♀ Mus. Berol.). — *castaneus* Sm. Beschreib. p. 263—264 ♂ ♀ in cop. (South Perth, W.-A. Auf *Leptospermum*-Blüten).

— *aculeatus* Sauss. Unterschiede des ♀ von d. *aculeatus st. acutangulus* Turn. p. 264 (Woodford, N.-S.-W.). — *Rh. depraedator* **n. sp. Turner,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 107 (Queensland).

Rhagigasterinae Ashm. Subf. 2. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 3, Charakt. p. 4—5. Bestimmungsschlüssel für die ♀ ♀ u. ♂ ♂ der Gatt. *Dimorphothynnus, Rhagigaster, Eirone* und *Aelurus* p. 5.

Rhytidogaster Turner ist nach **Turner,** t. c. p. 6 ein Synonym zu *Rhagigaster* Guér. — *Rh.* ein Synonym zu *Rhagigaster.* Das ♀ von *Rhagigaster interstitialis* gehört wahrscheinlich zu *Rhytidogaster,* während die ♂ ♂ beider Gruppen nicht zu unterscheiden sind. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 262.

Scotaena Klug. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 10, 14, Charakt. p. 19. — Type: *Sc. trifasciata* Klug; 6 Spp. aus Brasilien. — *Sc. polistoides* Burm. [Burm. MS.] Beschreib. von ♂ ♀. **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 182—183, pl. 11, fig. 17. ♂ ♀ (Asuncion, San Bernardino, Paraguay, Parana). — *impressiceps* **n. sp.** p. 183—185 (San Bernardino, Paraguay).

Spilothynnus Ashmead. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 10, 13, Charakt. p. 18. — 10 Spp. aus S.-Amer.; morphol. Details zu *peruvianus* Turner pl. 1, Fig. 2, 3; farb. Abb. von *bituberculatus* Turner pl. 3, Fig. 71 u. 72. — Sp. *jheringi* **n. sp. Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 188—189 ♂ ♀ (Campos de Jordão, São Paulo; Minas Geraes). — *stygius* **n. sp.** (ähnelt *E. inferna*) p. 190 ♂, pl. 11, fig. 9, 10 (Tucuman, N.-Argent.). — *burmeisteri* **n. sp.** (vielleicht das ♀ zu *gratiosus* Sm.) p. 190—191 ♀ (Brasilien). — *Sp.* (?) *gratiosus* Sm. ♂ von Brasilien Abb. pl. 11, Fig. 20. **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 191. — *Sp.* (?) *similipictus* **n. sp.** (ähnelt *E. mimula* u. *E. acuminata* in Form u. Färbung) p. 192—193 ♂, pl. 11, fig. 13 (Bogota).

Tachynomyia Guérin (= *Pseudaelurus* Ashm. = *Aelurus* Westw.), Bestimmung p. 11, 14; Charakt. p. 27. — Type: *T. abdominalis* Guér. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 102. — 27 Spp. aus Australien u. dem austr.-malayischen Gebiete. Morphol. Details zur Type pl. 1, Fig. 16, zu *T. senex* Sm. pl. 1, Fig. 17, 18; farb. Abb. zu *T. anthracina* pl. 3, Fig. 66, 67. — *T. mocsaryi* **n. sp. Turner,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 108 (Neu-Süd-Wales). — *T. adusta* **stat.** *uniformis* **n. Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 408. — *T. disjuncta* **n. sp. Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 267—268 (S. Perth, W.-A.). — *auricomata* **n. sp.** p. 268—269 ♂ (Victoria. — Endeavour River, Queensland? Mus. Berol.). Bei allen *T.*-Spp. aus N.-Queensland sind die 3 Apikalglieder sehr lang u. schlank.

Tachynomyia ist ein ? Synonym zu *Tachynothynnus.* **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, p. 50. Im Register p. 59 steht *Tachyomyia*!

Tachynothynnus **n. g. Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 13, 16; Charakt. p. 50. 10 Spp., die nur in der südlichen Hälfte von Australien zu Hause sind. Morphol. Details zur Type: *T. shuckardii*

Guér. pl. 2, Fig. 53. — *Th.* Turner ist ein Synonym zu *Guerinius* Ashm. **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 349. —

Tachypterus Guér. ist ein Synonym zu *Diamma.* **Turner,** t. c. p. 4, desgl. zu *Telephoromyia* Guér. p. 17. — *T. picipes* Westw. Beschr. des ♀, das der *shuckardi*-Gruppe nahest. **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 295 ♀ (Cottlesloe bei Fremantle W.-A., ♂ ♀ in cop.).

Telephoromyia Guérin (= *Tachypterus* Weyenbergh). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 102; Bestimmung p. 13; Charakt. p. 17. — 5 Spp. aus S.-Amer. u. Californ.; Type: *rufipes* Guér. Hierzu neu: *T. simulans* **n. sp.** (ähnelt einigen kleineren *Elaphroptera* der *lateralis*-Gruppe). **Turner** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 185—186 ♂, pl. 11, Fig. 7 (Santa Catarina, S.-Brasil.). — *exsecta* **n. sp.** (zeigt Verwandtschaft zu *Ornepetes*) p. 186—188 ♂, pl. 11, fig. 19 (Longavi, Parral, Chile).

Thynnidea Ashm. wird von **Turner,** Gen. Ins. Wytsman, Fasc. 105, p. 2 aufgegeben. — *Th.* Ashmead = *Thynnoides* Guérin. **Rohwer,** Entom. News Philad., vol. 21, p. 347.

Thynninae Ashm. 3. Subf. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 3, Schlüssel zu den zahlr. Gatt. p. 10—16 nach ♂ ♂ u. ♀ ♀. — Es gehören hierher alle Gattungen, die nicht unter *Diamminae* (1 Gatt.) u. *Rhagigasterinae* (4 Gatt.) aufgeführt sind.

Thynnoides Guérin. **Turner,** t. c., Bestimmung p. 13, 16; Charakt. p. 45. — Type *Th. fulvipes* Guér.; 7 Spp. aus der südl. Hälfte von Australien u. Tasmanien. Morphol. Details zu *Th. pugionatus* Guér., pl. 2, Fig. 52. — Weitere neue Spp. sind: *Th. preissii* (Klug MS.) **n. sp.** (leicht erkenntlich an dem gerundeten Rande des Clypeus). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, p. 284 ♂ (West-Austral., Mus. Berol.). — *rufithorax* **n. sp.** p. 284—285 ♀ (Ararat, Victoria, Berl. Mus.). — *nephelopterus* **n. sp.** p. 285—286 ♂ ♀ (S. Perth, W.-A. Auf *Leptospermum*, gelegentlich auch auf *Eucalyptus*. Immer häufig). — *lanio* **n. sp.** (weicht von typischen *Th.* ab. Steht vielleicht der *melleus*-Gruppe nahe) p. 286—287 ♂ ♀ in cop. (S. Perth, W.-Austral.).

Thynnoturneria **nom. nov.** für *Turnerella* Roh. **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 474.

Thynnus Fabr. (= *Myrmecodes* Latr. = *Homalothynnus* Enderl.). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung p. 13, 16; Beschreib. p. 53—54. — Type: *Th. dentatus* Fabr.; 20 Spp. aus Australien, Neu-Guinea u. angrenzende Inseln Molukken, Celebes u. Luzon. Morphol. Details zu *ventralis* Sm. pl. 2, Fig. 33, 34, zu *dentatus* Fabr. pl. 2, Fig. 35, 36, 54; farb. Abb. zur letzt. Sp. pl. 4, Fig. 93, 94. — *Th. rufoluteus* gehört zu *Zaspilothynnus.* **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 417 ♂, ♀ pl. 1, Fig. 1 u. 2. — Als weitere neue Spp. kommen noch hinzu: *Th. barbarus* **n. sp.** (verw. mit *T. serriger* Sharp u. *T. olivaceus* Turn. u. gehört zu *Thynnus* im weitesten Sinne). **Turner,** Ann. nat. Hist. ser. 8, vol. 6, p. 72—74 ♂ ♀ (Gavuta, Salomoninseln). — **Turner** beschreibt im Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 110—124 folg. neue Spp.: *biroi* **n. sp.** Neu-Guinea). — *calvus* **n. sp.** (Neu-Guinea). — *celebensis* **n. sp.** (Celebes). — *T.* (*Zeleboria*) *compar* **n. sp.** (Neu-Süd-Wales). —

T. conator **n. sp.** (Queensland). — *T.* (*Aeolothynnus*) *exiguus* **n. sp.** (Neu Süd Wales). — *lactarius* **n. sp.** (Neu Süd Wales). — *rufoluteus* n. sp. (Queensland).

Tmesothynnus **n. g.** (nahe verw. mit *Aeolothynnus* Ashm. Einige Spp. stehen auch *Aspidothynnus* nahe). **Turner,** Gen. Ins. Wytsman, Fasc. 105, Bestimmung p. 12, 15, Charakt. u. Spp. p. 38. 6 Spp. aus dem südöstl. Australien. — *Tm. platycephalus* **n. sp.** (steht *truncatus* Sm. am nächsten). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 275—276 ♂ ♀ (S. Perth, W.-A. Auf *Leptospermum*-Blüte).

Trachypterus ist ein Synonym zu *Diamma* Westw. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman, Fasc. 105, p. 4.

Turnerella **nom. nov.** für *Aelothynnus* Turner. **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 349.

Zaspilothynnus Ashmead. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung der Gatt. p. 13, 16; Charakt. u. Spp. p. 54. — 20 Spp. aus Australien; Type: *Z. interruptus* Westw.; morpholog. Details zu *vernalis* Turner pl. 2, Fig. 31, 32; farb. Abb. von *excavatus* Turn., pl. 4, Fig. 91, 92 u. von *picticollis* Turn. pl. 2, Fig. 90. — Weitere neue Spp.: *Z. trilobatus* **n. sp.** (verw. mit *Z. pseustes* Turn.). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, p. 297—298 ♂ ♀ (S. Perth, W.-A. Auf *Leptospermum* u. *Stypelia*-Blüten. Selten). Ein ♂ des Mus. Berol. von Adelaide hat die Spitze des 6. Dorsalsgmts. rot u. die erweiterte Dorsalplatte des 7. weniger stark gestreift. — *crudelis* Turn. 1908 (= ? *Enteles wagneri* Schulz 1908, welcher Name hat die Priorität? Beide Publik. erschienen im VI. 1908). Beschreib. des ♀ p. 299 (S. Perth, W.-A.; ♂ u. ♀ in copula). — *lignatus* **n. sp.** p. 299—300 ♂ ♀ (Claremont, W.-A. ♂ ♀ in cop. Auf *Eucalyptus*-Blüten). — *Z. dilatatus* Sm. (= *Thynnus atrox* Turner) p. 300 ♂ ♀ in cop. Auf *Leptospermum*, auch auf *Eucalyptus*. Eine der gemeinsten Spp. — *neglectus* **n. sp.** (steht *Z. novarae* Sauss. sehr nahe; *novarae* ist eine Zwischenform zwischen *pseustes* Turn. u. *negl.*) p. 300—301 ♂ ♀ (N. S. Wales), *dilatatus* Sm. steht dieser Sp. ebenfalls nahe. — *nigripes* Guér. Beschreib. von ♂ u. ♀ (S. Perth, W.-A.). — *radialis* **n. sp.** (kleiner u. schlanker als *leachiel'us* Westw.) p. 302—303, pl. XXXI, Fig. 11 ♂ (Hermannsburg, Centr.-Austral.). — *gilesi* **n. sp.** (gehört zur *Zaspiloth.*-Gruppe) p. 303—304 ♂ mit var. a u. b, ♀ mit var. b, pl. XXXI, fig. 12 ♂, 13 ♀ (S. Perth, W.-A.). — *Clelandi* **n. sp.** (nähert sich der *leachiellus*-Gruppe) p. 305—306 ♂ ♀ in cop. (Strelley River, N. W.-Austral. Auf kleinen *Grevillea*-Pflanzen).

Zelcboria Saussure. **Turner,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 105, Bestimmung der Gatt. p. 12, 15; Charakt. p. 32. — 13 Spp. aus Austral.; Type: *Z. sexmaculata* Sm.; farb. Abb. von *Z. nitidula* Turner, pl. 4, Fig. 75, 76. — *Z.* Saussure (= *Glaphyrothynnus* Turner). **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 347. — *Z. longicornis* Beschr. des ♀. **Turner,** Trans. Entom. Soc. London, 1910, p. 411. — Als neue Sp. kommt hinzu: *Z. olivei* **n. sp.** (schlanker als *longicornis* Turner). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, vol. 1, II, u. 269 (Cooktown, Queensl.).

Myrmosidae.

Myrmosa melanocephala bei Pakefield Cliffs, in der Nähe von Lowestoft. **Morley,** Entom. Monthly Mag. s. 2, vol. 21 (46) p. 144. — *M. melanocephala* F. Geschlechtsdimorphismus. ♀-Stück teils melanistisch. **Bischoff,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 107.

Mutillidae.

Dasylabris euphemia **n. sp. Cameron,** Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7, p. 225. — *basihirtus* **n. sp.** p. 226. — *punctinoda* **n. sp.** p. 226 (alle drei aus dem Gebiet von Kilimandjaro-Meru).

Dolichomutilla andrei **n. sp. Zavattari,** Ann. Mus. Zool. Napoli, vol. 3, No. 9 (Afrika).

Ephutomorpha condonnensis **n. sp.** (nahe verw. mit *rugicollis* Westw.). **Turner,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, 1, II, p. 254—255 ♀ ♂ in cop. (Condon, N.-W.-Austral.). — *cocytia* **n. sp.** p. 255—256 ♀ (Condon, N.-W.-Austral.; Cossack, W.-A.). — *gilesi* **n. sp.** (♀ mit großem dorsalen Eindruck auf dem 2. Dorsalsgm.) p. 256—257 ♀ ♂ in cop., pl. XXXII, fig. 1 ♂, 2 ♀ (Strelley River, N.-W.-A., Carlindia, N.-W.-Austr.). — *perelegans* **n. sp.** (etwas verw. mit *E. aurigera* von dems. Fundgebiet) p. 257 ♀, pl. XXXII, fig. 3 ♀ (Townsville, Q.). — *labeculata* **n. sp.** p. 258 ♀ (Townsville). — *anchorites* **n. sp.** (breiter Kopf u. Thorax) p. 258—259 ♀ (Hermannsburg, Centr.-Austral.).

Methoca ichneumonides Latr. in der Nähe der Nester von *Cicindela silvatica* [unabhängig von Adlerz beobachtet]. **Bischoff,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 107.

Mutilla rufipes F. Geschlechtsdimorphismus. Größenschwankungen beim ♀ von 7—2 mm Länge. Auch unter den ♂ ♂ zeigen sich extreme Größenformen. **Bischoff,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 107. — *rufipes* F. melanistische Form als *M. rufipes var. nigra* Rossi bekannt u. wahrscheinlich *M. schencki* auf sandigem Waldwege in der 2. Hälfte des VIII. bei Misdroy gefangen, p. 107. — *schencki* Schmiedekn. **Bischoff** (2). A. Spp. aus Asien: *M. Jacobsoni* Ern. André Beschr. d. ♂. **André,** Leiden Notes Mus. Jentink, vol. 31, p. 172—173 ♂ (Semarang, Java). — *amans* **n. sp.** p. 173—176 ♂ ♀ (Java: Tandjong-Priok). — *bataviana* **n. sp.** p. 177—179 ♂ (Java: Moeara Antjol u. Batavia). — *M.* (sens. lat.) *Browni* **n. sp. Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 37, No. 1722, p. 658 ♀ (Manila, Philippinen). Übersichtstab. über die Spp. *vicinissima* Gribodo, *manillensis* Brown u. obiger n. sp. — B. Spp. aus Afrika: **Cameron** beschreibt in d. Kilimandjaro-Meru-Exped., vol. 8, 7 eine lange Reihe neuer Arten aus dem Gebiete des Kilimandjaro: *leptacantha* **n. sp.** p. 198. — *monochroma* **n. sp.** p. 198. — *fuscipalpis* **n. sp.** p. 199. — *yngvei* **n. sp.** p. 199. — *basimarginata* **n. sp.** p. 200. — *leucospila* **n. sp.** p. 201. — *grantella* **n. sp.** p. 201. — *fortistriolata* **n. sp.** p. 202. — *quadriornata* **n. sp.** p. 202. — *zimrada* **n. sp.** p. 203. — *amarna* **n. sp.** p. 203. — *mackayi* **n. sp.** p. 204. — *rotundicollis* **n. sp.** p. 205. — *parki* **n. sp.** p. 205. — *transversonotata* **n. sp.** p. 206. — *basiornata* **n. sp.** p. 207. — *spekei* **n. sp.** p. 207. — *albicauda* **n. sp.** p. 208. — *leucoura* **n. sp.** p. 208. — *M.* (*Barymutilla*) *sjoestedti* **n. sp.** p. 209. — *thomsoni* **n. sp.**

p. 209. — *semyra* **n. sp.** p. 210. — *M.* (*Dolichomutilla*) *tuberculicollis* **n. sp.** p. 210. — *kibonotoensis* **n. sp.** p. 211. — *apicicarinata* **n. sp.** p. 212. — *apicireticulata* **n. sp.** p. 212. — *heterodonta* **n. sp.** p. 213. — *M. danuna* **n. sp.** p. 213. — *cana* **n. sp.** p. 215. — *udana* **n. sp.** p. 217. — *hellotia* **n. sp.** p. 217. — *phegea* **n. sp.** p. 218. — *spilotoma* **n. sp.** p. 218. — *trichionota* **n. sp.** p. 219. — *pilidecorata* **n. sp.** p. 220. — *microphatna* **n. sp.** p. 220. — *pulchrihirta* **n. sp.** p. 221. — *mitana* **n. sp.** p. 221. — *pulchricolorata* **n. sp.** p. 222. — *artotana* **n. sp.** p. 222. — *pulchridecorata* **n. sp.** p. 223. — *amabilis* **n. sp.** p. 223. — *ruhama* **n. sp.** 224. — *M. monticelli* **n. sp.** **Zavattari,** Ann. Mus. Zool. Napoli, vol. 3, No. 9 (Zanzibar). — Spp. aus Amerika: *M. daeckei* **n. sp.** **Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 49. — *vierecki* **n. sp.** p. 49. — *zella* **n. sp.** p. 50 (alle drei aus New Jersey).

Odontomutilla horrida Sm. ♀. Das ♂ dazu ist *tomyris* Pér. **André,** Leiden Notes Mus. Jentink, vol. 31, p. 171—172 (Zambesi, S.-Afrika).

Photopsis gracilescens Sm. in Paraguay. **André** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 229.

Pseudomethoca canadensis. Seitlicher Gynandromorphismus. **Wheeler,** Psyche, vol. 17, p. 186, fig.

Ptilomutilla pennata André in Paraguay, Asuncion. **André** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 229.

Reedia ist für *Redta* p. 220 des Berichts f. 1909 zu setzen.

Stenomutilla desponsa Sm. ♂ u. *St. variegata* Sm. ♀ gehören zusammen. Beschr. d. ♀ gehören zusammen, Chin. orient.: Ning-Po, prov. v. Tché-King). **André,** Leiden Notes Mus., vol. 31, p. 177. Neu: *magrettii* **n. sp.** **Zavattari,** Ann. Mus. Zool. Napoli, vol. 3, No. 9 (Afrika).

Tallium empyreum Gerst. u. *sordidulum* Sm. in Paraguay, Asuncion. **André** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System, Bd. 29, p. 229.

Traumatomutilla Spp. in Paraguay, Asuncion: *quadrum* Klug, *aurita* André u. *immaculiceps* André, letztere nähert sich vielfach *bivittata* Gerst. *var. rubroguttata* André. Die 1901 aufgestellte Var. wird somit zur Sp. erhoben. **André** in **Strand,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 230.

Superfamilia IV. Formicoidea.

Hierher die Familien *Dorylidae, Poneridae, Mymicidae, Cryptoceridae, Odontomachidae, Dolichoderidae* und *Formicidae.*

A. Rezente Formen.

Morphologie, Entwicklung, Polymorphismus, Geschichte, Einteilung, Verbreitung, Lebensweise, Nester, Ethologie der verschiedenen Gruppen, Sinnesorgane, Psychologie, Methode des Studiums, Bestimmungsschlüssel für die Subfamilie, Gattungen und Untergattungen. Liste der nordamerikanischen Arten nebst Bibliographie. **Wheeler (11).** — **Literatur** von Jan. 1906 bis Juni 1909: **Escherich (2).** — Die Gattungen der *Dorylinae* nebst Listen der Spp. **Emery,** Genera Insect. Wytsman Fasc. 102, 33 pp., 1 pl. — **Faunistik:** Paläarktische Formicidae, speziell *Prenolepis.* **Emery,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 127—132. — Ameisenfauna Mährens: **Zdobnitzky,**

Zeitschr. Landesmus. Brünn, Bd. 10, p. 113—115. — Ameisenfauna des Leipziger Gebietes. **Schimmer,** Sitzungsber. naturf. Gesellschaft Leipzig, Bd. 35, p. 21—30. — Ameisen aus Turkestan: **Karawaiew (1) (2).** — Ameisen von Japan: **Yano,** Dobuts. Z. Tokyo vol. 22, p. 416—425 [japanisch]. — Ameisenfauna von Nord-Colorado. **Robbins,** Boulder Univ. Col. Stud. vol. 7, p. 215—222, fig. 1—3 [zugleich eine Einführung in das Studium derselben]. — **Töne,** Stridulationstöne bei Ameisen. **Krausse,** Zool. Anz., Bd. 35, p. 523—526. — **Parthenogenesis:** Arrhenotische Parthenogenese der Ameisen-Arbeiterin. **Janet,** Mem. Soc. Accad. Beauvais 1909, p. 8. — **Beispiele rezenter Artbildung** bei Ameisengästen und Termitengästen: **Wasmann (10).** — **Nester:** Nest mit 30—40 hermaphroditen *Formica rufibarbis var. fusco-rufibarbis* von Whitsand Bay, Aug. 1909 mit einer Königin von *F. rufa* von Nethy Bridge (im Mai 1909). Die Königin war nach wenigen Tagen angenommen worden. The Entomologist vol. 43, p. 148. — Kolonien von *Lasius neoniger* von *Laboulbenia formicarum* durchsetzt. **Wheeler,** Psyche, vol. 17, p. 83. — **Symphylie, Parasitismus:** Wesen und Ursprung der Symphylie. **Wasmann,** Biol. Centralbl., Bd. 30, p. 97—102, 129—138, 161—181. — Parasitismus siehe unter *Lasius.* — Nachträge zum sozialen Parasitismus u. der Sklaverei bei den Ameisen. **Wasman,** t. c. p. 453 sq. — Ameisen u. Pflanzen: **Escherich,** Tharander forstl. Jahrbücher, Bd. 60 1909, p. 66—96. — **Schädlinge:** Ameisen an Zimmerpalmen. **Dammer, Udo,** Palmenzucht und Palmenpflege. Anweisung zur Anzucht und Pflege der Palmen. Frankfurt a. O. (Trowitzsch & Sohn) p. 50. — **Kampf** einer Ameise mit einem Ohrwurm [Stereoskopische Momentaufnahme]. **Grünberg,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 329. — **Temporärer sozialer Parasitismus** bei *Lasius*-Arten. **Wasmann,** Zool. Anz., Bd. 35, p. 137—139. — *Lasius*-**Arbeiterinnen** als **scheinbare Sklaven** von *Formica sanguinea.* **Wasmann,** t. c. p. 139. — **Scheinbar gemischte Kolonien** von *Lasius niger* u. *L. flavus.* **Wasmann,** Zool. Anz., Bd. 35, p. 140. — **Zusammengesetzte Nester** von *Lasius flavus* u. *Formica pratensis.* **Wasmann,** t. c. p. 131. — **Symbiose** von *Formica pratensis* mit *Lasius flavus*; interessanter Fall derselben. **Wasmann,** Zool. Anz., Bd. 35, p. 131 in Anm. — **Gespinstnester** von *Polyrhachis laboriosa* Sm. **Jacobson,** Notes Leiden Mus. vol. p. 63 u. Gespinstnest. p. 66—67. — **Gespinstnester** von *Polyrhachis bicolor* Sm. auf Java. **Jacobson,** Notes Leiden Mus., vol. 30, p. 63—66, Gespinstnest von *P. laboriosa* Sm. **Wasmann,** t. c. p. 66—67. — Übersicht über die Unterfamil. der schwedischen Ameisen. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 14: *Camponotinae, Dolichoderinae* u. *Myrmicinae.* Hierzu Fig. 117—120 [schwedisch].

Acantholepis frauenfeldi var. bipartita ♂ ♀ ☿ von Transkaspien. **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 41—44, figs. 16—18. — *A. capensis* Mayr von Asmara, Nefassit, Ghinda, in den Früchten von Akazien. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 265. — *gracilicornis* Forel, in Asmara an Schiffsbord p. 265. — *carbonaria* Em. **var.** *erythraea* **n.** p. 265 ☿ ♀ (Ghinda, Nefassit, Harrar). — **Forel** beschreibt in den Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 449: *simplex* **var.** *rubrovaria* **n.** u. *carbonaria* **subsp.** *baumi* **n.**

Acanthoponera mucronata Rog. ♀. **Emery (4)**, Taf. *Ponerinae* 2, Fig. 2,

Acanthostichus quadratus Emery. Umrisse. **Emery (4)**, Taf. *Ponerinae* 1. Fig. 4 a ♀, 4 b ♀, 5 ♂.

Acromyrmex nigra Sm. auf dem Campos do Jordao. **Lüderwaldt,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 233.

Acropyga acutiventris **subsp.** *bugnioni* **n. Forel** in **Escherich,** Termitenleben p. 226 (Ceylon). — *myops* **n. sp. Forel,** Rev. Suisse Zool., vol. 18, p. 59 (N. S. Wales).

Aenictogiton Emery. Charakt. **Emery (4)** p. 27—28. — 1 Sp. vom Kongo: *A. fossiceps* Emery, Taf. Fig. 5 a, b ♂ u. Detail.

Aenictus Shuckard (= *Typhlatta* F. Sm. = *Eciton* part. = *Alaopone* part.). **Emery (4)** p. 28. Charakt. Details, Fig. 7 A—C; Type *Ae. ambiguus* Shuck. Verbr. in ganz Afrika, Indien, Sunda-Inseln, Celebes, Neu-Guinea, N.-Ost-Australien. Liste der Spp. (p. 29—32): A. Spp. des indischen u. australischen Gebietes. a) Arten, die auf Arbeiter begründet sind: (16 Spp.), b) Arten, die auf Männchen begründet sind (19 Spp.). B. Spp. aus Afrika: a) Arten, die auf Arbeiter begründet sind (6 Spp.), b) Arten, die auf Weibchen begründet sind (1 Spp.), c) Arten, die auf Männchen begründet sind (7 Spp.); insgesamt 49 Spp. — Abb. *Ae. nigricans.* Ill. Taf., Fig. 1, 1b—e, 4, ♀, ♂ u. Details, *Ae. binghami* Taf. Fig. 6, *Ae. hamifer* Emery ♂, Fig. 7, *Ae. feae* Emery Textfig. 7, p. 28. — *Ae.* Spp. aus Asien: *javanus* Emery ☿ ♂ von Semarang. Beschr. d. ♀. Steht *ceylonicus* Mayr. nahe. **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 222. — Spp. aus Afrika: *Ae. humeralis* **n. sp. Santschi,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 752 (Moyen Niger). — *hum.* **var.** *chevalieri* **n.** p. 754 (Casamanca). — *bottegoi* **var.** *alluaudi* **n.** p. 754 (Victoria Nyanza). — *mauritanicus* **n. sp.** p. 756 (Sahara atlantique).— *soudanicus* **n. sp.** p. 758 (Sudan). — *A. weissei* **n. sp. Santschi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 354, fig. 2. — *eugenii* **var.** *brazzai* **n.** p. 355 (beide vom Französischen Kongo). — *Ae. eugenii* Em. **subsp.** *caroli* **n. Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 248—249 (Nefassit. Möglicherweise das ☿ von *fuscovarius, bottegoi-anceps* oder *hamifer*). — *fuscovarius* **var.** *lactior* **n.** p. 249 ♂ (Ghinda). — *bottegoi* Em. **subsp.** *anceps* **n.** p. 249 ♂ (Nefassit, Ghinda). — *hamifer* Em. von Ghinda, p. 250.

Aeromyrma africana **n. sp. Forel,** Denkschr. med. Gesellsch. Jena, Bd. 16, p. 15 (Kalahari).

Alfaria simulans Emery ♀. **Emery (4)**, Taf. *Ponerinae* 2, Fig. 4.

Amblyopone ferruginea **var.** *longidens* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., vol. 18, p. 1. — *australis* **var.** *fortis* **n.** p. 1 (beide aus Australien).

Anergates Forel Charakt. **Aurivillius** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 35—36. — *atratulus* Schenck., p. 36, Fig. 137. ♀ Fig. 138 [schwedisch].

Anochetes ghilianii Spin. ♀. **Emery (4)**, Taf. *Ponerinae* 3, Fig. 15. — *A. levaillanti* Emery von Nefassit. Typus wie Kapland. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 248. — *pellucidus* **var.** *aurifrons* **n. Santschi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 351 (Französ.-Kongo). — *princeps* **var.** *laeta* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 27.

T. 54, p. 26 (Kleinasien). — *C. truebi* **n. sp. Forel,** t. c. p. 31 (Formosa). — *C. horrens* **n. sp. Forel,** Journ. Sci. Philippine D. 5, p. 127. — *moeschi* **n. sp.** p. 129 (beide von den Philippinen). — *C. barbatus var. disturbans* n. **Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon p. 228 (Ceylon). — *C. compressus* Fabr. ein Feind des (Gummi-) Lackes. **Stebbing,** Indian Forestr. Mem. 1, p. 17, pl. II, figg. — C. Spp. aus Afrika: *C. varus*

Aphaenogaster ujhelyii **n. sp. Szabo,** Ann. Mus. Hung., vol. 8, p. 364, fig. 1 (Tunis). — **Forel** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54: *schmitzi* **n. sp.** p. 10 (Jerusalem). — *kervillei* **n. sp.** p. 12 (Anti-Libanon).

Aphomomyrmex hewittii **n. sp. Wheeler,** Psyche, vol. 17, p. 132, Abb. (Borneo). — *muralti* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 449 (Natal).

Apsychomyrmex **n. g.** (*Rogeria* nahest.). **Wheeler,** Bull. Ann. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 261. — *myops* **n. sp.** p. 261, Fig. 2 (Guatemala).

Atopomyrmex escherichi **n. sp. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon, p. 223 (Ceylon).

Atta. 183 — *A.* Kolonien verzehren pro Jahr kaum soviel wie eine Kuh. Der Schaden ist also nicht so groß. **Jhering.**

Bothriomyrmex meridionalis **var.** *syria* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 13 (Syrien).

Camponotinae. Übersicht über die Gatt. *Camponotus, Formica, Lasius* u. *Polyergus.* **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 15—16 [schwedisch].

Camponotus. A. Spp. aus Europa: *C.* Mayr „hästmyror, Roßameise", Charakt. Übersicht über die schwedischen Arten. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 17: *herculcanus* L. u. *vagus* Scop. nebst Bemerk. [schwedisch]. Kopf Fig. 121a, 111 Nomenklatur, Mand. Fig. 112a, Flgl. Fig. 115a, Körper Fig. 117. — *C. ligniperda* u. *vagus* als Aphidenzüchter u. Rindenzerstörer in Italien. **Emery (1).** — B. Spp. aus Asien: *C. maculatus* F. *subsp. irritans* Sm. Nachttier. Lichtscheu; machen auf der Flucht große Sätze; springen von höheren Punkten auf die Erde hinab. Schädlich im Bienenstock; trinken im Badezimmer am Wasserhahne. Auffinden von Nematoden in dens. Letztere werden bei Ameisen häufig gefunden u. bewirken bei *Odontomachus* eine eigenartige Microcephalie. **Jacobson,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 233—234. — *C. reticulatus* Roger *subsp. Bedoti* Emery ☿ ♀ ♂, kurz. biol. Bemerk.; Farb. **Jacobson,** t. c. p. 247. — *maculatus* F. *subsp. irritans* Smith. Lichtscheu, p. 248. — *mac.* F. *subsp. pallidus* Sm. auf dem Berge Pangerango, West-Java, in 3000′ Höhe in einer Theeplantage zur Hausplage. p. 248. — *B.* **Karawajew** behandelt in den Horae Soc. Entom. Ros., T. 34 folg. Spp.: *maculatus thoracicus var. oasium* p. 9 (Transkaspien). — *maculatus turcestanicus var. xerxes* p. 9, fig. 1. — *maculatus turcestanicus* Beschreibung und Biologie p. 11, fig. 2. — *lateralis interjectus* Beschreibung p. 12—16, fig. 3. — *C. maculatus* **subsp.** *symiensis* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, F. **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 455 (Afrika). — *themistocles* **n. sp.** p. 456 (Madagaskar). — *maculatus* **subsp.** *thales* **n.** p. 453. — *macul.* **subsp.** *manver* **n.** p. 452. — *macul.* **subsp.** *agricola* **n.** p. 454. — *macul.* **var.** *hansingii* **n.** p. 452. — *macul.* **var.** *octoma-*

culatus **n.** p. 452. — *macul.* **var.** *etiennei* **n.** p. 453. — *macul.* **var.** *schweinfurti* **n.** p. 453. — *barbarossa* **subsp.** *arminius* **n.** p. 457. — **Forel** beschreibt in den Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16: *fulvopilosus* **var.** *detritoides*, **subsp.** *brevisetosus* **n.** u. **subsp.** *storeatus* **n.** — *C. maculatus* **subsp.** *cognatus* **var.** *bocca* **n.** — *subsp. sexpunctatus* **var.** *importuna* **n.** — *mystaceus* **var.** *kamae* **n.**, *mystaceus* **var.** *exsanguis* **n.** p. 25—28 (sämtlich aus Süd-Afrika). — *simulans* **n. sp.** u. *cuneiscapus* **n. sp.**, *niveosetosus* **subsp.** *irredux* **n.** p. 28—30. — *C. roeseli* **n. sp. Forel,** t. c. p. 20 (Madagascar). — *C. buchneri* (= *Phascomyrmex sericeus* St.). **Forel,** t. c. p. 421. — *C.* Spp. aus Erythraea. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 266 sq.: *longipes* Gerst., *maculatus* i. sp., p. 266. — *maculatus* Fabr. *subsp. negus* Forel **var.** *nefassitensis* **n.** p. 266 ☿ (Nefassit). — *maculatus* F. **subsp.** *mathildae* **n.** p. 266—267 ☿ ☿ *minor*, ♀ (Zoutpansberg, 800 m; im nördl. Transvaal). Steht den *subsp. ballioni* Forel, *fornasini* Emery, *pulvinatus* Mayr u. *kersteni* Gerst. nahe. — *mac.* F. *subsp. fellah* Emery p. 267 ☿, *akwapimensis* Mayr (beide von West-Abessinien), *sericeus* F. von Nefassit. — *carbo* Em. **subsp.** *honorus* **n.** p. 268 ☿ (West-Abessinien). — *carbo* Em. *subsp. puberulus* Em. ♀ minor p. 268 (West-Abessinien). — *chrysurus* Gerst. **subsp.** *kollbruneri* **n.** ☿ major, p. 268—269 (West-Abessinien). — *chrysurus* Gerst. aus Benguela p. 269; *chrys. subsp. acutisquamis* Mayr. Forel betrachtet den *acutisquamis* Mayr aus Kamerun als Unterart., p. 268; *chrys. subsp. acutisquamis* **var.** *apellis* **n.** p. 268—269 ♀ major u. minor (Benguela). — *foraminosus* Forel *subsp. ruspolii* Forel **var.** *rollei* **n.** p. 270 ☿ major (Zoutpansberg, nördl. Transvaal, 800 m). — *erinaceus* Gerst. *subsp. galla* Forel (= *Camponotus foraminosus subsp. latinotus* Forel = *Camponotus galla* Forel) p. 271. Unterschiede vom typischen *erinaceus* (Nefassit, bei *Termes bellicosus*. Ghinda). — *rufoglaucus* Jerdon *subsp. cinctellus* Gerst. **var.** *ustithorax* **n.** p. 271 ☿ (Ghinda, unter Steinen, im sandigen Flußbett); *rufogl.* Jerdon *subsp. cinctellus* Gerst. *var. intuens* Forel p. 271 ☿ (Nefassit); *rufogl.* Jerdon *subsp. cinctellus var. flavomarginatus* Mayr p. 271 ☿ (West-Abessinien). — *rufogl. subsp. cinctellus Gerst. var. vestitus* Sm. p. 272 ☿ (West-Abessinien). — *foraminosus* Forel. Beschr. der alten Type aus der Coll. Saussures. Die Sp. steht der Subsp. *olivieri* Forel u. *chrysogaster* Em. sehr nahe. p. 272—273 (Cap Verd). Aus der Beschreibung geht hervor, daß die Formen *foraminosus* Forel, *chrysogaster* Emery, *olivieri* Forel, *perrisii* Forel, *delagoensis* Forel (mit *var. sorpta* Forel), *lemma* Forel u. *aldabrensis* Forel eine sehr innig zusammenhängende Gruppe bilden, die jedoch mit der Gruppe *grandidieri* Forel, *mendax* Emery, *robeccii* Em., *ruspolii* Forel, *auropubens* Forel so sehr durch Übergänge verknüpft ist, daß eine spezifische Unterscheidung vorläufig untunlich ist. Diese sind wieder mit den Gruppen *erinaceus* Gerst., *carbo* Emery, *chrysurus* Gerst. sehr nahe verwandt. Erst umfangreicheres Material aus Afrika kann da eine Entscheidung bringen. — D. Spp. aus Amerika: *C. rufipes* F. auf dem Campo Itatiaya. **Lüderwaldt,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 233. — *C. fallax* **var.** *lanquaryi* **n. var.** *rasilis* **n.** u. **subsp.** *pavidus* **n. Wheeler,** Journ. Entom.

Soc. New York, vol. 18, p. 216 sq. — E. Spp. aus Australien: *C. maculatus discors* **var.** *laeta* **n.** p. 70 (Central-Australien). — *adami* **n. sp.** p. 70 (N. S. Wales). — *claripes* **var.** *inverallensis* **n.** p. 72 (N. S. Wales). — *walkeri* **subsp.** *bardus* **n.** p. 73 (West-Australien). — *evae* p. 74 (Nord-Australien). — *oetkeri* p. 75. — *sponsorum* p. 76. — *fieldellus* **n. sp.** p. 79 (Central-Australien). — *wiederkehri* **var.** *lucidior* **n.** p. 81 (Central-Australien). **Forel** beschreibt in d. Revue Suisse Zool., vol. 18: *C.* (*Calomyrmex*) *albopilosus* **var.** *irenaudsi* **n. sp.** p. 82 (Neu Süd Wales). — *splendidus* **var.** *mutans* **n. u. var.** *cyance* **n.** p. 83 (Central-Australien).

Cardiocondyla elegans uljanini. **Karawajew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 56, fig. 26 (Transkaspien).

Cataulacus hispidus Sm. Biolog. Bemerk. Zahl der Einwohner 150—200 Stück. Ausgefärbt sehr hart u. schwer zu nadeln. **Jacobson,** Leiden Notes Mus., vol. 31, p. 248—249. — *C. pullus* **n. sp. Santschi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 387. — *kohli* **stat.** *brazzavilensis* **n.** p. 389, fig. 15. — *C. ebrardi* Beschreib. des ♀. **Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 20. — *C. guineensis* (= *sulcatus* St.). **Forel,** t. c. p. 421. **Stitz** beschreibt in den Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 135—140: folgende Formen aus Westafrika: *erinaceus* **n. sp.,** *sulcatus* **n. sp.,** *coriaceus* **n. sp.,** *foveolatus* **n. sp. u.** *huberi* **var.** *longispinus* **n.**

Centromyrmex feae Emery ♀. Seitenansicht, ohne Beine. **Emery (4),** Taf. *Ponerinae* 2, Fig.

Cerapachys peringueyi Emery ♀ seitl. Ansicht. **Emery (4),** Taf. *Ponerinae* 1, Fig. 2. — *C. wroughtoni* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 422 (Natal). — *cribrinodis* **var.** *natalensis* **n.** p. 423. — **Forel** beschreibt in der Revue Suisse Zool., T. 18 folgende Formen: *C.* (*Phyracaces*) *adamus* **n. sp.** p. 20 (Queensland). — *binodis* **n. sp.** p. 20 (Queensland). — *singularis* **subsp.** *rotula* **n.** p. 21 (N. S. Wales).

Cheliomyrmex Mayr (steht *Eciton* subg. *Labidus*, speziell *L. coecum* Latr. sehr nahe). **Emery (4)** p. 16, Charakt. 1 Sp.: *nortoni* Mayr aus Mexico, Honduras, Peru).

Colobopsis truncatus Hermaphrodit. **Donisthorpe,** The Entomologist, vol. 43, p. 149. In „virgin cork" zu Kew, Mai 1909.

Crematogaster. A. Spp. aus Europa: *Cr. scutellaris* [*sentellaris* ein Druckfehler]. Hermaphrodit. **Donisthorpe,** The Entomologist, vol. 43, p. 149. — In „virgin cork" zu Kew, Mai 1909. — B. Spp. aus Asien: *Cr. subdentata.* **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 47. — *sordidula* **var.** *flachi* ? p. 48, fig. 22 (beide aus Transkaspien, Turkestan). — *Cr. deformis* (*difformis*) Sm. ☿ von Tandjong Priok, Beschr. d. ♂. **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 225. — *artifex* Mayr von Krakatau p. 225. — *subnuda* Mayr. **var.** *sundaica* **n.** ☿, p. 225 (Java). — *Cr. subnuda* Mayr *var. sundaica* Forel. Biol. Notiz. **Jacobson,** t. c. vol. 31 p. 243. — *C. deformis* Smith. Holznest; in Tandjong Priok durchweg der größere Arbeitertypus zu finden. Einfluß der Nahrung auf die Größe etc. **Jacobson,** t. c. p. 246—247. Symbiose mit *Culicidae!* — *Cr. decamera* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54, p. 18 (Borneo). — *Cr. subnuda politula* **var.** *tagala* **n. Forel,** Philippine Journ. Sci. D. 5, p. 124. — *subnuda modiglianii* **var.** *clemensae* **n.** (Philippinen).

— *Cr. rogenhoferi* ein Feind des (Gummi-)Lackes. **Stebbing,** Ind. Forestr. Mem. 31, p. 18, pl. II, figs. — C. Spp. aus Afrika: *Cr. aegyptiaca* Mayr u. *ferruginea* Forel in Ghinda, Nefassit. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 257—258. — *scrutans* **n. sp.** (nahe *solers* Forel, auch mit *neuvillei* Forel etwas verwandt) p. 258—259 (Nefassit). — *scrutans* **var.** *ilgii* **n.** p. 259 ☿ (West-Abessinien, Zoutpansberg). **Santschi** bespricht in den Ann. Soc. Entom. France, T. 78 folgende Formen aus dem Gebiete des französischen Kongo: *solenopsides flavida* **var.** *gallarum* **n.** p. 370. — *flaviventris* **n. sp.** nebst **var.** *analis* **n.** p. 372. — *wilwerthi* **n. sp.** p. 372, fig. 6. — *impressa* **stat.** *brazzai* **n.** p. 373. — *striatula* **var.** *benitensis* **n.** p. 374. — *luctans* **stat.** *rugosior* **n.** p. 376. — *wellmani* **var.** *weissei* **n.** p. 376. — *wasmanni* **n. sp.** p. 377, fig. 7. — *jullieni* **n. sp.** p. 378, fig. 8. — **Forel** charakterisiert in Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 6—9: *tritricolor* **var.** *simia* **n.,** *gallicola* **subsp.** *latro* **n.,** *schultzei* **n. sp.,** *solers* **n. sp.** u. *oscaris* **n. sp.** (sämtlich aus Südafrika). — *magitae* **n. sp.** (Westafrika). — **Forel** bespricht in den Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54 folg. Formen: *C.* (*Decacrema* **subg.**) **n.**), *ensifera* **n. sp.** 18 (Madagaskar). — Formen aus Afrika: *muralti* **n. sp.** p. 432. — *dolans* **n. sp.** p. 433. — *lorteti* **n. sp.** p. 435. — *sordidula* **subsp.** *natalensis* **n.** p. 431. — *africana* **var.** *biemarginata* **n.** p. 433. — *wilworthi* **var.** *fauconetti* **n.** p. 434. — *opaciceps* **subsp.** *defletus* **n.** p. 434. — *senegalensis* **subsp.** *censor* **n.** p. 434. — *chiarinii* **var.** *v.-nigrum* **n.** p. 434. — *capensis* **var.** *calens* **n.** p. 435. — *capensis* **subsp.** *tropicorum* **n.** p. 435. — D. Spp. aus Australien: *Cr. longiceps* **n. sp. Forel,** Rev. Suisse Zool., T. 18, p. 32 (Central-Australien).

Cryptopone mocsaryi **n. sp. Szábo,** Rovart. Lapok, vol. 17, p. 186 (Neu-Guinea).

Cylindromyrmex brasiliensis Emery ♀. **Emery (4),** Taf. *Ponerinae,* Fig. 6.

Dasyprocta jacobsoni ♂. Abb. des Petiolus. **Jacobson,** Notes Leiden Mus. vol. 30, p. 63 sq. (Java).

Decarema **subg. nov.** von *Cremastogaster* siehe dort.

Diacamma holosericeum Roger. **Emery (4),** Taf. *Ponerinae* 3, Fig. 1.

Dichthadia sp. **Stitz,** Zool. Anz., Bd. 25, p. 231—232, 3 Fig. (Afrika: Bipindi). — *D. ocellata* **n. sp. Stitz,** Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 128 (Westafrika).

Dolichoderus spinicollis **subsp.** *ensiger* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 31.

Dicroaspis emeryi **n. sp. Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 25, p. 262—263 ☿ (Erythräa).

Discothyrea antarctica Emery ♀. **Emery (4),** Taf. *Ponerinae* 2, Fig. 8.

Dolichoderinae. In Schweden nur durch die Gatt. *Tapinoma* vertr. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 24 [schwedisch].

Dolichoderus Jacobsoni **n. sp.** (erinnert an *bituberculatus,* besonders an *taprobanae,* aber andere Skulptur, schlankere Glieder etc.). **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 226—228 ☿ ♀ (Semarang).

Dorylini Trib. I der *Dorylinae.* **Emery (4)** p. 5. — 1 Gatt. *Dorylus* Fabr., p. (5—15).

Dorylus Fabr. (= *Typhlopone* Westw. = *Dichthadia*-Gerst. = *Alaopone* Emery = *Vespa* Linné = *Mutilla* Linné, Lamarck). **Emery (4)** p. 5. In dieser Gattung erreicht der Polymorphismus seinen höchsten Grad von Ausbildung. Charakt. der einzelnen Formen; hierzu Fig. 1—3 mit zahlr. Details (p. 5—7). Ethologie (p. 7). Type: D. *helvolus* Linné. Geographische Verbreitung: Afrika (Mehrzahl der Spp.), Asien, Mittelmeer, Indien, Borneo, Sumatra, Java u. Celebes. Übersicht über die Untergattungen: *Dichthadia* Gerst., *Dorylus* Fabr., *Anomma* Senck., *Typhlopone* Westw., *Rhogmus* Shuck., *Alaopone* Emery. Nach Soldaten u. Arbeitern, Weibchen, Männchen (p. 7—8). — I. Subg. *Dichthadia* Gerst. Charakt. p. 8. Type: *D. glaberrima* Gerst. = *Dorylus levigatus* F. Sm. 1 Sp. + 1 Var. (Borneo, Sumatra, Java, Celebes, Birmanien, Tenasserim). — II. Subg. *Dorylus* Fabr. Charakt. p. 9. Type: *D. helvolus* Linné (14 Spp. nebst Synonymie, ganz Afrika, außerhalb der Gebiete nördlich der Sahara). — III. Subg. *Anomma* Shuck. (= *Sphegomyrmex* Imhoff = *Alaopone* part.) Charakt., Ethologie p. 10—11. Type: *A. burmeisteri* Shuck. = *D. nigricans* Illig. Die *A.* sind ein Zweig der Untergattung *Dorylus*, der sich an das offene Leben angepaßt hat. Angabe der einschlägigen Literatur in Anmerk. Die 7 Spp. sind im äquatorialen Afrika verbreitet, Synonymie der Varr. u. Subspp. (p. 12). — IV. Subg. *Typhlopone* Westw. (= *Cosmacetes* Spin.) Charakt. p. 12—13. Type: *T. fulva* Westw. Afrika (mit Ausschluß des äußersten Süden), Küstengebiet von Syrien u. eines kleinen Teils von Kleinasien, Hindostan. 2 Spp. Synonymie u. Subspp. — V. Subg. *Rhogmus* Shuck. Charakt. p. 12—14. Type: *R. fimbriatus* Shuck. 3 Spp. im äquator. Afrika. — VI. Subg. *Alaopone* Emery = (*Shuckardia* Emery) p. 14. Type: *A. Oberthueri* Emery = *Dorylus orientalis* Westw. 5 Spp. nebst 3 Subspp. Verbreitung: Afrika, 1 Sp. in Indien (Festland u. Inselgebiet). — *D.* (*Alaopone*) *conradti* Emery Fig. 2 (p. 6). — 2 Spp. von zweifelhafter Gatt. *Typhlopone Westwoodi* Shuck. u. *Anomma erratica* F. Sm. Abb. Köpfe von *D. affinis* Shuck. Fig. 1 (p. 6). — *D. helvolus* Linné ♂, Fig. 3 (p. 6). — *D.* (*Rhogmus*) *fuscipennis* Emery 1903, Beschreib. d. ♀ [noch unbeschr.]. **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 224 (Aburi, Engl. Goldküste). — *D. affinis* Shuck. *var. aegyptiaca* Mayr ♂ ♀ (= *D. brevinodis* Mayr *var. abyssinica* Emery). Fundort: Nefassit nebst Bemerk. **Forel,** Zool. Jahrb., Abteil. f. System.. Bd. 29, p. 248. — *D.* (*Anomma*) *nigricans* Illig ♀ von West-Abessinien p. 248. — *D. kohli* **var.** *congolensis* **n. Santschi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 352, Fig. 1. — **Stitz** behandelt in den Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 127—128: *D. helvolus* **var.** *impressus* **n.** u. *fulvus* **var.** *stramineus* **n.** (beide aus West-Afrika). — **Santschi** beschreibt in d. Revue Suisse Zool., T. 18: *D. denudatus* **n. sp.** p. 742 (Haut Niger). — *affinis* **var.** *exilis* **n.** p. 744 (Kilimandjaro). — *striatidens* **n. sp.** p. 745 (Senegal). — *D.* (*Alaopone*) *distinctus* **n. sp.** p. 743 (Französisch Guinea). — *buyssoni* **n. sp.** p. 748 (Britisch-Ostafrika). — *buyssoni* **var.** *conjugens* **n.** p. 750 (Britisch-Ostafrika). — *montanus* **n. sp.** p. 750 (Kilimandjaro).

Ecitini Forel. Trib. II der *Dorylinae*. **Emery (4)** p. 5. — Übersicht über die 4 Gatt. (nach den verschiedenen Geschlechtsformen) *Cheliomyrmex*

Mayr, *Eciton* Latr., *Aenictogiton* Emery u. *Aenictus* Shuck. p. 16.

Eciton Latr. (= *Labidus* Jur.). **Emery** (4) p. 17. Charakt. der Geschlechtsformen p. 17—18, Ethologie p. 18—19. Literatur in Anm. p. 19. Ihre Lebensweise ist ebenso verschieden wie ihre Formen. Type: *E. hamatum* Fabr. Verbreitung im Süden der Vereinigten Staaten von Nordamerika bis zum Becken des Rio de la Plata; sie fehlen auf den Großen Antillen u. in Chile. — 3 Subg. Übersicht p. 19. — Subg. 1. *Eciton* Latr. (= *Labidus* part. = *Ancylognatus* Lund = *Camptognatha* Westw. = *Mayromyrmex* Ashmead) p. 19. Charakt. p. 19—20. Type: *E. hamatum* Fabr. Verbreitung der 9 Spp. Sie überschreiten kaum die tropische Zone, nur *E. quadriglume* geht bis zum 30^0 südl. Breite. Synonymie, Subspp. resp. Varr. der 9 Spp. (p. 20—21). — Subg. 2. *Labidus* Jurine s. str. (= *Eciton* part. = *Nycteresia* Roger = *Pseudodichthadia* Ern. André) p. 21 Charakt. p. 22. Mandib. Fig. 6a—b. Type: *L. latreillei* Jur. = *Eciton coecum* Latr. Verbr. wie *Eciton*, nur *E. coecum* überschreitet dieses Gebiet u. findet sich von Texas bis zum Becken des Rio de la Plata 10 Spp. (zahlreiche Synonyme zu *E. coecum*) mehrere Varr. — Subg. 3 *Acamatus* (= *Leptanilla* Holmgr. 1908 nec Em.) p. 23. Charakt. p. 24. Verbreitung wie oben bei der Gatt. angegeben wurde. Zusammenstellung der 62 Spp., deren Arbeiter bekannt sind (No. 21—47), Spp., deren ♂ ♂ unbekannt sind (No. 48—82), nebst Angaben der Synonymie u. Verbreitung (p. 24—27). — Abb. *E. hamatum*, 4 Taf., Fig. 2 u. Textfig. 5, p. 19. — *E.* (*Labidus*) *coecum* von Santa Catharina, Taf. Fig. 3 u. Textfig. 4, p. 17 u. Textfig. 6, p. 22 — *E.* (*Acamatus*) *schmitti* ♀ ♀ ♂, Fig. 4a—d.

Ectatomma (*Rhytidoponera*) *froggatti* **n. sp. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 10 (Salomon-Inseln). — *E. cristatum* **subsp.** *caro* **n.** p. 11 (Neu Süd Wales). — *cornutum* **subsp.** *taurus* **n.** p. 12 (Central-Australien). — — *impressum* **var.** *splendidum* **n.** p. 12 (Queensland). — *cyrus* **n. sp.** p. 13 (Neu Süd Wales). — *turneri* **n. sp.** p. 14 (Nord-Australien). — *haeckeli* **n. sp.** p. 15—16 (Nord-Australien).

Engramma ilgi **n. sp.** (Unterschiede von *lujae*). **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 264—265 ☿ ♂ (West-Abessinien).

Epixenus biroi **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54, p. 21 (Kreta).

Epopostruma quadrispinosa **subsp.** *ferruginea* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 51 (Neu Süd Wales).

Escherichia **n. g.** (mit *Discothyrea*, *Proceratium* etc. sowie mit *Bradoponera* Mayr verw., jedoch durch den Bau des Clypeus, der Stirnleisten, der Kiefer u. des Hinterleibes leicht unterscheidbar). **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 245—246. — *brevirostris* **n. sp.** p. 246—247 ☿ (Ghinda).

Euponera (*Pseudoponera*) *amblyops* Emery, **var.** *oculatior* **n. Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 221 ♀ (Batavia). — *Eup.* (*Brachyponera*) *sennaarensis* Mayr Stücke einer beginnenden Kolonie von Nefassit, Ghinda. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 245. — *dulcis* Forel p. 245. ☿ von Nefassit mit 2 Abd., Sgm. bräunlich. — *Eu.* (*Brachyponera*) *luteipes* **subsp.** *inops* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 17 (Queensland).

Formica L. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29 p. 18. — Übersicht über die schwedischen Spp.: *exsecta, suecica, sanguinea, rufa* u. *fusca.* Bemerk. dazu, Vorkommen usw. p. 19—21. — *rufa var. pratensis* Dé Geer, *var. truncicola* Nyl. — *fusca var. rufiarbis* Fabr. u. *var. gagates* Latr. *rufa.*— Mandibel Fig. 112b, 113, Flgl. Fig. 115.— *sanguinea* Mittelsgm. Fig. 114 [schwedisch]. — *F. nitidus* u. *F. zenus* im Neste von *Formica rufa* in New Forest. The Entomologist, vol. 43, p. 46. — *rufibarbis var. subpilosa.* **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross. T. 39. — *cinereorufibarbis* Marsh, U. S. Dept. Agric. Entom. Bull. 64, Pt. 9, p. I—III, p. 73—78. — *rufa* Biologie und Psychologie. **Brun,** Biol. Centralbl., Bd. 30, p. 524 u. folg. — *sanguinea var.* Lebensweise. **Burrill,** Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8, p. 123—131. — Koloniegründung bei *sanguinea.* **Wheeler,** Biol. Centralbl. Bd. 30, p. 569—580. — *T. rufa* u. *pratensis* als Raupenvertilger in Italien. **Emery (1).**

Formicoxenus Mayr Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 31. — *nitidulus* Nyl. p. 32., Fig. 130 ♂ in toto, Antenne Fig. 131; Mandib. Fig. 132 [schwedisch]. — *F. pedestris* [Col.] gutes Beispiel für Mimikry mit *Colobopsis truncatus* „in virgin cork" zu Kew. **Donisthorpe,** The Entomologist, vol. 43, p. 149.

Hagioxenus **n. g.** (*Myrmoxenus* nahest.) **Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54, p. 8. — *schmitzi* **n. sp.** p. 8 (Jerusalem).

Harpagoxenus sublevis **Viehmeyer,** Korrespondenzbl. Iris, Berlin 1910, p. 140.

Harpagnathos saltator Jerd. ♀ **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 2, Figg. 12, 12b.

Iridomyrmex rufoniger **var.** *domestica* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 51 (Sydney). — *suchieri* **var.** *centralis* **n.** p. 52 (Central-Australien). *detectus* **var.** *sanguinea* **n.** p. 53 (Queensland). — *rostrinotus* **n. sp.** p. 53 (Centralaustralien).

Lachnomyrmex **n. g.** (*Apsychomyrmex* nahest.) **Wheeler,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. vol. 28, p. 263. — *scrobiculatus* **n. sp.** p. 263, fig. 3 (Guatemala).

Lasius Fabr. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 21. — Übersicht über die schwedischen Spp.: *fuliginosis, niger, carniolicus, flavus umbratus* nach ♂ u. ♀ p. 22—23. — Bemerk. zu d. Spp. (p. 23—24). — Mandibel v. *niger* Fig. 112c. [schwedisch). Fig. 122 Abd.-Sgm. a) von *L. flavus,* b) v. *L. umbratus v. mixtus.* — *L. niger* als Aphidenzüchter in Italien. **Emery (1).** *L.*-Arbeiterinnen als scheinbare Sklaven von *Formica sanguinea.* **Wasmann,** Zool. Anz., Bd. 35, p. 139. — Scheinbar gemischte Kolonie von *L. niger* mit *L. flavus.* **Wasmann,** t. c. p. 140. — Zusammengesetzte Nester von *L. flavus* u. *Formica pratensis.* **Wasmann,** t. c. p. 131. — Symbiose von *L. flavus u. Formica pratensis,* interessanter Fall. **Wasmann,** t. c. p. 131 in Anmerk. — Temporärer sozialer Parasitismus bei *L.*-Arten. **Wasmann,** t. c. p. 137—139. — *L. fuliginosus.* **Cobelli (2).** — *L. bicornis* **subsp.** *oertzeni* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54, p. 26 (Griechische Inseln). — *L. spathepus* **n. sp. Wheeler,** Biol. Bull. vol. 19, p. 130 (Japan). — *L. umbratus* **subsp.** *vestitus* **n. Wheeler,** Psyche vol. 17, p. 242 (Idaho).

Leptanilla Emery. Charakt. **Emery (4)** p. 32 Detailfig. 8, Ethologie. Sehr verborgen, unterirdisch. Verbr.: Corsika, Sardinien, Nordküste

Afrikas von Marokko bis Tunis; Singapore. a) Auf Arbeiter begründete Spp. (4), b) auf Männchen begründete Spp. (4). Abb.: *L. theryi* Forel ♀ Taf. Fig. 8, *L. minuscula* Santschi ♂ Fig. 9, *L. revelierei* Em. ♀. Textfig. 8, p. 32.

Leptanillini Emery Trib. III der *Dorylinae*. **Emery** (4) p. 5.

Leptogenys (*Lobopelta*) *elongata* Buckl. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 3 Fig. 13a ♀, 13b ♀, e ♂ (alle drei mit Seitenansicht). — *L. stuhlmanni* Mayr v. *erythraea* Em. ☿ von Ghinda, Nefassit. **Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System. Bd. 29, p. 247. — *L.* (*Lobopelta*) *piroskae* n. sp. (steht *castanea* Mayr nahe. Unterschiede von *nitida* Sm.) p. 247—248 (Ghinda). — *L. camerunensis* **n. sp. Stitz,** Mitteil. Zool. Mus. Berlin Bd. 5, p. 130 (Kamerun). — *L. videns* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54, p. 16. — *L.* (*Lobopelta*) *grandidieri* **n. sp.** p. 17 (beide aus Madagaskar). — *L.* (*Lobopelta*) *excisa* **var.** *major* **u. Forel,** Revue Suisse Zool. T. 18, p. 18 (Neu Süd-Wales).

Leptomyrmex froggatti **n. sp. Forel,** Revue Suisse Zool. T. 18, p. 57 (N. S. Wales).

Leptothorax Mayr. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 34. — Übersicht über die 2 Spp.: *acervorum* Fabr., *tuberum* Fabr. *acervorum*, Sporn am l. Bein, Fig. 116 [schwedisch]. — *L. exilis* **subsp.** *creticus* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54, p. 23 (Kreta).

Liometopum microcephalum als Insektenvertilger in Italien. **Emery** (1).

Lophomyrmex 4 *spinosus* **var.** *taprobanae* **n. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon, p. 223 (Ceylon).

Megaloponera foetens F. von Ghinda. Biolog. Notiz. Stich sehr schmerzhaft. **Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System. Bd. 29, p. 243 ☿ (West-Abessinien).

Melissotarsus weissi **n. sp. Santschi.** Ann. Soc. Entom. France T. 78, p. 356, fig. 3 (Französisch. Kongo).

Melophorus. **Forel** beschreibt in der Revue Suisse Zool. T. 18 folgende neue Spp.: *wheeleri* **n. sp.** p. 60 (Centr.-Australien). — *fieldi* **n. sp.** p. 62 Central-Australien). — *turneri* **n. sp.** p. 63 (Süd-Australien). — *aesopus* **n. sp.** p. 64 (Central-Austral.). — *marius* **n. sp.** p. 66 (Central-Australien). — *ludius* **subsp.** *sulle* **n.** p. 66 (Central-Australien).

Meranoplus bicolor Guérin *subsp. lucidus* Forel. Charakt. **Forel,** Notes Leiden Mus. vol. 31, p. 224. — *M. bicolor* Guér. *subsp. lucidus* Forel Biolog. Notizen. Puppen nackt ohne Kokon. Schematische Darstellung des Nestes mit Kammern, Hauptgang und Seitengängen [p. 245]. **Jacobson.** t. c. p. 243—246. — *M. puryi* **var.** *curvispina* **n. Forel,** Revue Suisse Zool. T. 18, p. 47. — *hospes* **n. sp.** p. 48 (beide aus Neu Süd-Wales). — *M. mayri* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54 p. 19 (Madagascar). — *M. simoni* **subsp.** *suturalis* **n. Forel,** t. c. p. 424 (Afrika).

Messor barbarus L. subsp. semirufus André *var. galla* Em. von Asmara, Ghinda, Nefassit, W.-Abessinien. **Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System. Bd. 29 p. 250. — *barbarus L. subsp. semirufus* André **var.** *rufa* **n. sp.** 250 ☿ (Nefassit). — **Karawaiew** behandelt in den Horae Soc. Entom. Ross. T. 39: *barbarus capitatus var. acalocaspia* p. 62 figs. 30—31. — *barbarus meridionalis* Nest p. 64 fig. 2. — *barbarus reticuliventris* **n. sp.**

p. 67, Fig. 33 (Transkaspien). — *excursionis*. Beschreibung, Nest p. 68, figs. 34—37. — **Forel** charakterisiert in d. Denkschr. med. Ges. Jena Bd. 16, p. 13—15 aus Südafrika: *M. barbarus* **subsp.** *luebberti* **n.** — *barb. subsp. capensis* **var.** *schencki* **n.** — *denticornis* **n. sp.** — *M. barbarus* **Neger,** Biol. Centralbl. Bd. 30, p. 138—150. — *M. rufotestaceus* ♂ **Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54, p. 9. — *barbarus*, neue Varietäten. **Forel,** t. c. p. 10. — *M. oertzeni* **n. sp. Forel,** t. c. p. 25 (Griechenland). — *M. denticornis* **var.** *brunei* **n.** u. *M. barbarus* **var.** *tropicorum* **n. Forel,** t. c. p. 444.

Monomorium Mayr. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 31. — *pharaonis L.* p. 31 [schwedisch]. — Spp. aus Asien: *M. gracillimum* **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross. T. 39, p. 57, Fig. 27. — *barbatulum* p. 58, Fig. 28. — *salomonis subnitida* p. 59 (alle drei aus Transkaspien). — *M. minutum* Mayr. subsp. *Liliukalauii* Forel **var.** *javana* **n. Forel,** Notes Leiden Mus. vol. 31, p. 225 ☿ (Krakatau). — Spp. aus Asien: *M. floricola* **var.** *fucina* **n. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon p. 221 (Ceylon). — *M. floricola* **var.** *philippinensis* **n. Forel,** Philippine, Journ. Sci. D. 5 p. 123. — *banksi* **n. sp.** p. 123 (beide von den Philippinen). — Spp. aus Afrika: *M.* (*Holcomyrmex*) *abyssinicum* Forel ☿ von Ghinda. **Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System. Bd. 29, p. 250. — *afrum* André **var.** *asmarensis* **n.** (vielleicht eine Subsp.) p. 250—251 ☿ ♂ (Asmara, Nefassit). — *salomonis L.* von Suez p. 251. — *salomonis L.* **var.** *carbo* **n.** p. 251 ☿ (Ghinda). Von Nefassit stammt eine der Stammart nähere Form. p. 251. — *bicolor* Em. **subsp.** *hirsutum* **n.** p. 251—252 ☿ (Nefassit. Direkt neben einem Termitennest). — *minutum* Mayr. **var.** *pallidipes* **n.** (Beine u. Fühler bis auf die bräunliche Keule blassgelb). ☿ von Nefassit. — *destructor* Jerdon subsp. *kolahariense* Forel **var.** *despecta* **n.** p. 252 (Erythräa, Ghinda). — *M.* (*Martia*) *atomus* Forel **subsp.** *mictilis* **n.** p. 252 ☿ ♀ (Ghinda, Nefassit). Mayr irrt, wenn er *clavicorne* André als mit der afrikanischen Form von Jägerskiöld für identisch erklärt und als Varietät zu *orientale* zieht. — **Santschi** bespricht in den Ann. Soc. Entom. France T. 78 vom französischen Kongo: *M. hannonis* **n. sp.** p. 358 fig. 4. — *rhopalocerum* **var.** *altinodis* **n.** p. 359 Fig. — **Forel** beschreibt in den Denkschr. med. Ges. Bd. 16, p. 16—18 folg. Formen aus Südafrika: *setuliferum* **n. sp.** — *schultzei* **n. sp.,** *salomonis* **subsp.** *herero* **n., subsp.** *damarense* **n.** u. **subsp.** *termitarium* **n.** — *M. destructor* **subsp.** *kalahariense* **n.** — *M. venustum* **var. n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54, p. 6. — *egens* **n. sp.** p. 443. — *havilandi* **n. sp.** p. 443. — *salomonis* **subsp.** *junodi* **n.** p. 441. — *setuliferum* **var.** *notula* **n.** p. 441. — *oscaris* **subsp.** *musicum* **n.** p. 442. — *minutum* **subsp.** *boerorum* **n.** p. 442. — Spp. aus Australien: **Forel** behandelt in d. Revue Suisse Zool. T. 18: *M. rothsteini* var. *humilior* n. p. 27. — *centrale* **n. sp.** p. 28 (Central-Australien). — *sordidum* **var.** *nigriventris* **n.** p. 29 (N.-S.-Wales). — *M.* (*Martia*) *fieldi* **n. sp.** p. 30 (Central-Australien).

Myrmecia sanguinea F. Sm. ♀. **Emery** (4) Taf., *Ponerinae* 1 Fig. 8. — *pyriformis F.* Sm. ♂ Fig. 9 u. 9*a* Detail. — **Forel** behandelt in d. Revue Suisse Zool. T. 18 folgende Formen aus Australien: *forficata* **var.**

brevinoda **n.** p. 2. — *forf.* **var.** *rubre* **n.** p. 2. — *tarsata* **n. sp.** p. 4. — *rowlandi* **n. sp.** p. 4. — *paucidens* **n. sp.** p. 5. — *piliventris* **var.** *rectidens* **n.** p. 5. — *fulvipes* **var.** *gilberti* **n.** p. 6. — *mandibularis* **n. sp.** p. 6. — *aureorufa* **n. sp.** p. 6. — *pilosula* **n. sp.** p. 7. — *mediorubre* **n. sp.** p. 7. — *harderi* **n. sp.** p. 8. — *froggatti* **n. sp.** p. 9.

Myrmecocystus cursor aenescens. **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross. T. 39, p. 18, Fig. 4. — *cursor jakobsoni* p. 21, Fig. 5 nebst Beschreibung. — *pallidus* Beschreibung u. Biologie, sowie Nest, p. 24, Fig. 6—10. — — *emeryi* **n. sp.** p. 34, Fig. 11—13. — *albicans viaticoides* **var.** p. 37. — *cinnamomea* Beschreib., Nest p. 37, Fig. 14. — *bicolor setipes* var. *turkomanica.* Beschreib. p. 39, Fig. 15. —*M. viaticus* Fabr. *subsp. bicolor* Fabr. ☿ von Suez. **Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System. Bd. 29, p. 266. — *M. mexicanus var.* in Utah. **Garrett,** Honey ants in Utah, Science vol. 32, p. 342.

Myrmica Latr. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 29. — *rubra L.* mit den auf p. 29 aufgezählten u. in Form einer Übersichtstabelle zusammengestellt. Varietäten: *laevinodis* Nyl. Antenne Fig. 129a, *var. ruginodis* Nyl., *var. rugulosa* Nyl., *var. sulcinodis* Nyl., Antenne Fig. 129b, *var. lobicornis* Nyl., *var. scabrinodis* Nyl. — *Myrm.* - Arb. Fig. 120, Petiolus etc., Fig. 127. Flgl. Fig. 128 [schwedisch]. — *M. myrmecophila.* Beschreib. der ergatoiden Königin. Ob konstante Mutation? **Wasmann,** Biol. Centralbl., Bd. 30, p. 516—517. — *myrmicoxena.* **Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg. T. 54, p. 29.

Myrmicaria opaciventris Emery ☿ von W.-Abessinien. Beschr. Ob als eigene Sp. haltbar, ist fraglich; ist wohl eher eine Subsp. von *eumenoides.* **Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System. Bd. 25, p. 263. — *M. nitida* **n. sp.** u. *gracilis* **n. sp. Stitz,** Mitteil. zool. Mus. Berlin Bd. 5, p. 133 (beide aus Kamerun). — *M. laevior* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg. T. 54, p. 445 (Natal).

Myrmicinae. Übersicht über die schwedischen Gatt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 25—29 nach Arb., ♂ u. ♀ u. zwar *Myrmica, Solenopsis, Monomorium, Formicoxenus, Tomognatus, Leptothorax* u. *Tetramorium* nebst instruktiv. Abb. [schwedisch].

Mystrium mysticum, Rog. ♀. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 1, Fig. 12, ♂ Fig. 12 b.

Nesomyrmex n. g. (*Leptothorax* nahest.). **Wheeler,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 259. — *clavipilis* **n. sp.** p. 259, Fig. 1 (Grenada).

Notoncus enormis **n. sp. Szabó,** Ann. Mus. Hung. vol. 8, p. 368, Fig. 6 (N. S. Wales). — *N. foreli var. subdendata.* **Forel,** Rev. Suisse Zool. T. 18, p. 68. — *for.* **var.** *dentata* **n.** p. 68 (Victoria).

Ocymyrmex weitzeckeri **var.** *micans* **n.** nebst den **subsp.** *hirsutus* **n.** u. **subsp.** *wroughtoni* **n. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bg. 16, p. 12—13.

Odontomachus haemorrhoidalis subsp. clara Rog. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 3, Fig. 18. — *O. assiniensis* **subsp.** *fauconneti* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique T. 54, p. 27. — *ruficeps* **n. sp. Forel,** Revue Suisse Zool. T. 18, p. 10. — *turneri* **var.** *ajax* **n.** p. 10 (beide aus Queensland). — *O. banksei* **n. sp. Forel,** Philippine, Journ Sci., D. 5, p. 121 (Philippinen).

Oligomyrmex taprobanae **n. sp. Forel** in **Escherich,** Termitenleben p. 219 (Ceylon).

Onychomyrmex hedleyi Emery ♀. **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 3, Fig. 9, Kopf 9 b.

Opisthopsis haddoni **subsp.** *rufoniger* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 70 (Central-Australien).

Orectognathus antennatus **var.** *septentrionalis* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 51 (Neu Süd-Wales).

Pachycondyla. Sp. aus Asien: *P. rufipes* **subsp.** *ceylonensis* **n, Forel** in **Escherich,** Termitenleben p. 216 (Ceylon). — Spp. aus Afrika: *P.* (*Bothroponera*) *cribrata* **n. sp. Santschi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 344. — *P.* (*Bothroponera*) *kruegeri* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 28 (Transvaal). — *P.* (*Bothroponera*) *crassa.* Beschreib. des ☿ von Nefassit. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 243—244. — *P.* (*B.*) *crassa* Emery **var.** *ilgii* **n.** p. 244 (Schoos). — *P.* (*B.*) *escherichi* **n. sp.** p. 244—245 ☿ (Nefassit). Diese Sp. neigt zur Gatt. *Euponera* (*Mesoponera*) durch die deutliche Mesoepitalnaht u. steht *Euponera* (*Mesoponera*) *fossigera* Mayr aus Kapland nahe. — Spp. aus Australien: *P.* (*Bothroponera*) *sublevis* **subsp.** *kurandensis* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 16 (Queensland), nebst **var.** *murina* **n.** p. 17 (Nord-Australien).

Paedalgus **n. g.** *Myrmicin.* **Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon, p. 217. — *escherichi* **n. sp.** p. 218 (Ceylon).

Phasmomyrmex **n. g.** (*Dolichoderus* nahest.). **Stitz,** Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 146. — *sericeus* **n. sp.** p. 146 (Kamerun).

Pheidole. Spp. aus Asien: **Forel** beschreibt in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon p. 222—223 folg. Formen: *Ph. sulcaticeps* **subsp.** *vellicans* **n.,** *indica* **var.** *divinans* **n.,** *latinoda* **var.** *peradenyiae* **n.** (alle drei aus Ceylon). — *plagiaria* **var.** *moica* **n.** u. *dugasi* **n. sp.** (beide aus Conchinchina). — *Ph. pallidula* **var.** *arenarum* **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 61, Fig. 29 (Centralasien). — Spp. aus Afrika: **Santschi** bespricht in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 78: *pulchella* **n. sp.** p. 360. — *excellens* **stat.** *weissi* **n.** p. 361. — *concinna* **n. sp.** p. 361. — *squalida* **n. sp.** p. 364. — *minima* **var.** *corticicola* **n.** p. 366. — *aurivillii* **var.** *attenuata* **n.** p. 370. — **Forel** behandelt in den Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29: *Ph. crassinoda* Emery von West-Abessinien, *speculifera* Em. von Ghinda, Melelia. Beschreib. des ♃, *rugaticeps* Em., *rugaticeps* Em. *subsp. arabs* Em., *sinaitica* Mayr alle drei von Ghinda, p. 253. — *caffra* Emery **subsp.** *abyssinica* **n.** p. 254 ♃, ☿ (Ghinda, Nefassit. Wirtsameise des *Paussus arabicus*). — *escherichii* **n. sp.** (steht *aurivillii* Mayr nahe), p. 254—256 ♃, ☿ ♀ (Ghinda). — *strator* **n. sp.** (mit *termitophila* Forel verw.), p. 256—257 ♃, ☿ (Ghindo). — **Forel** erwähnt u. beschreibt in d. Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 9—12 die Spp. *schultzei* **n. sp.,** *areniphila* **n. sp.** (beide aus der Kalahari). — *foreli* **var.** *pubens* **n.** (Natal). — *Ph. areniphila* **nom. nov.** für *arenicola* For. **Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 14. — *kitschneri* **n. sp. Forel,** t. c. p. 436. — *cuitensis* **n. sp.** p. 437. — *spinulosa* **n. sp.** p. 438. — *spinulosa* **subsp.** *messalina* **n.** u. **subsp.**

conigera **n.** p. 440 (sämtlich aus Afrika).— Spp. aus Amerika: *seeldraycrsi* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg. T. 54 p. 30 (Columbien).— *Ph. symbiotica* Wasm. Beschr. des ♂. **Wasmann,** Biol. Centralbl., Bd. 30, p. 515—516 (Rio Grande do Sul, Brasil.). — Spp. aus Australien behandelt **Forel** in d. Rev. Suisse Zool. T. 18, u. zwar: *deserticola* **n. sp.** p. 34 (Central-Australien). — *bos* **subsp.** *baucis* **n.** p. 37 (Neu Süd-Wales). — *longiceps* **subsp.** *doddi* **n.** p. 38 (Queensland). — *concentrica* **subsp.** *recurva* **n.** p. 39 (Tasmanien). — *wiesei* **n. sp.** p. 40 (N. S. Wales). — *liteae* **n. sp.** p. 41 (Tasmanien). — *proxima* **subsp.** *bombalensis* **n.** p. 43 (N.-S.-Wales). — *transversa* **var.** *opacior* **n.** p. 44 (N. S. Wales). — Aus der Inselwelt stammt: *transversa* **subsp.** *philemon* **n. Forel,** t. c. p. 44 (Salomon-Inseln).

Pheidologeton pygmaeus **subsp.** *ceylonensis* **n. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon p. 220 (Ceylon). — *Ph. diversus.* Biologie. **Jacobson,** Tijdschr. v. Entom., vol. 53, p. 328—335. — *solitarius* **n. sp. Stitz,** Mitteil. zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 141 (Westafrika).

Phyracaces marginatus Emery ♀ Umriß (ohne Beine). **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 1, Fig. 3.

Plagiolepis exigua Forel *subsp. abyssinica* Forel ☿ in Erythraea, an Bord des Schiffes. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 266. — *pygmaea.* **Karawaiew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 45, Fig. 19 (Turkestan, Transkaspien). — *pygmaea* **var.** *punctum* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belg., T. 54, p. 448 (Französischer Kongo). — *jouberti* **n. sp. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 23—24. — *van den kelleni* **var.** *tricolor* **n.** p. 24 (beide aus S.-Afrika).

Platythyrea conradti Emery. **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 2 Fig. 1 ☿, 1b ♂. — *Pl. arthuri* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 15 (Madagascar). — *Pl. schultzei* **n. sp. Forel,** Denkschr. med. Ges., Jena, Bd. 16, p. 3 (Süd-Afrika). — *Ph. inermis* **n. sp. Forel,** Journ. Sci. Philippine, D. 5, p. 122 (Philippinen). — *Ph. coxalis* **var.** *annamita* **n. Forel in Escherich** Termitenleben auf Ceylon p. 215 (Cochinchina).

Plectroctena mandibularis F. Sm. ♀. **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 3, Fig. 7.

Podomyrma odae **n. sp. Forel,** Rev. Suisse Zool., T. 18, p. 23. — *muckeli* **n. sp.** p. 25—26 (beide auf Queensland).

Polyergus Latr. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr., Årg. 29, p. 24. — *rufescens* Latr. Kopf. Arb., Fig. 121, ♂, Fig. 123, Mand., Fig. 113, [schwedisch].

Polyrhachis. Spp. aus Asien: *bicolor* Sm. Die Exemplare von Krakatau u. Lang-Eiland sind dunkler gefärbt u. erinnern an *var. concolor* Forel aus den Philippinen, sind aber nicht so silberhaarig. **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 230. — *Jacobsoni* **n. sp.** (steht *lomb., chartifex* u. besonders *subtridens* nahe), p 230—231 ☿ ♀ ♂ (Wonosobo). — *lombokensis* Em., *Solmsi* Em., *chartifex* Em., *Wallacei* Em., *Schang* Forel, *Fruhstorferi* Em., *simillima* Em., *Elii* Em., *subtridens* Em. u. *Jacobsoni* bilden eine homogene Gruppe sehr nahe verwandter Formen, p. 231. — *Tschu* Forel 1879 ist nur eine Var. v. *sexspinosa* Latr. ♀ (klein, 11 mm). — *Schang* ist ohne Zweifel das ♀ von *Pol. gracilis* Emery. *Schang* hat die Priorität p. 232. *Schang* oder *Schangi*? — *Zopyrus* Sm. (*P. dives* ähnl.) lebt in Löchern am Boden. Beschreib. des Einganges der Nester.

Jacobson, t. c., p. 234—235. — *dives* Em. Neue Beobachtungen, p. 235—240. Nest. Abb. Taf. 7, Fig. A. Baumaterial, Einwohner; Larven spinnen sich in einen Kokon; laufen nie in Reihen, jede geht ihren eigenen Weg; Beobachtung im Beobachtungskasten; Darstellung der Art, wie *Form.*-Arten einander tragen; arbeiten nur bei Tage; Nachts werden fast alle Gänge mit Hilfe der Larven zugesponnen; Spinnart, etwas anders als bei *Oecophylla smaragdina*; Verhalten gegen andere Ameisen; Aufstapelung der ausgesogenen Insekten, von denen nur Wanzen (Pentatomiden) gemieden wurden, an einer bestimmten Stelle. — *dives* Smith. Die bei dieser Art schmarotzende *Batrachedra myrmecophila* Snellen. Nest an der Gabel zweier starker Äste. Beschr., Abb. etc., p. 240—243. — *P. pressa* Mayr. Beschr. d. Nester, nur ein Eingang. Zerreißen der Nesthülle bei Beunruhigung der Kolonie. Nestbau wohl mit Hilfe der Larven. **Jacobson,** t. c., p. 249—251. — *P. nigriseta* Santschi ☿ von West-Abessinien u. *viscosa* Smith ☿ von Ghinda, auf gelben Kompositen. **Forel,** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 272. — *P. bicolor* **var.** *concolor* **n.** u. *textor* **var.** *aequalis* **n. Forel,** Journ. Sci. Philippine, D. 5, p. 129 (Philippinen). — Spp. aus Afrika: *phidias* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 450 (Afrika). — **Santschi** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 78 aus dem Gebiete des französischen Kongo: *lanuginosa* **n. sp.** p. 394, Fig 17.— *weissi* **n. sp.** p. 395, Fig. 18. — *rufipalpis* **n. sp.** p. 396. — *lauta* **n. sp.** p. 397, Fig. 19. — *monista* **n. sp.** p. 398, Fig. 20. — *gagates* **var.** *congolensis* **n.** p. 399. — *nigriseta* **n. sp.** p. 399 nebst **var.** *clariseta* **n.** p. 400. — **Stitz** schildert in d. Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 149—151 aus West-Afrika: *cornuta* **n. sp.,** *aenescens* **n. sp.,** *decemdentata* **var.** *flavipes* **n.,** *militaris* **var.** *argentatus* **n.** — *Ph. cubaensis* **subsp. n. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 30 (Mozambique). — Formen aus Australien: charakt. **Forel** in d. Revue Suisse Zool., T. 18, *sokolova* **var.** *degener* **n.** p. 48 (Queensland). — *terpsichore* **subsp.** *elegans* **n.** p. 48 (Queensland). — *rowlandi* **n. sp.** p. 85 (Nord-Australien). — *theis* **n. sp.** p. 86 (Queensland). — *frogatti* **n. sp.** p. 89 (N. S. Wales). — *pyrrhus* **n. sp.** p. 90 (Central-Australien). — Spp. der Inselwelt, Salomon-Inseln: *salomo* **n. sp. Forel,** t. c. p. 87. — *ulysses* **n. sp.** p. 91.

Ponera clavata F. ☿. **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 1, Fig. 16. — *P. eduardi* For. ♂. **Emery (4)** Taf. *Ponerinae* 3, Fig. 4a, b. — *punctatissima* Rog. ♂. — Neu: *P. spei* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 423 (Afrika).

Ponerinae. Köpfe verschiedener Spp., die uns besonders die mannigfaltige Formengestalt der Mandibel vor Augen führen. **Emery (4)** *Ponerinae* Taf. 1, Fig. 10, 11, 14, 15, Taf. 2, Fig. 13, 14, Taf. 3, Fig. 6, 8, 10, 11, 12, 14, 16, 17. Erklärung dazu wird noch folgen.

Prenolepis Mayr. Bestimmungsschlüssel für die ♀ ♀ u. ♂ ♂ von *P. imparis nitens, P. longicornis, P. jaegerskjoeldi, flavipes* u. *vividula.* **Emery,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 127. — *imparis* Say *subsp. nitens* Mayr. Beschr. von ♀, ♂, Fig. 1 Apicalende des Hinterleibes mit dem Kopulationsapparat. Merkwürdig ist die diskontinuierliche Verbreitung

der Art, welche durch geringe Merkmale geschiedene Unterarten bildet. Der Typus gehört zu den gemeinen nordamerikanischen Spp., die Subsp. *nitens* kommt in Krain, Siebenbürgen, auf der Balkanhalbinsel, in Kleinasien u. an der östl. Küste des Schwarzen Meeres vor. Das einzige ♀ wurde vor mehr als einem halben Jahrhundert in Süd-England gefangen. Ob das engl. Stück (*polita* F. Sm.) zum nordamerik. Typus oder zu der mittelländischen Subsp. angehört ist, fraglich. — *P.* (*Nylanderia*) *longicornis* Latr., p. 129 ♀, ♀, ♂, Fig. 2 ♀ im Profil, Fig. 3 Apikalende des Hleibes. (Durch den Handel fast in der ganzen Tropenwelt und in den heißen Ländern verbreitet. Auch in Gewächshäusern: Kew, Paris; auf Schiffen; in Ägypten.) — *P.* (*N.*) *jaegerskioeldi* Mayr Literatur, Beschr. des ♀, ♀, ♂ (Ägypten, Syrien, Cyprus). Fig. 4 Thorax u. Petiolus), Fig. 5 Apicalende des Hinterleibes. — *jaeg. var. borcardi* Santschi aus Ägypten wohl nicht haltbar p. 130. — *P.* (*N.*) *vividula* Nyl. Beschr. v. ♀, ♀, ♂ (England, Leiden, Frankfurt, Upsala etc.). Fig. 6 Thorax u. Petiolus des ♀, Fig. 7. Apikalende des Hinterleibes des ♂. — *var. mjobergi* aus dem Gewächshaus zu Stockholm. Wiedergaben der Originalbeschr. Ob die neue Form gerechtfertigt? — *P.* (*N.*) *flavipes F.*, Sm. Beschr. des ♀, ♀, ♂, p. 132, Fig. 8, Thorax u. Petiolus des ♀, Fig. 9 Apikalende des Hinterleibes des ♂ (Japan). — *Pr. longicornis* Latr. von Ghinda. **Forel** Zool. Jahrb., Abt. f. System., Bd. 29, p. 266. — *Pr. vividula* in Schweden. **Poppius,** Entom. Tidskr. Årg. 31, p. 19—20. — *Pr. dugasi* **n. sp. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon, p. 227 (Cochinchina). — *Pr.* (*Nylanderia*) *steeli* **n. sp. Forel,** Rev. Suisse Zool. T. 18, p. 227 (Cochinchina). — *Pr. longicornis* Latr. Biologisches. **Assmuth.**

Probolomyrmex filiformis Mayr ♀. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 2, Fig. 10a, b.

Pseudolasius weissi **n. sp. Santoshi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 391, Fig. 16 (Französ. Kongo).

Pseudomyrma pazosi **n. sp. Santschi,** Bull. Soc. Entom. France, 1909, p. 309 (Cuba).

Rhopalomastix escherichi **n. sp. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon, p. 217 (Ceylon).

Rhopalothrix biroi **n. sp. Szâbo,** Ann. Mus. Hungar., vol. 8, p. 365, Fig. 2. — *mixta* **n. sp.** p. 366, Fig. 3. — *punctata* **n. sp.** p. 367, Fig. 4 (alle drei aus Neu-Guinea).

Rhoptromyrmex tessmanni **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 421 (Guinea). — *solleri* **n. sp.** p. 430 (Senegal).

Rhytidoponera cornuta Emery ♀ *subsp. taurus* For. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 2. Fig. 3.

Semonius **n. g.** (*Technomyrmex* nahest.) **Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena Bd. 16, p. 21. — *schultzei* **n. sp.** p. 16 (Kalahariwüste).

Sima. Spp. aus dem malayischen Archipel: *S. Siggii* Forel. Beschr. d. ♀. **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 226 (Lang Eiland, Krakatau). — *nigra* Jerdon *subsp. thagatensis* Forel ♀, nicht eine Subsp. zu *Sima, attenuata*, p. 226. — Spp. aus Afrika: *S. anthracina* **n. sp. Santschi** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 355 (Französischer Kongo). —

S. aethiops **subsp.** *grisea* **n. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 5 (Kalahari). — *S. triangularis* **n. sp. u.** *tessmanni* **n. sp. Stitz,** Mitteil. Mus. Zool. Berlin, Bd. 5, p. 131 (beide aus Westafrika).

Simopone conradti Emery ♀. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 1, Fig. 7.

Solenopsis Westw. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 30. — *fugax* Latr., p. 31. Fühler Fig. 125 [schwedisch]. — *S. fugax.* **Karawajew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 49 (Turkestan). — *S. maligna.* **Santschi,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 359, Fig. 5.

Sphinctomyrmex turneri For. ♀, seitl. Ansicht. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 1, Fig. 1. — *Sph.* (*Eusphinctus*) *fallax* **subsp.** *hedvigae* **n. Forel,** Rev. Suisse Zool., T. 18, p. 21 (Neu-Süd-Wales).

Stigmatomma impressifrons Emery ♀. **Emery** (4), *Ponerinae* 1, Fig. 13, Kopf. 13*b*. — *St. pallipes.* Lebensweise. **Davis,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 83.

Strumigenys escherichi **n. sp.** (kleiner als *lujae* Forel) **n. sp. Forel,** Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 25, p. 261—262 ☿ (Nordost-Afrika, Ghindi). — *Str. reticulata* **n. sp. Stitz,** Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 141 (Kamerun). — *lujae* **var.** *serrula* **n.** Santschi, Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 390 (Französ. Kongo). — *Str. szalayi* **subsp.** *australis* **n. Forel,** Revue Suisse Zool., T. 18, p. 50 (Queensland).

Sysphincta pergandei Emery ♀. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 2, Fig. 6. — *europaea* For. ♂, Fig. 7. — *S. europaea.* **Szábo,** Allatt. Közlem. vol. 9, p. 182, figs.

Tapinoma Först. Chrakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr. Årg. 29, p. 25. — *erraticum* Latr., p. 25 [schwedisch]. — Kopf, Fig. 118, Hinterleib Fig. 119, Hinterleibssegm., Antenne, Fig. 124. — *T. erraticum nigerrimum.* **Karawajew,** Horae Soc. Entom. Ross., T. 39, p. 46, Fig. 20 u. 21.

Technomyrmex bicolor Em. **subsp.** *textor* **n.** Beschr. d. ☿ u. ♀ von Semarang. **Forel,** Notes Leiden Mus., vol. 31, p. 228—229. — *T. nigriventris* Santschi **n. sp. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 22 (Kongo, Südafrika). — *T. schoutedeni* **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 447 (Kongo). — *luteus* **subsp.** *emeryi* **n.** p. 447. — *T. jocous* **n. sp. Forel,** Rev. Suisse Zool., T. 18, p. 56 (Victoria).

Tetramorium Mayr Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr., Årg. 29, p. 35. — *caespitum* L., p. 35, Fig. 136 Antenne [schwedisch]. — Spp. aus Europa: *caespitum*, ein Zuckerrübenschädling im Gouvernement Kiev. **Vasiljev & Trzebinski,** Bericht über die Tätigkeit d. entom. Station etc. Kiev, 1910, p. 12 [Russ.]. — Spp. aus Asien: a) Transkaspien u. Turkestan. **Karawajew** beschreibt in d. Horae Soc. Entom. Ross., T. 39: *caespitum* p. 50, Fig. 23. — *caesp.* **var.** *ferox* **n.** p. 52, Fig. 24. — *caesp. punicum* **var.** *lucidula* (in litt.) p. 53, Fig. 25. — *striativentre schneideri*, p. 55. — b) aus Ceylon: *T. mayitae* **n. sp. Forel** in **Escherich,** Termitenleben auf Ceylon, p. 224. — *tortuosum* **var.** *ethica* **n.** p. 225. — Spp. aus Afrika: **Forel** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54: *bacchus* **n. sp.** p. 426. — *titus* **n. sp.** p. 427. — *T.* (*Xiphomyrmex*) *fossulatum* **n. sp.** p. 428. — *muralti* **n. sp.** p. 429. — *simillimum* **subsp.** *bothae* **n.** p. 425. — *solidum* **subsp.** *lugubre* **n.** p. 425. — *blochmanni* **subsp.** *continentis* **n.** p. 426. — **Forel** in Zool. Jahrb. Abt. f. System., Bd. 29: *T.* (*Xipho-*

myrmex) *escherichi* **n. sp.** (ganz wie *weitzäckeri* Emery, Unterschiede), p. 259—260 ☿ ♀ (Ghinda). — *caespitum* L. **subsp.** *ghindanum* **n.** (dem *T. pusillum* Emery sehr ähnlich), p. 260 ☿ (Ghinda). — *caespitum L.* **var.** *nefassitensis* **n.** p. 260 ☿ (Nefassit). — *guineense* For., p. 260 ☿ (W. Abessinien). — *sericeiventre* Emery, p. 211 ☿ ♀ (Asmara, Nefassit. Nest am Wegrande mit vielen Resten von Insekten). — **Santschi** führt auf aus dem Gebiete des Französischen Kongo: *T. setuliferum* **var.** *galoasana* **n.** p. 381. — *pusillum* **var.** *bantonaha* **n.** p. 382. — *grassi* **status** *luteipes* **n.** p. 383, Fig. 11. — *sericeiventre* **var.** *inversa* **n.** p. 384. — *S.* (*Xiphomyrmex*) *angulinode* **n.** p. 385, fig. 12. — **Stitz** beschreibt in den Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, folg. Spp. aus Westafrika: *T. quadridentatum* **n. sp.** p. 144. — *guineense* **var.** *cristatum* **n.** p. 144. — *blochmanni* **var.** *nigriventre* **n.** — *T. blochmanni* **subsp.** *petersi* **n. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 19. — *caespitum* **subsp.** *schultzei* **n.** p. 19 (beide Formen aus Südafrika).

Thaumatomyrmex mutilatus ♀. **Emery** (4) Taf. *Ponerinae* 2, Fig. 5, 5a b.

Tomognathus Mayr. Charakt. **Aurivillius,** Entom. Tidskr., Årg. 29, p. 32—33. — *sublaevis* Nyl. p. 33, Abb. ♀, ☿, Fig. 133a, b, ♂ Fig. 134 u. Fig. 135 [schwedisch].

Triglyphothrix. **Stitz** beschreibt in d. Mitteil. Zool. Mus. Berlin, Bd. 5, p. 142—144: *areolatus* **n. sp.** u. *gabonensis* **var.** *brevispinosus* **n.** — *Tr. auropunctatus* **var.** *pallens* **n. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 424 (Afrika). — *Tr. desertorum* **n. sp. Forel,** Denkschr. med. Ges. Jena, Bd. 16, p. 20 (Kalahari). — *auropunctatus* **n. sp.,** p. 20 (Natal).

Vollenhovia turneri **n. sp. Forel,** Rev. Suisse Zool., T. 18, p. 26 (Queensland). — *oblonga* **subsp.** *dispar* **n. Forel,** Philippine Journ. Sci., D. 5, p. 126. — *banksi* **n. sp.** p. 126 (beide von den Philippinen).

Wheeleriella wroughtoni **n. sp. Forel,** Ann. Soc. Entom. Belgique, T. 54, p. 7 (Poona).

Fossile Formen.

Fossile Formen beschreibt **Wheeler** (**11**) p. 160—175, Fig. 88—102.

† *Agraecomyrmex* **n. g.** (Type: *Myrmica duisburgi*) **Wheeler,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 265 (im Baltischen Bernstein).

† *Electromyrmex* **n. g.** (*Macromischa* nahest.). **Wheeler,** Ants etc., p. 171. — *klebsi* **n. sp.** p. 164, Fig. 94 (im Bernstein der Ostsee).

† *Nothomyrmica* **n. g. Wheeler,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 167. Aufgestellt für mehrere *Macromischa*-Arten Mayr (aus dem Bernstein der Ostsee).

† *Paraneuretus* **n. g.** (*Aneuretus* nahest.). **Wheeler,** Ants etc., p. 167.

† *Propodomyrma* **n. g. Wheeler,** Ants. etc., p. 167. — *samlandica* **n. sp.** p. 163. Fig. 163 (im Bernstein der Ostsee).

Superfamilia V. Proctotrypoidea.

Hierher die Familien *Pelecinidae, Heloridae, Proctotrypidae, Belytidae, Diapriidae, Ceraphronidae, Scelionidae* und *Platygasteridae, Bethylidae, Mymaridae, Serphidae, Dryinidae.* — Geologie der *Hymenoptera parasitica* nebst Bibliographie. **Brues,** Journ. New York Entom. Soc. New York,

vol. 18, p. 1—22, Fig. 1—5. — *Proctotrypoidea.* Vorläufige Liste der Arten von Washington. **Brues,** Bull. Wisconsin Soc., vol. 7, p. 111 122. — *Proctotrypidae,* eine aquatische Form ders. **Lefroy,** Journ. Bombay Soc., vol. 20, p. 236. — Neue *Proctotrypidae.* **Kieffer,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 105—117.

Algoa **n. g. Brues,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 18. — *heterodoxa* **n. sp.** p. 18 (Kapkolonie).

Eritrissomerus noveboracensis **n. sp. Brues,** Bull. Wisconsin Soc., vol. 8, p. 48 (New York).

†*Galesimorpha* **n. g. Brues,** Bull, Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., vol. 54, p. 12. — *wheeleri* **n. sp.** p. 12, Fig. 5 (Miozän von Colorado).

Leimacis peregrina **n. sp. Perkins,** Fauna Hawaiiensis, vol. 2, p. 661 (Oahu).

Metanopedias **n. g. Brues,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 79. — *sicarius* **n. sp.** p. 79, Fig. 1 (Mexiko).

Paramesius defectus **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., vol. 54, p. 11, Fig. 4 (Miozän von Colorado).

Paraponesia **n. g. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 44. — *unicolor* **n. sp.** p. 44.

Pelecinidae.

Pelecinus polyturator Drury von Sao Paulo, Brasil. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver. Jhg. 63, p. 18. — *P. polyturator* **var.** *apicalis* **n. Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 196 (Peru).

Proctotrypidae.

Auxopaedeutes lyriformis **n. sp. Brues,** Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8, p. 82 (Massachusetts).

Proctotrypes angusticeps **n. sp. Brues,** Bull. Wisconsin Soc., vol. 7, p. 112. — *placidus* **n. sp.** p. 113. — *obscuripes* **n. sp.** p. 114. — *serricornis* **n. sp.** p. 115. — *simplicior* **n. sp.** p. 116.

Fossile Form.

†*Proctotrypes exhumatus* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, vol. 54, p. 9, Fig. 2 (Miozän von Colorado).

Belytidae.

Rezente Arten.

Gattungen der *Belytidae.* **Kieffer,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 107, 1 pl. color., 2 pls., Prix Fr. 15, 35. Als **Kieffer** (2) zitiert. Flügel einer Belytide nebst Nomenklatur, pl. 1, Fig. 4. — Mittelsegm. pl. 1, Fig. 14.

Acanopsilus Kieff. Beschr. **Kieffer** (2) p. 18—19. — 4 Spp. aus Europa. **Kieffer** beschreibt in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908, p. 427.: *clavatus* **n. sp.** (Österreich, Italien).

Acanosema **n. g. Kieffer** in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908, p. 407. — *alpestre* **n. sp.** p. 412 (Italien). — *brevipenne* **n. sp.** p. 408 (Spanien). *rufum* **n. sp.** p. 411 (Bosnien). — *A.* Kieff. (= *Psilomma* non Först.) Cameron. **Kieffer** (2) p. 17, 5 Sp. aus Europa. — *brevipenne.* **Kieffer,** pl. 2, Fig. 16, desgl. Kopf von d. Seite, Fig. 17.

Acanthopsilus **n. g.** **Kieffer** in **Ernest André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, p. 380, 1908. — Type: *O.* (*A.*) *marshalli* **n. sp.** **Kieffer** (1907). — *A.* Kieff. Subg. zu *Oxylabis*. **Kieffer** (2), p. 11.

Acidopsilus Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 9—10, 1 Sp. aus Bolivia: *A. longicornis* Kieff.

Aclista Först. (= *Cinetus* part. Curtis = *Zigota* Först. = *Pantoclis* part. = ? *Psilomma* Ashm. von Först. = *carinia* Kieff. = *Tetrapsilus* Kieff). **Kieffer** (2), p. 23. — 72 Spp. aus Eur., Afrika, Asien, Nordamerika. — *A.* (*Tetrapsilus*) *apterus* Kieff, Kopf u. erste Antennen, pl. 1, Fig. 3, Detail, v. *Aclista* (*Zygota*) ♂, Fig. 5. — *A.* (*Tetrapsilus*) *filicornis* Kieff. Thorax u. Petiolus, pl. 1, Fig. 12; Mand. v. *A.* (*T.*) *subclausa* Kieff., pl. 1, Fig. 16. — In den Gen. Ins. Fasc. 105 sind auch schon aufgenommen: *A. madagascariensis* **n. sp.** **Kieffer** in **Voeltzkow**, Reise in Ostafrika 1903—1905 (Wiss. Ergebnisse), vol. 2, p. 533 (Madagaskar). — *A. norwegica*. **Kieffer** in **Strand**, Nyt Magaz. f. naturv. Kristiania 1912. — *curvinervis* **n. sp.** ibid. (beide aus Norwegen). — Zu *Aclista* gehören auch die unter *Tetrapsilus* aufgeführten Arten, da diese Gattung nach **Kieffer** (2) ein Synonym zu *Aclista* ist.

Acoretus Kieff. Subg. von *Xenotoma* Först. **Kieffer** (2) p. 31. — *A.* Untergatt. 3. Tergit beim ♀ nicht oder kaum länger als der 4. Abdomen weniger deprimiert, oft am Ende gekrümmt, die ♂ ♂ sind wahrscheinlich nicht von denen der Untergattung *Xenotoma* zu unterscheiden, p. 31. — *A.* Aufgenommen in d. Gen. Ins. wurden auch schon: *X.* (*A.*) *fracti nervis* **n. sp.**, (*Zelotypa fr.*). **Kieffer** in **Ern. André**, Spec. Hym. Eur. vol. 10, p. 600 (Ilede Giglio). — *X.* (*A.*) *fuscicornis* **n. sp.** (*Zelotypa f.*) p. 600 (Österreich). — *X.* (*A.*) *hamifera* **n. sp.** (*Zelotypa h.*) p. 599 (Deutschl., Österreich, Ungarn, Sizilien).

Acropiesta Först. (♀ von ♂). **Kieffer** (2) p. 28. — 16 Spp. aus Europ. u. den Verein. Staaten. Mand. von *A. sciarivora* Kieff, Fig. 2, 3. — Aufgenommen ist darin auch schon *A. xanthura* **n. sp.** **Kieffer** in **Strand**, Nyt Magaz. f. Naturv., Kristiana, 1912 (Deutschland). — *Acr. aptera* **n. sp.** **Kieffer** in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909, p. 585 (Deutschland). — *filicornis* **n. sp.** p. 590 (Österreich). — *flavipes* **n. sp.** p. 590 (Schottland). — *marginalis* **n. sp.** p. 586 (Frankreich). — *nigrocincta* **n. sp.** p. 588 (Frankreich). — *rufiventris* **n. sp.** p. 588 (England).

Anectata Först. Charakt. **Kieffer** (2) p. 29, 30. — 25 Spp. aus Eur. u. N.-Amer. *A. angustata* Kieff. ♂, pl. 3, Fig. 2. — *A. analis* **n. sp.** **Kieffer** in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909, p. 534 (Frankreich). — *angusta* **n. sp.** p. 588 (Frankreich). — *atriceps* **n. sp.** p. 532 (Österreich). — *bitensis* **n. sp.** p. 531 (Deutschland). — *brevistilus* **n. sp.** p. 535 (Ile de Giglio). — *crassistilus* **n. sp.** p. 529 (Ungarn. — *decipiens* **n. sp.** p. 538 Deutschland) nebst **var.** *proxima* **n.** p. 538 (Frankreich). — *Doriai* **n. sp.** p. 528 (Ile de Giglio). — *excisa* **n. sp.** p. 539 (Frankreich). — *fuscicornis* **n. sp.** p. 529 (Ungarn). — *hungarica* **n. sp.** p. 536 (Ungarn). — *levifrons* **n. sp.** p. 530 (Frankreich). — *longistilus* **n. sp.** p. 533 (Italien). — *marginalis* **n. sp.** p. 534 (Frankreich). — *modesta* **n. sp.** p. 537 (Deutschland), *soror* **n. sp.** p. 532 (Frankreich). — *stricta* **n. sp.** p. 536 (Österreich). — *striolata* **n. sp.** p. 539 (Ungarn).

Aneurhynchus Prov. Syn. zu *Pantoclis* Först. **Kieffer** (2), p. 25.

Anommatium Först. **Kieffer** (2), p. 7—8. — 2 Spp. aus Eur. *A. Ashmeadi* Mayr. Umriß, pl. 2, Fig. 10 ♀. — *A. stramineum* **n. sp. Kieffer** in **Ernest André**, Spec. Hym. Europ., vol. 10, p. 378, 1908 (Italien).

Anoxylabis Kieff. Chrakt. **Kieffer** (2), p. 11. — 1 Sp. aus Bolivia: *A. laticeps* Kieff. ♂.

Atelopsilus Kieff. Subg. von *Rhynchopsilus* Kieffer. **Kieffer** (2) p. 16. — 1 Sp. aus Virginien: *bruneus* Ashm.

Belyta Jur. = (? *Psilus* [*Belyta*] Zett.). Beschreib. **Kieffer** (2), p. 20—21. — Type: *B. bicolor* Jur. [ungenügend beschrieb.). — 74 Spp. aus Eur. u. Amerika, davon gehören ungenau beschr. Spp. wohl einer anderen Gatt. an. *B. arietina* Kieff., pl. 1, Fig. 17, Mand. *B. sanguinolenta* Nees ♂, pl. 3, Fig. 2, farb. — Aufgenommen in d. Arbeit sind auch schon *B. germanica* **n. sp. Kieffer** in **Strand**, Nyt Magaz. f. Naturv., Kristiania, 1912 (Deutschland). — *B. norvegica* **n. sp.** ibid. (Norwegen). — **Kieffer** beschreibt in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909, eine Reihe neuer Spp.: *acuta* **n. sp.** p. 510 (Schweiz). — *alticeps* **n. sp.** p. 488 (Frankreich). — *arcuata* **n. sp.** p. 505 (Frankreich). — *arietina* **n. sp.** p. 492 (Frankreich) nebst den **var.** *brevipennis* **n.** u. **var.** *erythrocera* **n.** (beide aus Deutschland). — *atriceps* **n. sp.** p. 502 (Österreich). — *bidentata* **n. sp.** p. 497 (Frankreich). — *brevifrons* **n. sp.** p. 388 (Ungarn). — *brevinervis* **n. sp.** p. 508 (Frankreich). — *californica* **n. sp.** p. 363 (Californien). — *costalis* **n. sp.** p. 511 (Rußland, Ungarn, Österreich, Italien, Frankreich, Deutschland, Schottland). — *cost.* **var.** *armata* **n.** p. 511 (England, Frankreich, Italien). — *cost.* **var.** *cataniensis* **n.** p. 512 (Sicilien). — *cost.* **var.** *divergens* **n.** p. 511 (Österreich, Frankreich). — *cost.* **var.** *fuscicapa* **n.** p. 512 (Österreich). — *cost.* **var.** *helvetica* **n.** p. 511 (Schweiz). — *cost.* **var.** *insularis* **n.** p. 511 (Ile de Giglio). — *cost.* **var.** *vanescens* **n.** p. 511 (Frankreich, Italien). — *crassinervis* **n. sp.** p. 509 (Frankreich). — *crass.* **var.** *scotica* **n.** p. 509 (Schottland). — *depressa* Thoms. **var.** *cursitans* **n.** p. 486 (Schweden, Schottland, Frankreich). — *elegans* **n. sp.** p. 504 (Frankreich). — *evanescens* **n. sp.** p. 493 (Ungarn). — *furcata* **n. sp.** p. 489 (Italien, île Giglio). — *Gaullei* **n. sp.** p. 503 (Frankreich). — *longifurca* **n. sp.** p. 500 (Österreich). — *longistilus* **n. sp.** p. 514 (Frankreich). — *lubrica* **n. sp.** p. 499 (Deutschland). — *marginalis* **n. sp.** p. 485 (Schottland). — *modesta* **n. sp.** p. 516 (Schottland). — *quadridens* **n. sp.** p. 483 (Frankreich, Ungarn, Rumänien) nebst **var.** *festiva* **n.** p. 483 (Frankreich) u. **var.** *inermis* **n.** p. 483 (Österreich). — *quadrispinosa* **n. sp.** p. 496 (Österreich). — *rufa* **n. sp.** p. 491 (Österreich). — *rugosicollis* **n. sp.** p. 490 (Frankreich). — *sexcarinata* **n. sp.** p. 501 (Frankreich, Schweiz). — *sicula* **n. sp.** p. 515 (Sicilien). — *sic.* **var.** *flavipennis* **n.** p. 515 (Österreich). — *striativentris* **n. sp.** p. 498 (Ungarn). — *tenuicornis* **n. sp.** p. 512 (Österreich). — *tenuistilus* **n. sp.** p. 513 (Schottland). — *tripartita* **n. sp.** p. 495 (Frankreich, Deutschland, Österreich, Italien). — Nomen novum: *proxima* **nov. nov.** für *affinis* Kieffer non Nees. **Kieffer**, t. c. p. 505 (Frankreich).

Belyta Cam. (= *Tanyzonus* Marshall). **Kieffer** (2) p. 8. — *B. fulva* Cam. (*bolitophilae* Marsh.) aus Neu-Seeland, pl. 1, Fig. 18 u. 19, Antennen des ♀ u. ♂

Camptopsilus Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 13. — 1 Sp. aus Cuba: *nigriceps* Kieff. ♀.

Cardiopsilus **n. g.** **Kieffer** in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908, p. 405. — *productus* **n. sp.** p. 407 (Österreich). — C. Kieff. Beschr. **Kieffer** (2) p. 17. — 2 Sp.: *C. productus* Kieffer (Österreich), *C. rufiventris* Kieff. (Schottland). *C. productus* Kieff. Abdomen von der Seite, pl. 2. Fig. 12.

Carinia Kieff. Syn. zu *Aclista* Först. **Kieffer** (2), p. 23.

Cinetus Jur. (= *Miota* Ashm. [non Först.] = *Psilomma* Ashm. [non Ashm. 1893]). Charakt. **Kieffer** (2) p. 35. Type: *C. iridipennis* Lep., *C. binetus* Curtis u. *C. rubecula* Curtis sind nom. und 36 Spp. aus Eur. As. u. Amer. — *C. alpestris* **n. sp.** **Kieffer** in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1910, p. 648 (Italien). — *angustatus* **n. sp.** p. 642 (Italien, Österreich, Ungarn). — *Cameroni* **n. sp.** p. 644 (Schottland). — *Carpentieri* **n. sp.** p. 640 (Frankreich). — *decipiens* **n. sp.** p. 641 (Frankreich). — *dentatus* **n. sp.** p. 651 (Frankreich, Österreich). — *excavatus* **n. sp.** p. 650 (Frankreich). — *fuscicornis* **n. sp.** p. 649 (Frankreich). — *hungaricus* **n. sp.** p. 644 (Ungarn). — *iridipennis* Lep. **var.** *atriceps* **n.** p. 646 (Ungarn) **n. var.** *prolongatus* **n. sp.** p. 646 (Schottland). — *obscurus* **n. sp.** p. 647 (Frankreich) — *Strandi* **n. sp.** **Kieffer** in **Strand,** Nyt Magaz. f. Naturv., Kristiania, 1912 (Deutschland). — *C.* Abb. in **Kieffer** (2): Taf. 2, Fig. 18, 19: *C. iridipennis* Mandib., Taf. 2, Fig. 20: *C. angustatus* Kieff., Mandib., 21 *C. brevipetiolatus* de Marsh. Mand., *Aclista* ♀ in toto, pl. 3, Fig. 4 u. 7, *C. iridipennis* Lep. ♀ in toto, pl. 3, Fig. 10. — **Kieffer** beschreibt in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10: *alpestris* **n. sp.** p. 648 (Italien). — *angustatus* **n. sp.** p. 642 (Italien, Österreich, Ungarn). — *Cameroni* **n. sp.** p. 644 (Schottland). — *Carpentieri* **n. sp.** p. 640 (Frankreich). — *decipiens* **n. sp.** p. 641 (Frankreich). — *dentatus* **n. sp.** p. 651 (Frankreich, Österreich). — *excavatus* **n. sp.** p. 656 (Frankreich). — *fuscicornis* **n. sp.** p. 649 (Frankreich). — *hungaricus* **n. sp.** p. 644 (Ungarn). — *iridipennis* Lep. **var.** *atriceps* **n.** p. 646 (Ungarn). — *irid.* **var.** *prolongatus* **n.** p. 646 (Schottland). — *obscurus* **n. sp.** p. 647 (Frankreich). — *D.* Först. Charakt. **Kieffer** (2) p. 16. — 4 Spp. aus Europa: Type *D. westwoodi* Förster nom. non descr. *D. monticola*, pl. 2, Fig. 1 ♀. — **Kieffer** beschreibt in Ern. André, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908, folg. neue Spp.: *monticola* **n. sp.** p. 414 (Lothringen, Elsaß). — *nigriceps* **n. sp.** p. 415 (Schottland). — *rufiventris* **n. sp.** p. 415 (Schottland). — *westwoodi* **n. sp.** p. 414 (Deutschland).

Dissoxylabis Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 10. — 1 Sp. aus Bolivia u. Peru: *D. hirtipes* Kieff. — 4 Spp. aus Europa (Elsaß-Lothringen, Schottland u. Deutschland).

Entomia Herr.-Sch. ist synonym zu *Ismarus* Haliday. **Kieffer** (2) p. 7.

Entomius Hol. ist synonym zu *Ismarus* Haliday. **Kieffer** (2) p. 7.

Ismarus Hal. (= *Ginetus* part. Curt. = *Entomia* Herr.-Schäffer = *Entomius* Hal.). **Kieffer** (2) p. 7. — 6 Spp. aus Eur. u. N.-Amer. Type: *I. dorsiger* Curtis, pl. 3, Fig. 8, farbig.

Leptorhoptus Först. **Kieffer** (2) p. 37. — 45 Spp. aus Eur. u. Amer. — Mand. v. *L. abbreviatus* Kieff., pl. 2, Fig., 24, 25, *L. fungorum* Kieff., pl. 3,

Fig. 11 ♀, Mand. v. *L. monilicornis* Kieff., pl. 1, Fig. 15. — *L. analis* **n. sp.** **Kieffer** in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909 u. 1910, p. 656 (Frankreich). — *atriceps* **n. sp.** p. 669 (Italien). — *brevicornis* **n. sp.** p. 379 (Ungarn). — *crassinervis* **n. sp.** p. 675 (Frankreich). — *dolichocerus* **n. sp.** p. 663 (Deutschland). — *egregius* **n. sp.** p. 673 (Schottland, Ungarn). — *excavatus* **n. sp.** p. 661 (Österreich). — *excisus* **n. sp.** p. 676 (Frankreich) nebst **var.** *conjungens* **n.** p. 676 (Schottland). — *histrio* n. sp. p. 659 (Österreich). — *holotomus* **n. sp.** p. 672 (Frankreich) nebst **var.** *gracilicornis* **n.** p. 672 (Ungarn) u. **var.** *variicornis* **n.** p. 672 (Österreich). — *incisus* **n. sp.** p. 661 (Deutschland). — *longicornis* (*Pantoclis* l.) **n. sp.** p. 553 (Frankreich). — *macroceros* **n. sp.** p. 665 (Italien). — *marginalis* **n. sp.** (Pantoclis m.) p. 554 (Frankreich). — *microgaster* **n. sp.** p. 680 (Frankreich). — *monilicornis* **n. sp.** p. 657 (Deutschland) nebst **var.** *crassipes* **n.** p. 658 (Italien) u. **var.** *fulviventris* **n.** p. 658 (Deutschland). — *niger* **n. sp.** p. 671 (Ungarn). — *nitidus* **n. sp.** p. 662 (Österreich). — *perplexus* **n. sp.** p. 679 (Deutschland). — *prolongatus* **n. sp.** p. 674 (Österreich, Norwegen). — *rugosus* **n. sp.** p. 660 (Ungarn). — *scutellaris* **n. sp.** p. 669 (Österreich). — *semirufus* **n. sp.** p. 670 (Frankreich, Italien). — *striatistilus* **n. sp.** p. 676 (Frankreich).— *tenuicornis* **n. sp.** p. 674 (Frankreich). — Nom. nov.: *flavidicornis* **nom. nov.** (für *flavidicornis* non *Miota*) p. 671 (Ungarn). — *rufescens* **nom. nov.** (für *rufus* Kieffer non Ashm.) p. 658 (Frankreich).

Lyteba Thoms. ist synonym zu *Oxylabis* Förster. **Kieffer** (2) p. 11.

Macrohynnis Först. Forst. **Kieffer** (2) p. 35. — 2 Spp. aus Eur., 1 aus den Ver. Staaten. — *M. rufiventer* **n. sp.** **Kieffer** in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908, p. 417 (Österreich).

Meuselia Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 29. — 1 Sp. aus Ungarn *fuscicornis* Kieff., pl. 2, Fig. 11, Seiten-Profil des ♀.

Miota Först. (non Ashm.) Charakt. **Kieffer** (2) p. 39. — 11 Sp. aus Eur. u. Amer. Type: *M. compressa* Kieff. Mand. von *M. luteipes* Kieff., pl. 2, Fig. 4, 5. Tier in toto, pl. 3, Fig. 12. — *brevinervis* Kieffer ist vielleicht der Vertreter einer neuen Gattung. — *M. compressa* **n. sp.** **Kieffer** in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1910, p. 690 (Frankreich). — *longiventris* **n. sp.** p. 691 (Österreich). — *luteipes* **n. sp.** p. 689 (Ungarn).

Miotella Kieff. **Kieffer** (2) p. 40. — 1 Sp. aus Bolivia: *M. tenuicornis* Kieff.

Monoxylabis Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p.9. — 1 südamerik. Sp.: *flavimanus* Kieffer aus Bolivia.

Odontopsilus Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 10. — 1 Sp. aus Peru: *O. tenuicornis* Kieff. ♂.

Opazon Halid. (= *Belyta* part. = *Psilomma* (non Först. (Dalla Torre). Charakt. **Kieffer** (2) p. 14—15. — 2 Spp.: *O. ciliatum* Thoms. aus Schwed. u. England, *O. incrassatum* aus Schweden.

Oxylabes Först. (= *Belyta* part. = *Lyteba* Thoms. = *Cinetus* part.— *Aneurrhynchus* part. Prov.). **Kieffer** (2) p. 11. — 1. Unterg. *Oxylabis* Först. m. 24 Spp. aus Eur. u. S.-Amer., 2. Unterg. *Acanthopsilus* Kieff. 1 Sp. aus Eur. *O.* (*A.*) *Marshalli* Kieff. aus England; pl. 2, fig. 14, 15. Mandib. von *O. carinata* Kieffer, pl. 3, Fig. **1**, *punctulata* ♀. Profil

von *O.*, pl. 1, Fig. 11. — *O. bifoveolata* **n. sp. Brues,** Canad. Entom., vol. 36, p. 119 (New Jersey). — *O. Strandi* **n. g. Kieffer** in **Strand,** Nyt Magaz. f. Naturvid. Kristiania 1912 (Norwegen).

Pantoclis Först. (= *Belyta* part. = *Aneurrhynchus* (non Westw.) Prov. = *Zelotypa* part.). **Kieffer** (2) p. 25. 84 Spp. in Eur., Asien u. Amerika; *P. brachyura* farbig, pl. 3, Fig. 5; *P. flaviventris* Kieff., Fig. 7 schwarz. — *P. germanica* **n. sp. Kieffer** in **Strand,** Nyt Mag. f. Naturv. 1912 (Norwegen). — **Kieffer** beschreibt in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909: *aestivalis* **n. sp.** p. 752 (Ungarn). — *arcuata* **n. sp.** p. 557 (Frankreich, Ungarn) nebst **var.** *festiva* **n.** p. 558 (Frankreich). — *atra* **n. sp.** p. 557 (Frankreich). — *atristilus* **n. sp.** p. 556 (Schweiz). — *bidentata* **n. sp.** p. 573 (Frankreich, Österreich, Italien) nebst **var.** *radialis* **n.** p. 573 (Frankreich). — *brevicornis* **n. sp.** p. 576 (Deutschland). — *brevistilus* **n. sp.** p. 575 (Frankreich) nebst **var.** *rufimana* **n.** p. 575 (Ile Giglio). — *crassinervis* **n. sp.** p. 580 (Österreich). — *evanescens* **n. sp.** p. 579 (Deutschland, Österreich). — *excavata* **n. sp.** p. 561 (Schweiz). — *flavicornis* **n. sp.** p. 565 (Ungarn). — *flaviventris* **n. sp.** p. 585 (Ungarn). — *fulvicauda* **n. sp.** p. 569 (Österreich) mit den Varr.: **var.** *alpina* **n.** p. 569 (Österreich: Karst), **var.** *Carpentieri* **n.** p. 570 (Frankreich) u. **var.** *modesta* **n.** p. 570 (Österreich, Karst). — *fuscicornis* **n. sp.** p. 578 (Frankreich). — *fuscicoxa* **n. sp.** p. 568 (Ungarn). — *Graeffei* **n. sp.** p. 580 (Österreich). — *haesitans* **n. sp.** p. 552 (Frankreich, Ungarn). — *hirtistilus* **n. sp.** p. 565 (Deutschland). — *insignis* **n. sp.** p. 577 (Österreich). — *integra* **n. sp.** p. 561 (Frankreich). — *lanceolata* **n. sp.** p. 568 (Italien). — *levistilus* **n. sp.** p. 555 (Frankreich). — *lusitanica* **n. sp.** p. 571 (Portugal). — *macrotoma* **n. sp.** p. 581 (Frankreich). — *magnicornis* **n. sp.** p. 569 (Deutschland). — *microcera* **n. sp.** p. 576 (Ungarn) nebst **var.** *rufosignata* **n.** p. 576 (Österreich). — *nigristylus* **n. sp.** p. 572 (Österreich). — *nigriventris* **var.** *acuta* **n.** p. 582 (Frankreich, Italien, Ile Giglio). — *nigr.* **var.** *fortidens* **n.** p. 582 (Österreich). — *nigr.* **var.** *nervosa* **n.** p. 583 (Portugal). — *nigr.* **var.** *obtusa* **n.** p. 582 (Frankreich, Österreich). — *pallidipes* **n. sp.** p. 554 (Ungarn). — *pubescens* **n. sp.** p. 574 (Frankreich). — *rubrocincta* **n. sp.** p. 560 (Österreich, Ungarn). — *sulcatifrons* **n. sp.** p. 556 (Frankreich). — *tenuistilus* **n. sp.** p. 577 (Deutschland).

Pantolyta Först. = (*Belita* part. Hal. = *Cinetus* part. Thoms. = *Pantolyta* non Ashm. Först.) **Kieffer** (2) p. 19. Type: *P. pallida* Kieffer; (8+1 ?) Spp. aus Europa. — *P. semirufa* Kieff. ♂ pl. 1 Fig. 1. — *pallida* Kieff. ♀ Fig. 10. — *P. fuscipes* **n. sp. André** u. **Kieffer** in **Ern. André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, p. 431 (Ungarn). — *pallida* **n. sp.** p. 430 (England, Deutschland, Österreich, Frankreich). — *semirufa* **n. sp.** p. 432 (Lothringen). — *stylata* **n. sp.** p. 433 (Deutschland, England). — *subtilis* **n. sp.** p. 432 (Deutschland).

Paraclista **n. g. Kieffer** in **Ern. André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909, p. 476 t. — *brachyptera* Thoms. **var.** *halterata* **n.** p. 481 (Österreich). — *pedestris* **n. sp.** p. 480 p. (Schottland). — *P.* Kieff. (= *Belyta* part. Thoms.) **Kieffer** (2) p. 22. — Type: *brachyptera* Thoms. 9 Spp. aus Eur., dar. auch *P. orciplana* **n. sp. Kieffer** in **Strand,** Nyt Magaz. f. Naturv. Kristiania 1912 (Norwegen).

Paroxylabis Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 14. — 2 Spp.: *P. fuscicornis* Kieff. aus Ungarn, *P. semirufa* Kieff.

Probelyta Kieff. Beschr. **Kieffer** (2) p. 19—20. — 1 Spp. aus Peru: *alticola* Kieff.

Procinetus Kieff. **Kieffer** (2) p. 35. — 1 Sp. aus Britisch Neu-Guinea: *Pr. radiatus* Kieff.

Promeuselia **Subg. n.** von *Rhynchopsilus* Kieffer. **Kieffer** (2) p. 16. — 1 Sp. *R.* (*P.*) *clausus* Kieffer aus Deutschland.

Prosoxylabis Kieff. Charakt. **Kieffer** (2) p. 8—9. — 1 Sp. aus Bolivia: *P. maculipennis* Kieffer.

Prozelotypa Kieff. **Kieffer** (2) p. 34. — 1 Sp. *Pr. longicornis* aus Paraguay.

Psilomma Först. (non Ashm.). **Kieffer** (2) p. 17. Type: *P. tenuicornis* Kieff. 8 Spp. aus Europa. Vorderfl. einer *Ps.* pl. 1, Fig. 7. **Kieffer** beschreibt in **André,** Spec. Hym. Eur. verschiedene neue Spp.: *atriceps* **n. sp.** p. 422 (England). — *crassicornis* **n. sp.** p. 425 nebst **var.** *fuscicornis* **n.** p. 425 (Frankreich). — *dubia* **n. sp.** p. 426 (Schottland). — *flavipes* **n. sp.** p. 423 (Schottland). — *incerta* **n. sp.** p. 420 (Schottland). — *nigra* **n. sp.** p. 424 (Frankreich). — *radiata* **n. sp.** p. 424 (Ungarn). — *tenuicornis* **n. sp.** p. 421 (Deutschland).

Psilus Zett. (ob zu *Belyta* Jur. ?). **Kieffer** (2) p. 20.

Rhynchopsilus **n. g.** **Kieffer** in **Ern. André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908, p. 360 u. 403. — *apertus* **n. sp.** p. 402 (Italien). — *R.* (*P.*) *clausus* **n. sp.** p. 403 (Deutschland). — *Rh.* Kieff. (= *Acropiesta* ♂ [non ♀], = *Pantolyta* (non Först.) Ashm.) Charakt. **Kieffer** (2) p. 15. — Übersicht über die 3 Subgg.: *Promeuselia* **n. g.** (1 Sp.), *Rhynchopsilus* Kieff. (1 Sp.). *Atelopsilus* Kieff. (1 Sp.) cf. die einzelnen Untergatt. — *Rh.* Kieff. Subg. zu *Rhynchopsilus.* **Kieffer** (2) p. 15. — 1 Sp. aus Italien: *apertus* Kieff. Kopf u. Antennen pl. 1, Fig. 2; *clausus* Kieff. Mandib. pl. 2, Fig. 13.

Scorpioteleia Ashm. (= *Miota* part.). **Kieffer** (2) p. 39. 5 Spp. aus den Ver. Staaten u. Eur. — *S. lusitanica* Kieff. Mandibel pl. 1, Fig. 13. — **Kieffer** beschreibt in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1910. *Sc. ditoma* **n. sp.** p. 685 (Österreich). — *gracilicornis* **n. sp.** p. 682 (Italien). — *rufa* **n. sp.** p. 684 (Frankreich).

Stylidodon Ashm. **Kieffer** (2) p. 39. — Type: *S. politum* Ashm.

Tanyzonus Marsh. ist ein Synonym zu *Betyla* Cam. **Kieffer** (2) p. 8.

Tetrapsilus Kieffer **n. g.** **Kieffer** in **André,** Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1908 u. 1909, p. 397. — *aeralata* **n. sp.** p. 445 (Schottland). — *brevicornis* **n. sp.** p. 451 (Rußland, Norwegen). — *brevinervis* **n. sp.** p. 472 (Frankreich, Deutschland). — *brevipennis* **n. sp.** p. 440 (Frankreich, Italien, Österreich, Ungarn) nebst **var.** *fuscipes* **n.** p. 440 (Frankreich). — *caecutiens* **n. sp.** p. 437 (Frankreich). — *Cameroni* **n. sp.** p. 455 (Schottland). — *crassinervis* **n. sp.** p. 469 (Frankreich). — *cursor* **n. sp.** p. 441 (Frankreich). — *delicata* **n. sp.** p. 457 (Deutschland). — *dentatipes* **n. sp.** p. 447 (Österreich). — *excisipes* **n. sp.** p. 447 (Österreich). — *filicornis* **n. sp.** (*Tetrapsilus f.*) p. 400 (Frankreich). — *holotoma* **n. sp.** p. 456 (Italien). — *lanceolata* **n. sp.** p. 473 (Österreich) nebst **var.** *fuscicornis* **n.** p. 473 (Österreich) u. **var.** *pubescens* **n.** p. 473 (Italien). — *longinervis* **n. sp.** p. 465 (Österreich). — *macroneura* **n. sp.** p. 469 (Schott-

land). — *maura* **n. sp.** p. 448 (Tunis). — *microcera* **n. sp.** p. 470 (Schottland). — *microptera* **n. sp.** p. 438 (Italien). — *microtoma* **n. sp.** p. 453 (Schottland). — *pedisequa* **n. sp.** p. 441 (Ungarn). — *scotica* **n. sp.** p. 454 (Schottland). — *semirufa* **n. sp.** p. 468 (Österreich). — *spinosa* **n. sp.** p. 448 (Frankreich). — *spinosiceps* **n. sp.** p. 446 (Österreich). — *stigma* **n. sp.** p. 467 (Italien). — *striata* **n. sp.** p. 461 (Frankreich, Italien) nebst **var.** *basalis* **n.** p. 462 (Deutschland, Frankreich), **var.** *Solarii* **n.** p. 462 (Italien, England). — *sulcata* **n. sp.** p. 471 (Österreich). — *sulciventris* **n. sp.** p. 474 (Kroatien). — *tenuicornis* **n. sp.** p. 465 (Frankreich). — *unicolor* **n. sp.** p. 438 (Ungarn). — *variicornis* **n. sp.** p. 464 (Ungarn). — *variiventris* **n. sp.** p. 463 (Österreich). — *Tetrapsilus* Kieff. ist ein Synonym zu *Aclista* Först. **Kieffer (2)** p. 23.

Therinopsilus Kieff. Charakt. **Kieffer (2)** p. 14. — *T. fuscicornis* Kieff. aus Bolivia; *T. pubescens* Kieff. aus Brasilien.

Tropidopsilus Kieff. Charakt. **Kieffer (2)** p. 13. — 1 Spp. aus Brasil.: *Tr. laticeps* Kieff. ♀.

Xenotoma Untergatt. (3. Tergit beim ♀ viel länger als der 4. u. gewöhnlich länger als die folgenden zusammen) **Kieffer (2)** p. 32. — *X.* Först. (= *Belyta* part. = *Zelotypa* Först. [non Ashm.] = *Acoretus* Halid.). p. 31—34. — *X. Goetzei* pl. 2, Fig. 22 u. 23 Mand.; *X. nigriceps* Lep. ♀ pl. 3, Fig. 9. Abd. v. *X. rufipes* ♀ pl. 1, Fig. 8, Antennen Fig. 9. — *X.* (*Acoretus*) *africana* **n. sp.** (*Zelotypa* A) in Herzog zu Mecklenburg Wiss. Bd. 4, 1910, p. 4 (Albert-Edward-See) [Deutsche Zentralafr. Exp., Bd. 3, 2, p. 5 (Ruwenzori)]. — 2 Unterg. *Acoretus* Hal. (17 Spp.) u. *Xenotoma* Först. (80 Spp.). *X. rufipes* Kieff. Vorderbein pl. 1, Fig. 6. — *X.* **Kieffer** beschreibt in **André**, Spec. Hym. Eur., vol. 10, 1909 u. 1910 eine lange Reihe neuer Spp. Zur Untergattung *Acoretus* gehören: *alticollis* Thomson **var.** *acuta* **n.** p. 541 (Deutschland). — *altic.* **var.** *aestivalis* **n.** p. 547 (Österreich). — *altic.* **var.** *isotoma* **n.** p. 547 (Ungarn). — *dubia* **n. sp.** p. 543 (Frankreich). — *cucera* **n. sp.** p. 545 (Österreich). — *fallax* **n. sp.** p. 444 (Frankreich, Ungarn). — *fallax* **var** *arcuata* **n.** p. 544 (Österreich). — *flavicornis* **n. sp.** p. 541 (Frankreich). — *fractinervis* **n. sp.** (*Zelotypa fr.*) p. 600 (Ile de Giglio). — *fuscicornis* **n. sp.** (*Zelotypa fusc.*) p. 600 (Österreich). — *hamifera* **n. sp.** (*Zelotypa ham.*) p. 599 (Deutschland, Österreich, Ungarn, Sizilien). — *microtoma* **n. sp.** p. 542 (Deutschland, Frankreich). — zur Untergattung *Xenotoma* gehören: *arcitenens* **n. sp.** p. 629 (Frankreich. — *atra* **n. sp.** p. 625 (Frankreich). — *brachycera* **n. sp.** p. 607 (Frankreich, Italien). — *cilipes* **n. sp.** p. 631 (Schottland). — *crassinervis* **n. sp.** p. 662 (Ungarn). — *dolichocera* **n. sp.** p. 608 (Frankreich). — *dubiosa* **n. sp.** p. 610 (Österreich, Portugal). — *evanescens* **n. sp.** p. 624 (Italien). — *festiva* **n. sp.** p. 606 (Frankreich). — *Försteri* **n. sp.** nebst **var.** *abbreviata* **n.** p. 633 (Österreich). — *fracta* **n. sp.** p. 629 (Österreich). — *fusca* **var.** *atricoxis* **n.** p. 613 (Frankreich). — *gracilicornis* **n. sp.** p. 614 (Schottland). — *haemorrhoidalis* **n. sp.** p. 611 (Frankreich). — *hamata* **n. sp.** p. 605 (Frankreich, Deutschland). — *hungarica* **n. sp.** p. 612 (Ungarn). — *inflexa* **n. sp.** p. 633 (Frankreich). — *legens* **n. sp.** p. 630 (Deutschland). — *manteroi* **n. sp.** p. 606 (Italien). — *maura* **n. sp.** p. 636 (Frankreich,

Portugal, Österreich). — *monticola* **n. sp.** p. 635 (Italien). — *parvula* **n. sp.** p. 624 (Deutschland). — *recta* **n. sp.** p. 608 (Portugal). — *rufifrons* **n. sp.** p. 623 (Österreich). — *seticornis* **n. sp.** p. 609 (Italien). — *subaequalis* **n. sp.** p. 623 (Frankreich). — *Szepligetii* **n. sp.** p. 635 (Ungarn). — *tenuinervis* **n. sp.** p. 614 (Frankreich). — *versicolor* **n. sp.** p. 621 (Frankreich) nebst **var.** *nigriventris* **n.** p. 622 (Frankreich, Deutschland) u. **var.** *rufistilus* **n.** p. 621 (Frankreich). — *vitellinipes* **n. sp.** p. 627 (Ungarn). — *fusca* **nom. nov.** für *fuscicornis* non *Zelotypa fuscicornis*. p. 613 (Deutschland).

Zelotypa Först. (von Ashm.) ist ein Synonym zu *Xenotoma* Först. **Kieffer** (2) p. 31.

Fossile Arten.

† *Belyta mortuella* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., vol. 54, p. 10, fig. 3 (Miozän von Colorado).

Diapriidae.

Atrichopria **n. g.** (*Diapria* nahest.). **Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 55. — *seminigra* **n. sp.** p. 55 (beide aus Peru).

Bactropria **n. g.** (steht *Tropidopria* nahe). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 339. — *brasiliensis* **n. sp.** p. 339 ♂ (Brasilien: Peru).

Ceratopria lacustris **n. sp. Schulz,** Ann. biol. lacustre, vol. 4, p. 203 (Belgien).

Cologlyptus **n. g.** *Proctotryp.* (ist in Kieffers Tab. der *Diapriinae* neben *Basalys* zu stellen). **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 123—124. — *Kiefferi* **n. sp.** p. 124 ♀ (Manila, P. J.).

Diapria sp. Lebensweise. **Brocher,** Ann. biol. lacustre, vol. 4, p. 182—184. — *D. voeltzkowii* **n. sp. Kieffer** in Voeltzkow, Reise in Ostafrika, Bd. 2, p. 532 (Madagaskar). — **Perkins** beschreibt in d. Fauna Hawaii Bd. 2 aus Honolulu: *drosophilae* **n. sp.** p. 629 u. *xenica* **n. sp.** p. 629. — **Kieffer** beschreibt in d. Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 54—55: *longipalpis* **n. sp.** (Peru). — *brevipalpis* **n. sp.** (Bogota). — *bogotensis* **n. sp.** (Bogota).

Dolichopria **n. g.** (*Diapria* nahest.). **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., Bd. 3, 2, p. 9. — *gracilis* **n. sp.** p. 9—10 (Ostafrika).

Doliopria **n. g. Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 48, 54. — *flavipes* **n. sp.** (Bolivia).

Galesus fuscipennis Curt. im schottischen Hochland, Banchory, 27. *VII.* **Morley,** Entom. Monthly Mag. (21 vol. 21 (46) p. 38. — *monticola* **n. sp. Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 52. — *peruvianus* **n. sp.** p. 56 (beide aus Peru). — *conradti* **n. sp. Kieffer,** Deutsch-Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 8 (Kamerun). — **Kieffer** charakterisiert ferner in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 78: *hexacantha* **n. sp.** p. 343 ♂ ♀ nebst **var.** *spinosus* **n.** p. 344 ♂. — *tricarinatus* **n. sp.** p. 344 ♂. — *breviceps* **n. sp.** p. 345 ♂ ♀. — *microstoma* **n. sp.** p. 346 ♀. — *brasiliensis* **n. sp.** p. 346 ♀. — *sulcaticeps* **n. sp.** p. 346 ♀. — *puncticeps* **n. sp.** p. 347 ♂ (alle diese Spp. stammen aus Brasilien: Para). — Übersichtstabelle über dieselben p. 343.

Hoplopria. **Kieffer** gibt eine Charakt. der Sp. u. beschreibt in den Ann. Soc. Entom. France, T. 78: *rufosignata* **n. sp.** p. 326 ♂ ♀. — *dentata* **n. sp.** p. 327 ♂ ♀. — *trimaculata* **n. sp.** p. 328 ♀. — *inermis* **n. sp.** p. 328 ♂ ♀. — *bicarinata* **n. sp.** p. 329 ♂ ♀. — *carinigera* **n. sp.** p. 330, fig. 1 Vflgl.— *obliqua* **n. sp.** p. 331, fig. 2 Vflgl. (?) — *dorsalis* **n. sp.** p. 332 ♂ ♀ (sämtlich aus Brasilien: Para). Die Gatt. beschränkt sich auf Central- u. Südamerika. Übersichtstabelle über die Spp.: *obliqua* Kieff., *H. pulchripennis* Ashm., *H. maculipennis* Cam. *var. carinata* Kieff., *longistila* Kieff., *H. tripartita* Kieff., *columbiana* Kieff., *fasciatipennis* Cam. var. *trinidadensis* Kieff., *rufipes* Kieff. ♂ ♀, *spinosiceps* Kieff. ♀, *brevicornis* Kieff., *bimaculata* Kieff. ♂ ♀, *percurrens* Kieff. ♀, *laminata* Kieff., *excisa* Kieff., *Ashmeadi* Kieff., *proxima* Kieff., *variicornis* Kieff., *microcera* Kieff. ♂ u. die obengenannten neuen Spp. p. 323—326. — Ungenügend beschrieben sind *fasciatipennis* Cam. ♂ ♀ (Panama), *maculipennis* Cam. ♂ ♀ (Panama), *tinctipennis* Cam. ♀ (Panama). — *pulchripennis* Ashm. Beschr. des ♂ von Colombie, Bogota p. 326. — **Kieffer** beschreibt in der Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 40, 46—48 folgende neue Spp. aus Südamerika: *spinosiceps* **n. sp.**, *rufipes* **n. sp.**, *excisa* **n. sp.**, *longistila* **n. sp.**, *tripartita* **n. sp.**, *columbiana* **n. sp.**, *brevicornis* **n. sp.**, *percurrens* **n. sp.**, *proxima* **n. sp.**, *ashmeadi* **n. sp.**, *bimaculata* **n. sp.**, *laminata* **n. sp.**, *variicornis* **n. sp.** u. *microcera* **n. sp.** — **Kieffer** beschreibt t. c. p. 40 u. 47—48: *rufosignata* **var.** *galeata* **n.**, *rufosignata* **var.** *peruviana* **n.**, *inermis* **var.** *interrupta* **n.**, *dentata* **var.** *fossulata* **n.**, *dent.* **var.** *triangulata* **n.**, *dent.* **var.** *major* **n.**, *dent.* **var.** *trapezoidalis* **n.**, *dent.* **var.** *dorsalis* **n.**, *dent.* **var.** *intennalis* **n.** p. (sämtlich aus Peru u. Bolivia).

Linkiola **n. g.** (*Hoplopria* nahestehend). **Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 39. — *crassipes* **n. sp.** p. 39 (Bolivia).

Lipoglyptus **n. g.** *Proctotryp.* (ist in Kieffers Einteilung der *Diapriinae* neben *Hemilexodes* Ashm. zu stellen). **Crawford,** Proc. U. States. Nat. Mus., vol. 34, No. 1733, p. 123. — *primus* **n. sp.** p. 123 ♀ (Manila, P. J.).

Lophopria **n. g.** (steht *Galesus* nahe). **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 7. — *crassiclava* **n. sp.** p. 7—8 (Kamerun).

Loxotropa tricornuta **n. sp.** **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 122 ♀ ♂ (Manila, P. J.). — *L. schubotzi* **n. sp.** **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 6 (Ruwenzori).

Notoxopria **n. g.** **Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 39. — *rufa* **n. sp.** p. 39 (Peru).

Oxypria. Unterschied der Gatt. von *Xyalopria*. **Kieffer** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 334. — *carinata* **n. sp.** p. 334—335 ♂ (Brasilien: Para). — *varicornis* **n. sp.** **Kieffer,** op. cit., T. 59, p. 56 (Peru und Bolivia).

Phaenopria frater **n. sp.** **Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 626. — *soror* **n. sp.** p. 627. — *subtilis* **n. sp.** p. 627. — *ambulator* **n. sp.** p. 627. — *montana* **n. sp.** p. 628. — *hylaea* **n. sp.** p. 628 (sämtlich von den Hawaiischen Inseln). — *paraensis* **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 340. (Brasil.: Para).

Plutopria **n. g.** **Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 48. — *luctuosa* **n. sp.** p. 48 (Bolivia).

Prospilomicrus **n. g.** **Kieffer,** Reise Voeltzkow, vol. 2, p. 532. — *fuscicornis* **n. sp.** p. 532. — *globiceps* **n. sp.** p. 532 (Madagaskar).

Rhynchopria **n. g.** (*Galesus* nahest.). **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 9. — *tritoma* **n. sp.** p. 9 (Nyassa).

Spilomicrus (Unterschiede von *Hoplopria*) *fuscipennis* **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 333 ♂. — *S. boliviensis* **n. sp.** **Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 39 (Bolivia). — *peruvianus* **n. sp.** p. 39 (Peru).

Tropidopria. **Kieffer** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 78: *dentaticornis* **n. sp.** p. 341 ♂. — *excisa* **n. sp.** p. 341 ♂. — *brasiliensis* **n. sp.** p. 342 ♂. — *longicauda* **n. sp.** p. 342 ♀. — *brevicauda* **n. sp.** p. 342 ♀. Übersichtstabelle über diese Arten p. 340—341. — **Kieffer** beschreibt in Deutsch-Zentral-Afrika-Exped. vol. 3, 2, p. 6—7: *flavoclavata* **n. sp.** (Ruanda). — *bimaculata* **n. sp.** (Amani).

Xyalopria ruficornis **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 336 ♂ ♀. — *depressa* **n. sp.** p. 336 ♂ ♀. — *fuscipennis* **n. sp.** p. 337 ♂. — *rufipes* **n. sp.** p. 338 ♂ ♀. — *nigricornis* **n. sp.** p. 339 ♀ (sämtlich aus Brasilien: Para). Übersicht über die Spp. *brevidens* Kieff., *alticola* Kieff., *nigriceps* Kieff., *nigra* Kieff. u. die zuvor benannten neuen Spp. p. 335—336. — *X.* **Kieffer** beschreibt in der Entom. Rundschau, Jhg. 27: *brevispina* **n. sp.** (Surinam). — *alticola* **n. sp.** (Peru).

Ceraphronidae.

Ceraphron plebeius **n. sp.** **Perkins,** Fauna Hawaiiensis, vol. 2, p. 616 (Oahu). — *abnormis* **n. sp.** p. 617 (Oahu u. Californien).

Lygocerus constrictus **n. sp.** **Brues,** Bull. Wisconsin Soc., vol. 7, p. 119 (Washington).

Megaspilus orcasensis **n. sp.** **Brues,** t. c., p. 118 (Washington).

Serphidae.

Disogmus pubescens. Lebensweise. **Sanders,** Canad. Entom., vol. 42, p. 48.

Dryinidae.

Dryinopsis **n. g.** **Brues,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 16. — *simplicipes* **n. sp.** p. 17, fig. 3 (Borneo).

Monelata limnophila **n. sp.** **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 10 (Ruanda).

Scelionidae.

Scelionidae. Neue Spp. (4) aus England. **Kieffer,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 343—345. — *Scelionidae.* Addenda et Corrigenda. **Kieffer,** Gen. Insect. Wytsman Fasc. 80 B., p. 61—112, 1 pl. — Im folg. kurz als **Kieffer** bezeichnet. — Übersicht über die Subfam. *Telenominae, Teleasinae, Scelioninae* u. *Baeinae* p. 61—62. Die hier gebrachten Zusätze u. Berichtigungen bilden eine notwendige Ergänzung zu der Arbeit von **Brues.** *Hym. Scelionidae* in Gen. Insect. Wytsman Fasc. 80 1908, die hauptsächlich auf der Monogr. der nordamerik. *Proctotrupidae*

von Ashmead 1893 basiert. Ashmead hat viele Gatt. von Förster, Haliday u. Nees in einem anderen Sinne, als wie diese Autoren aufgefaßt. Kieffer hat die Typen genannter Autoren studiert u. will durch die obige Arbeit die Verbreitung verschiedener durch Ashmead vorgebrachten Irrtümer verhindern.

Scelioninae. Übersicht über die 49 Gatt. ders. **Kieffer** p. 62—66.

Acanthoscelio Ashm. **Kieffer,** p. 69. — cf. **Brues,** l. c. p. 39.

Acanthotelcia **n. g.** (steht *Hoplotelcia* nahe). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 311. — *nigriclavis* **n. sp.** p. 312 ♀ (Brasilien: Para). — *A.* Kieffer Charakt. **Kieffer,** p. 71. — 1 Sp. aus Brasilien.

Acoloides How. Charakt. **Kieffer,** p. 102. — Spp. von Amerika u. den Seychellen. — *A. unicolor* **n. sp.** (vollständig blaßgelb, 1. Tergit im Petiolus). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294.

Acolus Först. Charakt. **Kieffer** p. 101. — 12 Spp. aus Europa u. den Seychellen. — *nigroclavatus* Kieff. Antenne pl. 3, Fig. 3, *semicastaneus* Mand. Fig. 6, Antenne Fig. 23, Mundteile Fig. 24, ♀ in toto Fig. 10. — *A. krygeri* **n. sp. Kieffer,** Entom. Medd. vol. 3, p. 404 (Dänemark). — *A. zonatus* **n. sp.** (schwarz, Beine u. 1. Tergit gelb; Kopf matt, chagriniert). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294. — *lucidiceps* **n. sp.** (Kopf im Gegensatz zu voriger Sp. glatt u. glänzend, Beine u. chagriniert) p. 294 (beide von den Seychellen). — *A. lutcipes* **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 124 ♀ (Manila, P. J.).

Allogryon **nom. nov.** für *Prosaxantha* (non Nees) Ashm. Kieff. Subg. von *Hoplogryon.* **Kieffer,** p. 95. 32 Spp. aus Nordamerika.

Anteris Först. Charakt. — *bicolor* Kieff. pl. 3, fig. 4 ♀. **Kieffer** p. 80. — 4 Spp. Abb. — *A. montana* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawaii. 2, p. 623. — *oahuensis* **n, sp.** p. 624 (Oahu).

Apegus Först. Charakt. **Kieffer** p. 85. — 2 Subgg.: *Apegus* (9 Spp.) u. *Parapegus* (2 Spp.). — *A. leptocerus* Kieff. ♀ pl. 3, Fig. 13; *A. Szépligetii* pl. 3, Fig. 18.

Aphanomerus Perk. **Kieffer,** p. 101. — cf. **Brues,** l. c. p. 101.

Aradophagus Ashm. Bestimm. der Gatt. **Kieffer** p. 105.

Baeoncura Först. Charakt. nach Förster. **Kieffer** p. 72. — *B. bicolor* Ashm. aus Virginien; Type unbeschrieb.

Baeinae Subf. III. Übersicht über die Gatt.: *Ceratobaeus, Odontacolus, Thoron, Aphanomerus, Parabaeus, Baeus, Psilacolus, Acolus, Acoloides.* **Kieffer** p. 100.

Baeus Hal. = *Trichasius* Prov. Charakt. **Kieffer** p. 103. — Parasiten in *Arachniden*-Eiern. 8 Spp. aus Eur., Seychellen u. Amer. — *B. castaneus* Kieffer ♀. Antenne pl. 3, fig. 1, Mundteile Fig. 8, 9, 11, 12. — *B. curvatus* **n. sp.** (schwarz, Antennen u. Beine gelb; Ocellen fehlen). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294 (Seychellen). — *B. apterus* **n. sp. Bugnion & Popoff,** Rev. Suisse Zool., T. 18, p. 729, Taf. (Ceylon). — *B. persordidus* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawaii, vol. 2, p. 622 (Oahu).

Baryconus Först. Charakt. **Kieffer** p. 84. — 3 Untergatt.: *Holoteleia* Kieff. (7), *Baryconus* (1) u. *Probaryconus* (4 Spp.). — *B. calopterus* **n. sp.**

(von den Verwandten verschieden durch die Flgl., die in der distalen Hälfte beraucht sind u. ein schmales Querband in der proximalen Hälfte tragen). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294 (Seychellen). — *bisulcatus* **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78 p. 320 ♀. — *opacus* **n. sp.** p. 321 ♂. (Beide aus Brasilien). — Unterscheidungstabelle bei der Spp. p. 320.

Cacellus Ashm. Charakt. **Kieffer** p. 83. — Parasiten aus Orthopteren-Eiern. — 4 Spp.

Calliscelio Ashm. **Kieffer** p. 89. — cf. **Brues** l. c. p. 33.

Caloteleia Westw. ist Syn. zu *Ceratoteleia*. **Kieffer** p. 88. — *C. elegans* **n. sp.** **Perkins,** Fauna Hawaiiensis, vol. 2, p. 624. — *exul* **n. sp.** p. 625 (beide von Honolulu).

Ceratobaeus Ashm. Charakt. **Kieffer** p. 104. — 5 Spp. aus Eur., Seychellen u. Amerika. — *C. lucifugax* **n. sp.** **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 223 ♀ (Umgegend von Triest). — *C. insularis* **n. sp.** (schwarz, Antennen, 1. Tergit u. Beine, außer Klauen u. Famora, gelb). **Kieffer,** t. c. p. 294 (Seychellen).

Ceratoteleia Kieffer Charakt. **Kieffer** p. 88. — 16 Spp. von Amerika u. Europa. — *C. eugens* **n. sp.** **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 310 ♂ ♀ (Frankreich: Toulouse). — *mediterranea* **n. sp.** p. 311 (Österreich: Triest).

Chromoteleia Ashm. Beschreib. Kieffer p. 68. — 6 amerik. Spp. — *Chr.* (*Oxyscelio*) *connectens* **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 313 ♀. — *longitarsis* **n. sp.** p. 314 ♂. — *brevitarsis* **n. sp.** p. 315 ♀. — *fuscicornis* **n. sp.** p. 316 ♀. — Übersicht über die Spp.: *C. semicyanea* Ashm., Subg. *Oxyscelio* Kieffer, *C.* (*O.*) *rugosa* Kieff., *C.* (*O.*) *foveata* Kieff., *C.* (*O.*) *trisulcata* Kieff., *C. rufithorax* Kieff. u. die oben genannten neuen Spp. p. 312—313. Die neuen Spp. stammen aus Brasilien: Para; bisher war kein Vertreter dieser Gatt. aus diesem Gebiete bekannt.

Cremastobaeus Ashm. **Kieffer** p. 96. — cf. **Brues,** p. 38.

Dichacantha Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 78. — 1 Sp. von Panama.

Dichotcleos Kieff. **Kieffer** p. 67; siehe die Publ. von **Brues** p. 44.

Dicroteleda Kieffer Subg. von *Oxyscelio*. **Kieffer** p. 68. 1 Sp. von Java.

Discelio Kieffer, kurze Charakt. **Kieffer** p. 75. — 4 Spp.

Dissolcus Ashm. Bestimmung der Gatt. **Kieffer** p. 105.

Dyscritobaeus **n. g.** **Perkins,** Fauna Hawaii. vol. 2, p. 621. — *comitans* **n. sp.** p. 622 (Oahu).

Embidobia Ashm. **Kieffer** p. 83. — cf. **Brues,** l. c. p. 31.

Enneascelio **n. g.** (wie *Scelio*, aber Prothorax anders gebildet, Keule der Antenne des ♀ mit 9 Gliedern). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 293. — *exaratus* **n. sp.** (schwarz, Beine zum Teil gelb) p. 293. — *E.* Kieff. Subg. von *Scelio* Latr. **Kieffer** p. 73. — 1 Sp. von den Seychellen.

Gryon Halid. Charakt. **Kieffer** p. 92. — 1 Sp. aus England.

Habroteleia Kieff. Beschr. **Kieffer** p. 69. — 2 Spp. aus Manila u. Sumatra. — *H. Browni* **n. sp.** **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 125—126 ♀ (Manila, P. J.).

Hadronotus anasae. Parasit von *Coreidae.* **Morrill,** U. States Dept. Agric. Entom. Bull. No. 86. — *H. festivus* **n. sp.** (rot, Antennen, Kopf u. hintere Hälfte des Abdomens schwarz). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 292. (Seychellen). — *saltatilis* **n. sp.** (schwarz, Scapus, Kniee, Tibien, Tarsen scherbengelb, 2.—6. Antennengl. beim ♀ braun) p. 293.

Hadronotus Först. Charakt. **Kieffer** p. 81. — Parasiten in *Hymenopt.*-Eiern. Zu Brues kommen noch hinzu 7 Spp.

Holoteleia Kieff. Subg. von *Holoteleia.* **Kieffer** p. 85.

Hoplogryon Ashm. Charakt. **Kieffer** p. 94. — 2 Subg. *Allogryon* 32 Spp., *Hoplogryon* 98 Spp.

Hoploteleia Ashm. Charakt. **Kieffer** p. 71. — 15 Spp. aus Amerika u. Europa. — *H. depressa* **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 309 ♀. — *rugosa* **n. sp.** p. 310 ♀. — *brevitarsis* **n. sp.** p. 310 ♀. — *brevit.* **var.** *ramosa* **n.** p. 311 ♂ ♀. — *tuberculata* **n. sp.** p. 311 ♀ (sämtlich aus Para, Brasilien). — Übersichtstabelle über diese Spp. p. 307—309. *H. pacifica* Ashm., *Graeffei* Kieff., *europaea* Kieff., *floridana* Ashm., *rugosiceps* Kieff., *mandibularis* Kieff., *erythrothorax* Kieff., *rufidorsum* Kieff., *similis* Kieff. u. *Bakeri* Kieff. sind ebenfalls darin aufgenommen.

Hoplogryon bethunei **n. sp. Sanders,** Canad. Entom., vol. 42, p. 15 (Illinois).

Idris Först. Beschreib. Kieffer p. 76. — 1 Sp. aus Europa, Deutschland. — *I. flavicornis* Kieff. ♂, pl. 3, Fig. 7. — *I. quadrispinosus* **n. sp. Brues,** Bull. Amer. Mus. Amer. Nat. Hist., vol. 28, p. 80 (Mexico).

Lamproteleia Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 91. — 2 Spp. von den Seychellen.

Lapitha Ashm. **Kieffer** p. 77. cf. **Brues,** l. c. p. 30.

Lepidoscelio Kieff. (Flgl.-Geäder wie *Scelio*). **Kieffer** p. 72. — 1 Sp. von Madagaskar.

Leptoteleia Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 82. 3 Spp. aus Nordamerika.

Macroteleia Westw. Charakt. **Kieffer** p. 89. — 29 Spp. — *M. mahensis* **n. sp.** (rot, Keule der Antenne u. Abdomen schwarz, 4. Antennengl. beim ♀ zweimal so lang wie dick). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 293. — *versicolor* **n. sp.** (♂ schwarz, Beine u. die beiden erst. Antennenglieder gelb; ♀ rot, mit schwarz wechselnd, 4. Antennengl. kaum länger als dick; Tergiten 2—4 mal so lang wie breit) p. 293. — *flavigena* **n. sp.** (schwarz, Unterseite des Kopfes u. Beine gelb, 4. Antennengl. kaum so lang wie breit, Tergiten 4 kaum so lang wie breit) p. 293 (alle drei von den Seychellen). — *M. gladiator* **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 316 ♂ ♀. — *glad.* **var.** *trisulcata* **n.** p. 317.— *paraensis* **n. sp.** p. 317 (drei aus Brasilien: Para). — *M. striativentris* **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 126 ♀ ♂. — *Kiefferi* **n. sp.** (voriger ähnlich) p. 127 ♀. — *manilensis* Ashmead p. 127 ♀ ♂ (alle drei aus Manila, P. J.).

Microteleia **n. g. Kieffer,** Reise Voeltzkow, vol. 2, p. 531. — *nitida* **n. sp.** p. 531 (Madagaskar). — *Microteleia* Kieff. (1910) Charakt. **Kieffer** p. 80. — 1 Sp.

Neuroteleia **n. g.** *Scelion.* (Flgl. mit vollständigem Geäder. Marginale kürzer als das Stigma. Augen glatt. Metanotum mit 2 Zähnen. Abdomen

spindelf. 1. Tergit mit kleinem Horn). **Kieffer,** Bull. Entom. France 1910, p. 293. — *rufa* **n. sp.** p. 293. — *heterocera* **n. sp.** p. 293 (beide von den Seychellen). — *N.* Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 90. — 2 Spp.

Odontacolus **n. g.** (verschieden von *Ceratobaeus* durch das zweizähnige Metanotum und das Vorhandensein einer Postmarginalen). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294. — *longiceps* **n. sp.** (gelb, Kopf schwarz, Antennengl. 2—6 sowie der Thorax braun) p. 294 (Seychellen).

Odontacolus Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 104. — 1 Sp. aus Portug. Guinea.

Odontoscelio Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 66. — 1 afrik. Sp. *O. striatifrons* Kieff.

Opisthacantha Ashm. **Kieffer** p. 77. — Zu den 3 von Ashm. beschrieb. Spp. kommt eine 4., die hier erwähnte *striativ.* Brues hinzu. — *O. striativentris* **n. sp. Brues,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 81 (Mexico). — *dubiosa* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 623 (Oahu).

Oreiscelio **n. g.** (von *Scelio* durch das zweizähnige Skutellum verschieden). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 293. — *sechellensis* **n. sp.** (schwarz, Antennenglied 6 u. Beine gelb) p. 293 (Seychellen).

Oreiscelio Kieff. Subg. von *Scelio.* **Kieffer** p. 73.

Oxyscelio Kieffer Charakt. **Kieffer** p. 68. — 2 Untergatt.: *Dicroteleia* Kieff. 1 Sp. von Java, *Oxyscelio* Kieffer 3 Spp. von Bras., Java, Surinam.

Oxyteleia Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 78. — 5 Spp. — *O. longiventris* **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 318 ♂ (Brasilien: Para).

Parabaeus **n. g.** (von *Baeus* verschieden durch die Antennenkeule, die aus 4 verwachsenen Gliedern besteht, ebenso weichen Pronotum u. Gestalt des Abdomens ab). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294. — *ruficornis* **n. sp.** (schwarz, Antennen u. Beine rot) p. 294 (Seychellen).

Parabaeus Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 104. — 1 Sp. von den Seychellen.

Paragryon Kief. Chrakt. **Kieffer,** p. 99. — 9 Spp. aus Eur. u. N.-Amer.

Paranteris **n. g.** *Scelion.* **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 292. — *nigriclava* **n. sp.** p. 292. — *flaviclava* **n. sp.** p. 292. — *nigraticeps* **n. sp.** p. 292. — *striatigena* **n. sp.** p. 292. — *nitidiceps* **n. sp.** p. 292. — *densiclava* **n. sp.** p. 293 (sämtlich von den Seychellen). — *P.* Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 90. — 6 Spp. von den Seychellen.

Parapegus Kieff. Subg. von *Apegus.* **Kieffer** p. 86. — *P. rugosus* Kieff. ♀, pl. 3, Fig. 13, Abdomen Fig. 15; *P. punctatus* Antenne Fig. 20.

Parateras Ashmead (verw. m. *Biorhiza*) **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. XXVI, p. 255. — *hubbardi* Ashm. p. 255 ♀ (Michigan).

Paratrimorus Kieff. Charakt. **Kieffer** p.f 9.—2 Spp. — *P. atriceps* **n. sp.** (rotbraun, Kopf u. Keule schwarz, Beine u. erste beiden Antennenglieder gelb). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294.

Paridris Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 79. — 4 Spp.

Pentacantha Ashm. Charakt. **Kieffer** p. 93. — 4 Spp. aus N.-Amer.

Phanurus Thoms. **Kieffer** p. 106. — cf. **Brues,** l. c. p. 5.

Plastogryon Kieff. Syn.: Charakt. **Kieffer** p. 81. — 4 Spp. — *Pl. Försteri* Kieffer, pl. 3, Fig. 2 ♂. — *Pl. sagax var. brevipennis* Kieff. pl. 3, fig. 17, pl. 3, fig. 5. Mandibel von *sagax,* 19 Antenne dieser Sp.

Platyscelio Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 66. — 2 Spp. aus Manila u. Neu-Guinea.

Platyscelio abnormis **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, pl. 126 ♂ (Manila, P. J.).

Probaryconus Kieff. Subg. v. *Baryconus*. **Kieffer** p. 84. — *Pr. spinosus* Abdom. pl. 3, fg. 16 Antenne Fig. 22, Vflgl Fig. 26.

Procacus **n. g.** (steht *Cacellus* Ashmead (*Cacus* Ril.) nahe, versch. durch die behaarten Augen, Metanotum 2zähnig, Mittelsgm. unbewehrt). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 319. — *striatigena* **n. sp.** p. 319—320 ♂ (Brasilien). — *Pr.* Charakt. Subg. von *Baryconus* Kieffer p. 77.

Prolapitha Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 77. — 1 Sp. aus Brasilien.

Prosacantha Roberti **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 125 ♂. — *striaticeps* **n. sp.** p. 125 ♂ (beide aus Manila, P. J.).

Prosanteris Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 87. — 2 Untergatt.: *Prosanteris* (8 Spp.) u. *Trichanteris* **n. g.** (1 Sp.).

Prosapegus Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 86. — 1 Sp.

Protelenomus Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 101. — 1 Sp. *Pr. flavicornis* Kieff. aus Birmanien.

Protrimorus Kieff. von Ashm. falsch gefaßt; Charakt. **Kieffer** p. 105. — 1 Sp. aus den Vereinigten Staaten.

Pseudobaeus **n. g. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 620. — *peregrinus* **n. sp.** p. 621 (Oahu).

Psilacolus Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 101. — Parasiten in Spinneneiern. 3 Spp. aus Amer., dar. 1 zweifelhafte aus Asien.

Psiloteleia **n. g. Kieffer,** Reise Voeltzkow, vol. 2, p. 530. — *striatigena* **n. sp.** p. 530 (Madagaskar). —

Psiloteleia Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 82. — 2 Spp. v. Madagaskar u. d. Seychellen. — *Ps. atra* **n. sp.** (schwarz, Beine gelb, Antennen braun, Antennenkeule beim ♀ schwarz, Scapus beim ♂ gelb). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 293 (Seychellen).

Rhacoteleia Cam. Charakt. **Kieffer** p. 85. — 1 Sp.

Rielia Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 67. — *R. manticida* Kieff. pl. 3, fig. 21 ♂ (aus *Mantis religiosa* L.).

Roena Cam. **Kieffer** p. 76. — cf. **Brues,** l. c. p. 45.

Romilius Walk. Beschr. d. Gatt. **Kieffer** p. 70. — 2 Spp.

Scelio Latr. = *Cynipsillum* (part. Lam.) = *Sereion* Say = *Bethylus* Blanch. = *Aleria* Marsh. = *Caloptenobia* Riley = *Acerota* Prov. Beschr. **Kieffer** ρ. 72. 3 Untergatt. *Oreiscelio* (1), *Enneascelio* (1) u. *Scelio* (61 Spp.). **Kieffer** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 78 verschiedene neue Spp. u. gibt p. 303—304 eine Übersicht über dieselben: *splendida* **n. sp.** p. 304 ♀. — *flavocincta* **n. sp.** p. 305 ♀ ♂. — *festiva* **n. sp.** p. 305 ♀ nebst **var.** *lugens* **n.** p. 305 ♀. — *paraensis* **n. sp.** p. 305 ♀ ♂. — *brasiliensis* **n. sp.** p. 306 ♂. — *auronitens* **n. sp.** p. 306 ♀. — *aurosparsa* **n. sp.** p. 307 ♀ (sämtlich aus Brasilien: Para). — *Sc. howardi* **n. sp. Crawford,** Canad. Entom., vol. 42, p. 222 (Zambesi).

Sceliomorpha Ashm. Beschr. **Kieffer** p. 75. — 9 amerik. u. australische Spp. *S. deplanata* **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 300 ♂. — *carinata* **n. sp.** p. 301 ♂. — *quadridens* **n. sp.** p. 302 ♂.

— *rufithorax* **n. sp.** p. 302 ♂. — *bakeri* **n. sp.** p. 303 ♂ (sämtlich aus Brasilien: Para). — Übersicht über diese 5 Spp. p. 299—300.

Sparasion formosum **n. sp. Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 311 ♂ (Malakka). — *Sp.* Latr. (= *Ceraphron* Jur. = *Scelio* Spin., *Oxyurus* Lam.) **Kieffer** p. 69. — 4 Spp.

Stirencoela **n. g.** (steht *Diranchis* Foer. nahe). **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 180. — *striaticollis* **n. sp.** p. 180 ♂ (Kapkolonie).

Teleas Latr. **Kieffer** p. 99. — Spp. aus Eur., Asien u. Vereinigte Staaten. 16 Spp.

Teleasinae Subf. II. Übersicht über die Gatt. *Gryon, Trissacantha, Pentacantha, Xenomerus, Trimorus, Teleas, Hoplogryon* u. *Paragryon.* **Kieffer** p. 91—92.

Telenominae Subf. IV. Übersicht über die Gatt.: *Protrimorus, Protelenomus, Typhodytes, Phanurus, Telenomus, Aradophagus, Trissolcus* u. *Dissolcus.* **Kieffer** p. 105.

Telenomus Hal. **Kieffer** p. 106. — Ergänzung zu **Brues,** l. c. p. 5. — 6 weitere Spp. — Mandibel von *T. manteroi.* — *T. ashmeadi* Kieffer pl. 3 Fig. 27 ein Parasit von *Pentatoma ligata.* **Morrill,** U. States Dept. Agric. Entom. Bull. 86, p. 62, fig. 8. — *T. fiskei* **n. sp. Brues,** Psyche, vol. 17, p. 106 (Vereinigte Staaten). — *coloradensis* **n. sp. Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 206 (Colorado). — Spp. der Inselwelt: Spp. von den Hawaiischen Inseln: *despiciendus* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 618. — *rhopali* **n. sp.** p. 618. — *paractias* **n. sp.** p. 619. — *adelphus* **n. sp.** p. 619. — *vulcanus* **n. sp.** p. 619. — Spp. von den Seychellen: *T. sechellensis* **n. sp.** (schwarz; Schaft, Beine außer den Klauen dottergelb. Kopf glatt, glänzend, Augen glatt; Abdomen gleich lang dem Thorax (♀) oder kürzer (♂); 2. Tergit vorn gestreift). — **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 294. — *myrmidon* **n. sp.** (schwarz; Beine außer den Klauen gelbbraun; Kopf glatt, glänzend; Augen behaart; Abdomen kürzer als der Thorax; 2. Tergit nicht gestreift) p. 294. — *mahensis* **n. sp.** (schwarz; Beine scherbengelb; Abdomen so lang wie der Rest des Körpers; 2. Tergit an der Basis gestreift) p. 294.

Thoron Hal. **Kieffer** p. 100. — cf. **Brues,** l. c. p. 100.

Tiphodytes Brad. **Kieffer** p. 106. Ergänzung zur Beschr. v. **Brues.** — *T. gerriphagus* Marchal. Details des Geäders.

Trichanteris Kieff. Subg. von *Prosanteris.* **Kieffer** p. 88. 1 Sp. *P.* (*T.*) *foveatifrons* Kieff. v. Bélize.

Trichoteleia **n. g. Kieffer,** Reise Voeltzkow, vol. 2, p. 530. — *albidipes* **n. sp.** p. 530—531 (Madagaskar). — *T.* Kieff. Charakt. (♂). **Kieffer** p. 76. — 1 Sp. aus Madagascar: Sakana.

Trimorus Först. Synon. u. Charakt. **Kieffer** p. 98. — 8 Spp. aus Europa u. Amerika.

Trissacantha Ashm. (= *Pentacantha* partim Kieff.). **Kieffer** p. 93. Charakt., 4 Spp. aus N.-Amer.

Trissolcus Ashm. Bestimmung der Gatt. **Kieffer** p. 105.

Triteleia Kieff. Charakt. **Kieffer** p. 70. — 1 Sp. von Nicaragua.

Xenomerus Walk. **Kieffer** p. 92. — cf. **Brues,** l. c. p. 20.

Bethylidae.

Rezente Formen.

Bethylidae. Einteilung derselben in 4 Gruppen. **Brues,** Journ. New York, Entom. Soc., vol. 18, p. 12—16, Fig. 1 u. 2.

Acanthepyris **subg. nov.** von *Epyris.* **Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika Exped., Bd. 3, 2, p. 13.

Anisepyris aureus **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 38. — *subviolaceus* **n. sp.** p. 39.

Apenesia conradti **n. sp. Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika Exped., vol. 3, 2, p. 16. — *tridentata* **n. sp.** p. 16 (beide aus Kamerun).

Bakeriella **n. g.** (steht *Epyris* nahe). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 288. — *flavicornis* **n. sp.** p. 289 ♂ ♀ (Brasilien: Para). — *depressa* **n. sp. Kieffer,** op. cit. 79, p. 56.

Bradepyris micropterus **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 37.

Cleistepyris **n. g. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 49. — *punctatus* **n. sp.** p. 48. — *nitidus* **n. sp.** p. 49. — *truncaticeps* **n. sp.** p. 50.

Dissomphalus brasiliensis **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 295 ♂ (Brasil.: Para). — *D. rufipalpis* **n. sp. Kieffer,** t. c. p. 44. — *flavipes* **n. sp.** p. 45.

Epyris. **Kieffer** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 78: *paraensis* **n. sp.** p. 296 ♂ (Brasil.: Para); desgl. op. cit., T. 79: *E. montivagus* **n. sp.** p. 31. — *lindigi* **n. sp.** p. 32. — *quinquepartitus* **n. sp.** p. 33. — *bogotensis* **n. sp.** p. 34. — *mauritanicus* **n. sp.** p. 35. — *bipunctatus* **n. sp.** p. 35. — *subspinosus* **n. sp.** p. 36. — *flavicrus* **n. sp.** p. 36. — **Kieffer** beschreibt in d. Deutsch Zentral-Afrika Exped., vol. 3, 2, p. 13—14. *hildebrandti* **n. sp.** (Sansibar). — *fülleborni* **n. sp.** (Nyassa-See). — *torridus* **n. sp.** (Ostafrika). — **Cameron** charakterisiert in d. Entomologist, vol. 43: *kuchingensis* **n. sp.** p. 174 (Borneo).

Eupsenella testaceicornis **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 54.

Glenobethylus **n. g.** (*Cleistepyris* nahest.). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 50. — *montanus* **n. sp.** p. 50.

Goniozus borneanus **n. sp. Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 175 Kuching, Borneo).

Holepyris coarctatus **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 292 ♂ (Brasilien: Para). — *H.* (?) *hospes* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawaii. vol. 2, p. 615 (Oahu).

Isobrachium kuchingense **n. sp. Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 175 (Borneo).

Laccomerista **n. g.** *Bethylid.* **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 22. — *rufescens* **n. sp.** p. 23 (Borneo).

Laelius fumipennis **n. sp. Brues,** Bull. Wisconsin Soc., vol. 8, p. 45 (Massachusetts).

Lamproteleia **n. g.** *Scelion.* **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 293. — *fasciatipennis* **n. sp.** (Parapsidenfurchen vorhanden) p. 293. — *pulchripennis* **n. sp.** p. 293 (Parapsidenfurchen fehlend) p. 293 (beide von den Seychellen).

Parachrysis **n. g.** (scheint die *Bethylidae* mit den *Chrysididae* zu verbinden, da die Hinterflügel an der Basis nicht gelappt sind, müßte sie vielmehr unter den *Chrys.* stehen). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 287—288. — *metallica* **n. sp.** p. 288 ♂ (Brasilien: Para).

Paramesius monticola **n. sp.** **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 5 (Ruwenzori). — *peruvianus* **n. sp.** **Kieffer,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 48. — *montivagus* **n. sp.** p. 48 (beide aus Peru).

Parascleroderma nigra **n. sp.** **Brues,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 19, fig. 5 (Orange-Freistaat).

Parasierola integra **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 292 ♀. — *excisa* **n. sp.** p. 292 ♀ (beide aus Brasilien: Para). — *P. peruviana* **n. sp.** **Kieffer,** op. cit., T. 79, p. 55. — *boliviensis* **n. sp.** p. 55.

Plutobethylus **n. g.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 51. — *distans* **n. sp.** p. 51. — *percurrens* **n. sp.** p. 52. — *flaviventris* **n. sp.** p. 53.

Pristepyris flavicornis **n. sp.** **Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 15 (Kamerun).

Pristobethylus crenaticollis **n. sp.** **Kieffer,** t. c. p. 12 (Nyassa-See).

Pristocera rufiventris **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 291 ♂ (Brasilien: Para).

Prosapenesia **n. g.** (*Apenesia* nahest.). **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79. — *lacteipennis* **n. sp.** p. 43.

Propristocera crenulata **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 289 ♂. — *paraensis* **n. sp.** p. 290 ♂ (beide von Brasilien: Para).

Pseudisobracchium inchoatum **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 293 ♂. — *brasiliense* **n. sp.** p. 294 ♂ (beide aus Brasilien: Para). — *boliviense* **n. sp.** **Kieffer,** t. op. cit., T. 79, p. 45. — *pallidicorne* **n. sp.** p. 46.

Psilobethylus (?) *atriceps* **n. sp.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 42.

Rhabdepyris. **Kieffer** beschreibt in den Ann. Soc. Entom. France, T. 78 aus Brasilien folg. neue Spp.: *microstoma* **n. sp.** p. 296 ♀. — *lobatifrons* **n. sp.** p. 297 ♀. — *brasiliensis* **n. sp.** p. 298 ♂. — *paraensis* **n. sp.** p. 298 ♂ (alle vier aus Brasilien: Para). — Derselbe beschreibt op. cit., T. 79: *obscuripennis* **n. sp.** p. 40. — *peruvianus* **n. sp.** p. 40. — *bogotensis* **n. sp.** 41. — *voeltzkowii* **n. sp.** **Kieffer,** Voeltzkow, Reise in Ostafrika.

Scleroderma euprepes **n. sp.** **Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 612. — *poecilodes* **n. sp.** p. 613. — *chlorodes* **n. sp.** p. 613. — *sophorae* **n. sp.** p. 614 (sämtlich von den Hawaiischen Inseln).

Sierola dichroma **n. sp.** **Perkins,** t. c. p. 614 (Oahu).

Sierolomorpha hospes **n. sp.** **Perkins,** t. c. p. 616 (Oahu).

Thaumatepyris **n. g.** **Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79. — *punctatus* **n. sp.** p. 47.

Fossile Form.

†*Epyris deletus* **n. sp.** **Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, vol. 54, p. 8, fig. 1 (Miozän von Colorado).

Platygasteridae.

Amblyaspis macrotoma **n. sp. Kieffer,** Ergebn. Deutsch. Zentral-Afrika-Exped., Bd. 3, 2, p. 2. — *macrotoma* **n. sp.** p. 3. — *limnocharis* **n. sp.** p. 3 (alle drei aus dem Tropischen Afrika). — *A. brasiliensis* **n. sp. Brues,** Broteria, vol. 9, p. 151. — *bisecta* **n. sp.** p. 152. — *excavata* **n. sp.** p. 153 (alle drei aus Brasilien).

Aneuron **n. g.** (ähnelt *Polygnotus*). **Brues,** Bull. Wisconsin Soc., vol. 8, p. 49. — *anormis* **n. sp.** p. 49 (New York).

Anopedias sp. **Schulz,** Ann. biol. lacustre, vol. 4, p. 206.

Inostemma microcera **n. sp. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter., Abt. 2, Bd. 27, p. 378 (Argentinien). — *mendozanum* **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, T. 20 p. 300 (Mendoza). — *abnormis* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawaii. vol. 2, p. 626 (Oahu).

Platygaster. Spp. aus Afrika: *alticola* **n. sp. Kieffer,** Ergebn. Deutsch. Zentral-Afrika-Exped., Bd. 3, 2, p. 4 (Ruanda). — Spp. aus Amerika, Argentinien beschreibt **Kieffer** im Centralbl. f. Bakteriol. u. Paras., Abt. 2, Bd. 27: *globicola* **n. sp.** p. 365. — *caulicola* **n. sp.** p. 370. — *tumoricola* **n. sp.** p. 370. — *baccharidis* **n. sp.** p. 377. — *sociabilis* **n. sp.** p. 393. — *heterothalami* **n. sp.** p. 400. — *lasiopterae* **n. sp.** p. 401. — *lyciicola* **n. sp.** p. 414.

Polygnotus coronatus **n. sp. Brues,** Broteria, vol. 9, p. 154. — *carinifrons* **n. sp.** p. 155. — *latescens* **n. sp.** p. 156. — *mediocris* **n. sp.** p. 157 (sämtlich aus Brasilien).

Xestonotus meridionalis **n. sp. Brues,** Broteria, vol. 9, p. 150 (Brasilien).

Mymaridae.

Anagrus brocheri **n. sp. Schulz,** Ann. biol. lacustre, vol. 4, p. 192 (Genf). — *A.* Lebensweise. **Brocher,** t. c. p. 177—180.

Polynema. **Perkins** beschreibt in d. Fauna Hawaii. vol. 2 eine Reihe neuer Sp. von den Hawaiischen Inseln: *gigas* **n. sp.** p. 661. — *terrestris* **n. sp.** p. 662. — *pyrophila* **n. sp.** p. 662. — *scrutator* **n. sp.** p. 663. — *rubriventris* **n. sp.** p. 663. — *tantalea* **n. sp.** p. 664. — *oahuensis* **n. sp.** p. 664. — *triscia* **n. sp.** p. 664. — *apicalis* **n. sp.** p. 665. — *perforator* **n. sp.** p. 665. — *ciliata* **n. sp.** p. 666. — *jassidarum* **n. sp.** p. 666. — *nana* **n. sp.** p. 667.

Superfamilia IV. Cynipoidea.

Cynipidae. Figitidae.

Cynipidae von **Dalla Torre & Kieffer** in das Tierreich. Lief. 24. (XXXV + 891 pp. 422 Abb.) Subscriptionspreis M. 42.—, Einzelpreis M. 56.—. Ausgegeben im August 1910. Abgeschlossen mit der Literatur des Jahres 1905. Eine Zusammenstellung (als Nachtrag) der in den Jahren 1906—1910 veröffentlichten Gatt., Arten u. Unterarten ist in O. Krancher, Entom. Jahrb. 20. Jhg., p. 168—179 gegeben. Das genannte voluminöse Werk bringt die Literaturkürzungen (p. VI—XVI), einen systematischen Index, p. XVII—XXXV mit den Subfam. A. *Pycnostigminae*: 2 Gatt.; B. *Ibaliinae*: 1 Gatt.; C. *Oberthürellinae*: 1 Gatt.; D. *Liopterinae*: 2 Gatt.; E. *Anacharitinae*: 7 Gatt.; E. *Aspicerinae*:

7 Gatt.; G. *Figitinae*: (12+1) Gatt.; H. *Eucoilinae*: 35 Gatt. mit zahlr. Untergatt.; I. *Charipinae*: 6 Gatt.; J. *Cynipinae*: 53 Gatt. — Neue Gatt. sind: ad E *Prosynapsis*, ad G *Xyalosema*, ad H. *Moneucoela*, ad I. *Disholcaspis* u. *Saphonecrus*. Auch einige neue Spp. werden aufgeführt. — Morphologie (mit einer Reihe instruktiver Abbild.), systematische Stellung, Biologie, Verhältnis zur Pflanzenwelt, Fortpflanzung etc. (p. 1—15). Zahl der Unterfam. 10, Zahl der einigermaßen sicher festgestellten Gatt. 126 (2 unsicher), Zahl der sicheren Spp. 1281, von denen 42 in 102 Unterarten zerfallen. 212 Spp. sind unzulänglich beschrieben u. kaum deutbar. — Bestimmungsschlüssel für die Subfam. p. 16—17. Zahlreiche Literaturhinweise finden sich in den Fußnoten. — Beschreibung der einzelnen Spp. (p. 17—729). — Übersicht der Gallen, alphabetisch geordnet u. im Falle mehrere Arten auf einer Pflanze vorkommen, mit Bestimmungsschlüssel (p. 730—842), was besonders bei den *Quercus*-Gallen, die besonders zahlreich, von Vorteil ist. I. Gallen der Alten Welt (p. 730—796). II. Amerikanische Gallen (p. 796—842). — Alphabetisches Register (p. 843—881). Nomenclator generum et subgenerum (p. 882—891). — Die *Cynipidae* sind Erzeuger der Gallen (Cynipocecidien). Die ♀ ♀ legen ihre Eier in das lebende Pflanzengewebe, und zwar sind dreierlei Fälle möglich: 1. Das Tier schiebt die Legeröhre zwischen die Pflanzenteile, ohne diese und das gallbildende Gewebe zu verletzen; 2. es erzeugt eine Verwundung, legt jedoch das Ei an eine völlig unversehrte Stelle; 3. es legt das Ei in eine in unmittelbarer Nähe des gallbildenden Gewebes angebrachte Öffnung; in keinem Falle wird die Gallbildung durch die Verwundung beeinflußt. — Die kürzeste Lebensdauer haben die im Frühling beim Öffnen der Knospen an den Blättern u. aus den sogen. schlafenden Augen (Präventivknospen) entstehenden Gallen. Bei den im Hochsommer aus den Blättern u. den Sommerknospen entstehenden Gallen lassen sich 4 Fälle unterscheiden: 1. die Galle stirbt noch am Ende des Sommers ihrer Entstehung; 2. während des darauf folg. Winters; 3. nach Überwinterung im nächsten Frühjahr; 4. im Winter des 2. oder 3. Jahres (mehrjährige Gallen). — Außer den Wirtstieren beherbergen die Gallen Inquilinen, Parasiten, auch zahlreiche andere Insektenarten *Coleopt.*, *Lepidopt.* etc., Gallmückenlarven, die auf Kosten der Cynipidengallen leben; *Ichneumonidae*, *Braconidae*, *Chalcididae* u. *Proctotrupidae*. Aufzählung der in den Gallenbewohnern lebenden *Chalcid.*-Gattungen. Unterscheidungstabelle für die in einer Cynipide lebenden *Hym.*-Gruppen: *Cynip.*, *Ichneum.* Zahl der Gallenbewohner: *Bracon.*, *Chalcid.* u. *Proctotrup.* Arten der Gallen etc. von **Dalla Torre** & **Kieffer** p. 10—14. Geographische Verbreitung p. 14—15.

Cynipidae, neue Spp. etc. **Kieffer**, Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 105—117., — Neue exotische Spp. **Kieffer**, t. c. p. 329—342. — Neue in Blattläusen schmarotzende *Cynipidae*. **Kieffer**, Naturw. Zeitschr. f. Landwirtsch. Bd. 7, p. 479—482.

Acanthaegilips Ashm. v. **Dalla Torre & Kieffer**, p. 26. — 1 brasilianische Sp.: *braziliensis* Ashm.

Acantheucoela Ashm. v. **Dalla Torre & Kieffer,** p. 248. — 1 Sp. aus Cuba: *armata* (Cress.).

Acothyreus Ashm. von **Dalla Torre & Kieffer,** p. 46. — 2 Spp. aus Florida u. Canada.

Acraspis Mayr. von **Dalla Torre & Kieffer,** t. c. p. 408—413. — 12 Spp. aus Amerika. Übersicht p. 409. Galle von *A. quercus-erinacei*, p. 413, Fig. 118.

Adieris Subg. von *Cothonaspis* Hartig. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 106—107. — 3 Spp. aus Europa. Übersichtstabelle p. 106.

Aegilips F. Walker. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 41. — 11 sichere Spp., von denen eine in 2 Unterarten zerfällt, 1 unsichere Sp. Übersicht p. 41—42. — Beschreib. der Spp. p. 42—45. Heimat ders. Europa u. Nordamerika.

Aglaotoma Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 187—188. — 1 sichere, 1 unsichere Sp. aus Europa u. Amerika.

Allotria ist ein Synonym. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 250, 267, 269, 293.

Allotriina = *Allotriinae* = S. = *Allotrioideae* = Subf. *I. Charipinae*. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 248. — 6 Gatt., 120 sichere Spp. (9 in 21 Unterarten), 13 unsichere Spp.; aus allen Weltteilen bek.

Alloxysta Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 249—250. — 2 Untergatt., 50 sichere Spp., von denen 4 in 8 Unterarten zerfallen, 1 unsichere Sp. — a) Unterg. *Glyptoxysta* C. G. Thoms. mit 2 Spp. aus Europa. — b) Subg. *Alloxysta* Först. mit der Mehrzahl der Spp. aus Europa u. Amerika. Übersicht über die Spp. p. 251. — A. Übersicht der europ. Spp. (p. 251—253), dito der amerik. Spp. (p. 254). — Beschr. d. Spp. (p. 254—267). — Neue Spp. beschreibt **Kieffer** in d. Naturw. Zeitschr. f. Landwirtschaft, Bd. 7: *vagans* **n. sp.** p. 480 (Massachusetts; aus *Hyalopterus dactylidis*).

Amblynotus Hartig. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 77. — 10 sichere u. 2 unsichere Spp. aus Europa, Asien u. Nordamerika. Übersicht p. 77—78, Beschreib. (p. 78—81).

Amphibolips H. Reinhard. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 588. — 24 Spp. aus Nordamerika. Übersicht p. 588—590, 9 Beschreib. p. 590—600. — Abb. Gallen von *A. confluentus* Fig. 326, von *A. quercus-ilicifoliae* Fig. 327, *A. quercus inanis*, Fig. 328 u. 329.

Anacharina = *Anacharinae* = *Anacharitinae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 34. 7 Gatt., 39 sichere (2 in 4 Unterarten), 1 unsichere, aus allen Erdteilen bekannt.

Anacharis Dalm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 35. 14 Spp. aus Eur., N.- u. Mittelamer., Austral. Übersicht p. 35—36, nach Erdteilen. Beschreib. p. 36—40.

Anacharoides Cameron. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 40. 1 Sp. aus S.-Afrika: *A. striaticeps* Cam.

Andricus Hartig. Syn. u. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** 453. — 142 sichere (8 in 17 Unterarten), 27 unsichere Spp. aus Europa, N.-Afrika, Asien u. Amerika. Übersicht der sicheren Spp. u. Subspp. der Alten Welt (p. 454—465 (nach ♀ u. ♂). Übersicht der ungenügend beschrieb. u. zweifelhaften europ. Spp. (p. 465 u. 466). — C der sicheren

amerikan. Spp. (p. 466—471 nach ♀ u. ♂), D. der unsicheren (p. 471). Beschreib. der Spp. (p. 471—558). Abb. von Gallen von *A. cerri* Fig. 200—201, *A. circulans* Fig. 202, *A. testaceipes test.*, *A. quercus-radicis querc. rad.*, *A. albopunctatus*, *A. clementinae* Fig. 203, *A. testac.-testac.* p. 204, 205, *A. querc.-rad. querc.-rad.* Fig. 207, 209, *A. testaceipes nodifex* Fig. 206, *A. querc.-corticis* Fig. 210 etc. etc. Wenn in Wirklichkeit einerseits *A. circulans* mit *C. kollari*, *A. cerri* mit *C. quercus-calicis*, andererseits *A. operatola* mit *Callirhytis quercus operator* in Generationswechsel stehen, so müßten die 3 Gattungen *Andricus*, *Callyrhytis* u. *Cynips* zu einer einzigen zusammengezogen werden, p. 454. — Neue Sp.: *A. peyerimhoffi* **n. sp. Kieffer,** Naturw. Zeitschr. f. Landwirtsch., Bd. 7, p. 390 (an der Korkeiche).

Anectoclis Först. Subg. zu *Cothonaspis*. **von Dalla Torre** & **Kieffer,** p. 104.

Anolytus Först. Charakt. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 96. 1 Sp. aus Europa: *A. rufipes* Först.

Antistrophus Walsh. (Unterschiede von *Aylax*). Beschr. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 692. — 1 Sp. aus Nord-Amerika: *A. ligodesmiae-pisum* (Walsh.) p. 693.

Aphelonyx Mayr. Charakt. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 413. 1 Sp. aus Europa u. West-Asien: *A. cerricola* Giraud Galle, Fig. 119.

Aphyoptera Först. Charakt. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 197. — 3 Spp. aus Europa, 1 auf faulenden Meeresalgen.

Apistophyza Först. ist ein Synonym zu *Glauraspidia* C. G. Thoms. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 196.

Apophyllus T. Hartig ist Synonym zu *Biorhiza* Westw. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 398.

Arhoptra Kieff. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 206. — 3 Spp. Übersicht p. 207. Beschr. p. 207.

Asclepiadiphila **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 677, 883.

Aspicera Dahlb. Charakt. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 51—52. — 16 sichere (1 in 2 Unterarten), 3 unsichere Spp. aus Eur., Afr., N.-, M.- u. S.-Amerika. Übersicht p. 52—53. — Beschr. ders. p. 53—59. — Neu: *A. tropica* **n. sp. Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 20 (Nyassa-See).

Aspicerinae Subf. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 50. — 7 Gatt., 38 sichere (3 in 6 Unterarten), 7 unsichere Spp. aus Eur., Afrika, Asien u. Amerika. Übersicht über die Gatt. p. 51.

Aulacidea Ashm. Unterschiede von *Aylax*. **von Dalla Torre** & **Kieffer** p. 682. — 21 sichere, 5 unsichere Spp. aus Europa u. Nord-Amerika. Übersicht p. 682 u. 683. Beschreib. p. 683—692. — Abb. von Gallen von *A. pilosellae* 685, Fig. 371, *A. hieracii* p. 585 Fig. 372, 373, 374, p. 686, Fig. 377, *A. graminis* Fig. 375, *A. scorzonerae* p. 687, Fig. 376—377. — Nordamerikanische Arten u. ihre Gallen. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Soc., vol. 28, p. 253—258, pls. XXIV—XXVI.

Aylax Hartig. Synonymie, Beschr. **von Dalla Torre** & **Kieffer,** p. 665. — 25 sichere (6 unsichere) Spp. aus Eur., Asien, N.-Afr. u. Amerika. Übersicht p. 666—667. Beschreib. p. 667—682. — Abb. der Gallen

von *A. glechomae*, Fig. 347, 348, *A. hypochoeridis* Fig. 349, 350, *A. kerneri* Fig. 351, 352, *A. papaveris* Fig. 353, *minor* Fig. 354, *scabiosae* Fig. 355, 356, *rogenhoferi* Fig. 357—360, *fitchi* Fig. 361, 362, *lichtensteini* Fig. 363, *crassinervus* Fig. 364, *salviae* Fig. 365—368, *onobrychidis* Fig. 369, 370. — Die nordamerikanischen Arten u. ihre Gallen. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Soc., vol. 28, p. 137—144, pl. XIV.

Balna Cameron Beschr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 59. — 2 Spp. aus Mittel- u. Süd-Amerika.

Bassettia Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 648. 4 Spp. aus Nordamerika. Übersicht p. 648, Beschreib. p. 648—649.

Bathyaspis A. Först. ist synonym zu *Pediaspis* Tischb. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 726.

Belenocnema ist synonym zu *Belonocnema*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 724. — *B.* Mayr. Beschr. d. Gatt. Literatur. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. XXVI, 1909, p. 278. — *treatae* Mayr p. 278—279 ♀ ♂, Galle (Florida). — *colorado* Gillette p. 279 ♀ (Dolores, Colorado Pecos, New Mexico).

Bellona Jos. Giraud ist synonym zu *Aspicera* Dahlb. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 51.

Belonocnema Mayr. Charakt. u. Syn. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 724. 2 Spp. aus N.-Amerika. Beschr. p. 724—726.

Biorhiza Westw. Synon. (= *Biorhyza* J. Giraud = *Biorrhiza* Dalla Torre) Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** 398. 4 sichere Spp. (1 mit 2 Unterarten), 3 unsichere. Übersicht p. 399. Beschr. p. 399—402. — Galle von *pallida pallida* Fig. 108—111.

Bothrioxysta Kieff. ist ein Subg. zu *Charips*, siehe dort. — *B. numicida* **n. sp. Kieffer,** Naturw. Zeitschr. f. Landwirtschaft, Bd. 7 (Algier).

Bothochacis (= *Bothrochalcis* Dav. Sharp.) Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** 247. — 1 Sp. aus S.-Afrika. Grahamstown — *erythropoda* Cam.

Callaspidia Dahlb. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 62. — 11 sichere (2 in 4 Unterarten), 2 unsichere. Übersicht p. 63. Beschreib. p. 63—68.

Callirhytis Först. Unterschiede von *Andricus*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 558. — 56 sichere, 3 unsichere Spp. aus Eur., Asien u. Amerika. Übersicht der europ., asiat. u. der amerik. Spp. (p. 558—562); Beschreib. p. 562—587. — Galle von *C. glandium* Fig. 319, *C. quercus cornigera* Fig. 320, *C. rossi* Fig. 321, 322, *C. quercus similis* Fig. 323, *C. clavula* Fig. 324, *C. quercus-futilis* Fig. 325. Von *C. quercus-operator* wurde ein Generationswechsel mit *Andricus operatola* beobachtet; somit wäre die Gatt. *Callirhytis* von der Gatt. *Andricus* in Wirklichkeit nicht zu trennen; ebensowenig wie die Gatt. *Andricus* von der Gatt. *Cynips*, mit dem eine Art in Generationswechsel steht, zu unterscheiden ist.

Cecconia Kieffer Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 694. — 1 europ. Spp. *C. valerianellae* C. G. Thoms.

Ceroptres Hartig. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 640. Einmieter in *Quercus*-Gallen. 16 sichere, 9 unsichere Spp. aus Eur., Asien u. Amerika. Übersicht der europ. u. asiat. Spp. p. 640—641. Beschreib. p. 642—648.

Charipinae Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 248. — 6 Gatt. 120 Spp. (9 in 21 Unterarten), 13 unsichere Spp. aus allen Weltteilen.

Charips Halid. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 267. — 2 Untergatt. *Bothrioxysta* (mit 5 Spp.) u. *Charips* (mit den übrig. Spp.), 54 sichere Gatt. (4 in 11 Unterarten, 12 unsichere Spp.). — a) Subg. *Bothrioxysta* Kieff., 5 europ. Spp. Übersicht p. 268, Beschreib. p. 268—269. — b) Subg. *Charips* Halid. Übersicht p. 269: 49 sichere (4 in 11 Unterarten), 12 unsichere Spp. Übersicht der paläarkt. Spp. nach ♂ u. ♀, p. 269—274. Beschr. p. 274—290. Die Spp. sind bekannt aus Eur., Insel Tenerifa, Japan, Amerika u. Austral. Neue Spp. *Ch. areolata* **n. sp. Kieffer,** Naturw. Zeitschr. f. Landwirtsch., Bd. 7, p. 481 (aus *Macrosiphon*, Massachusetts). — *hayhursti* **n. sp.** p. 481 (aus *Aphis atriplicis*). — *quedenfeldti* **n. sp.** p. 481 (Algerien).

Chilaspis Mayr. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 406. 2 Spp. aus Eur. u. Amer. Übersicht p. 406. — Beschr. p. 407—408. — *nitida* Fig. 114, 115, 116, 117.

Chrestosema Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 185. — 5 Spp. von Eur. u. Antillen. Übersicht p. 185. Beschr. p. 186—187.

Cleidotoma u. *Clidotoma* = *Kleidotoma*, siehe dort.

Coelonychia **n. g.** (*Callaspidia* nahest.). **Kieffer,** Deutsche Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 19. — *spinosipes* n. sp. p. 19 (Nyassa).

Compsodryoxenus Ashm. (Unterschiede von *Bassettia*). **von Dalla Torre & Kieffer** p. 704. — *C.* Ashm. Beschr. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. XXVI, 190, p. 281. — *maculipennis* Ashm. p. 281 ♀, Galle (Arizona). — *brunneus* Ashm. p. 281 ♀ Galle, pl. 41, fig. 9—13 (California).

Coneucoela **n. g. Kieffer,** Reise Voeltzkow, vol. 2, p. 534. — *gracilicornis* **n. sp.** p. 534 (Madagaskar).

Coptereucoela Ashmead u. *Coptereucoila* von Dalla Torre sind Synonyma zu *Kleidotoma* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p 208.

Cothonaspis Hartig Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 104. — 9 Untergatt., 57 sichere, 4 zweifelhafte Spp. aus Europa, Afrika, Amerika u. Austral. Übersicht über die Subgg.: *Idiomorpha* (1), *Adieris* (3), *Anectoclis* (9), *Eutrias* (1), *Tetraplasta* (1), *Pentarhoptra* (2), *Hexaplasta* (14 Spp. + 1), *Heptaplasta* (3) u. *Cothonaspis* (24 sichere u. 2 unsichere) p. 104. — Übersicht über die Spp. p. 104—106. — Neue Spp.: *Co.* (*Nesodiranchis* **subg. n.**) *ashmeadi* **n. sp. Perkins,** Hawai. vol. 2, p. 668. — *C.* (*Hipodiranchis*) *pele* **n. sp.** p. 669. — *intermedia* **n. sp.** p. 670. — *tantali* **n. sp.** p. 670. — *strigosa* **n. sp.** p. 671. — *declivis* **n. sp.** p. 671. — *naias* **n. sp.** p. 672. — *debilis* **n. sp.** p. 672. — *abnormis* **n. sp.** p. 673. — *dubiosa* **n. sp.** p. 673. — *dichroma* **n. sp.** p. 674 (sämtlich von den Hawaiischen Inseln).

Cryptcucoela Kief. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 188—189. — 2 Spp. aus Europa. Übersicht p. 188. — Beschreib. p. 189.

Cyniphidae = *Cinipidae* = *Cynipites* = *Cynipsca* = *Cynipsida* = *Gallicolae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 1.

Cynips L. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 414. — 42 (sichere davon 5 in 13 Unterarten), 45 unsichere Spp. Übersicht p. 415—417 (altweltliche

u. neuweltl.); Abb. von Gallen, u. zwar Fig. 120, 121 *C. conifica conifica*, Fig. 122 *C. conif. longispina*, Fig. 123, 124 *C. amblycera*, Fig. 125, 126 *C. collari collari*, Fig. 127 *Trigonaspis mendesi* u. *C. kollari minor*, Fig. 128 *C. kollari minor*, Fig. 130/131 *C. lignicola*, Fig. 132/133 *C. gallae tinctoriae*, Fig. 134/135 *C. infectoria*, Fig. 136/137 *C. caliciformis*, Fig. 138/139 *C. ambigua*, Fig. 140/141 *C. corruptrix*, Fig. 142 *C. aries* u. *C. polycera polycera*, Fig. 143 *C. galeata*, Fig. 144/145 *C. insana* etc. etc. bis Fig. 188/189 *C. prinoides* Galle etc., Fig. 198 *C.* sp. Anhang: Angebliche *C.* — Spp. — Ob eine Trennung der Gatt. *C.* von *Andricus* berechtigt ist? p. 415. Alle *C.*-Spp. sind möglicherweise nur agame Formen von *A.*-Spp. Gallen von *C. kollari* (?) aus Bookham u. *C. tinctoria* (?) von der Riviera. The Entomologist, vol. 43, p. 359. — *C. caput-medusae* u. *C. argentea*. **Bettelini.**

Diastrophus Hartig Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 657. 12 Spp. aus Europa u. Nord-Amerika. — Abb.: *D. rubi* Fig. 340/341, *D. mayri* Fig. 342/343, *D. nebulosus* Fig. 344, *D. bassetti* Fig. 345/346. Beschr. p. 659—664.

Diceraea Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 82. 1 europ. Sp.: *urticeti* Dahlb. aus Schweden.

Diceratаspis Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 236. 1 Sp. von den Antillen. *D. grenadensis* Ashm.

Didictyum = *Didyctium* sind Synonyme zu *Hexaplasta* Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 112.

Dicucoila = *Dicucoela* D. Sharp. Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 101. 1 unsichere Sp.: *D. subopaca* Ashm. von Brasil. p. 101.

Diglyphosoma Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 244. 7 Spp. von Europa u. den Antillen.

Dilyta A. Först. Synonym zu *Alloxysta* Först. u. *Glyptoxysta* C. G. Thoms. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 249, 250.

Dimicrosthopis u. *Dimicrosthopsis* sind Synonyme zum Subg. *Eucoila* **von Dalla Torre & Kieffer** p. 164.

Diplepis = *Diplolepis*, siehe dort.

Diplolepariae = *Diplolepides* = *Cynipidae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 1.

Diplolepis L. Geoffr. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer,** p. 342. 47 sichere, 10 unsichere Spp. aus Eur., Asien, Amer., Austral. u. Nordafr. Übersicht der sicheren Spp. p. 343—346. Bespr. p. 346—371, Fig. 57—78, Abb. divers. Gallen.

Diranchis = Syn. zu *Cothonaspis* Hartig.

Disholcaspis **n. g.** für *Holcaspis* (non Chaudoir) G. Mayr. **von Dalla & Kieffer.** Beschr. p. 371. — 20 Spp. aus Amerika. Übersicht p. 372—373. Besprech. p. 373—381.

Disorygma A. Först. = *Schizomesa* Kieff. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 225.

Ditrupaspis **n. g.** (*Eucoila* nahest.). **Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 18 (Nyassa).

Dolichostrophus Ashm. ist synonym zu *Neuroterus* Hartig. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 307.

Drycosmus Först. pro *Driocosmus* Giraud. von Dalla Torre & Kieffer p. 885.

Dryocosmus Giraud. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 381. — 6 sichere 2 unsichere Spp. aus Eur. u. N.-Afr. Abb. mehrerer Gallen.

Dryophanta Först. = *Diplolepis* L. Geoffr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 342.

Dryorhizoxenus = *Dryorrhyzoxenus* sind Synonyme zu *Belonocnema* Mayr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 724.

Dryoteras A. Först. ein Synonym zu *Biorhiza* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 398.

Dylita A. Först. ist synonym zu *Alloxysta* Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 249.

Ectolyta Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 233. 3 Untergatt. *Ectolyta* (2 Spp.), *Triplasta* (3 Spp.), *Pentaplasta* (1 Sp.), insgesamt 6 Spp. v. Eur. u. Antillen.

Entropha A. Först. synon. zu *Driocosmus* Giraud. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 381.

Episoda Subg. zu *Eucoila*, siehe dort.

Erisphagia Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 226. 3 Untergatt.: *Erisphagia* (6 Spp.), *Trirhoptrasema* (1 Sp. aus N.-Amer.), *Psilosema* (12 Spp.). Übersicht über die 19 Spp. p. 226—228, 230. Beschreib. ders. p. 258 sq. (Europa u. Amer.).

Eschatocerus Mayr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 728. 1 Sp. aus Südamerika: Uruguay: *E. acaciae* Mayr. Neue Spp. von Mendoza beschreibt **Kieffer** im Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 418—419: *myriadeus* **n. sp.** u. *niger* **n. sp.**

Euceroptres Ashm. Syn. zu *Ceroptres*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 640.

Eucoela ist syn. zu *Eucoila* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 128.

Eucoelidea Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 240. 3 Spp. aus Amer.

Eucoelinae = *Eucoilidae* = *Eucoilinae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 98. — 35 sichere, 1 unsichere Gatt., 353 sich. (4 in 11 Unterarten), 22 unsichere Gatt. aus allen Weltteilen.

Eucoila Westw. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 128. — 9 Untergatt., 134 sichere (2 in 7 Unterart.), 4 unsichere Spp. Untergatt.: *Miomocra* (2 Spp.), *Episoda* (32 Spp.), *Psichacra*, *Tetrameroccra* (1 amerik. Sp.), *Pentamerocera* (8 Spp.), *Hexamerocera* (17 Spp.), *Rhoptromeris* (21 Spp., 1 in 5 Subspp.), *Eucoila* (51 sichere, 4 unsichere Spp.) u. *Macrocereucoila* (1 nordamer. Sp.). Übersicht über die Spp. nach Erdteilen (p. 128—133 etc.). Beschreib. der Spp. p. 133—181. — Neue Spp. a) aus Afrika: *afra* **n. sp. Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2 p. 18 (Ruanda). — b) von den Hawaiischen Inseln: *E.* (*Psichacra*) *oreias* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai., vol. 2, p. 674. — *orobates* **n. sp.** p. 675. — *hygrophila* **n. sp.** p. 675.

Eumayria Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 600. — 1 nordamer. Sp.: *E. floridana* Ashm. — *E.* Ashm. Beschr. ♂ ♀. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Hist. Nat. Hist., vol. XXVI, p. 277. — *floridana* Ashm. Beschr. ♂ ♀, Galle (Florida).

Eutrias Subg. zu *Cothonaspis*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 111.

Figites Latr. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 83. 24 sich. (1 in 2 Unterart.), 6 unsichere Spp. aus Eur., As., Afr., Amer. Übersicht p. 83—85, Beschr. p. 85—92.

Figitidae = *Figitina* = *Figitinae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 72. — 12 sichere Gatt., 1 zweifelh., 52 sichere Spp. (1 mit 2 Unterarten, 11 unsichere Spp.). — Übersicht über die Gatt. aus Eur., Asien, Afrika, Amerika p. 73—74.

Figitodes Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer,** t. c. p. 98. — Sp. nicht benannt, später gibt Ashm. als Type die *Diplolepis quinquelincata* Sag. an, die die Autoren zu *Aspicera* stellen.

Fiorella Kieff. (= *Fioria* (non Silv.) Kieff.) **von Dalla Torre & Kieffer** p. 601. — 1 Sp. *F. marianii* (Kieff.). Galle Fig. 330, 331.

Ganaspis Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 181. — 9 Spp. aus Eur., Kanarische Inseln, Sunda-Ins. u. Amerika. Übersicht p. 181—182, Beschr. p. 182—185.

Gillettea Ashm. ist synon. zu *Aylax* Htg. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 665.

Glauraspidia (= *Glaucaspidia* Dalla T.) Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 196. — 4 europ. Spp. Übersicht u. Beschr. p. 196—197.

Glyptoxysta ist ein Subg. zu *Alloxysta*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 250. — *Gl. necans* **n. sp. Kieffer,** Naturw. Zeitschr. f. Landwirtsch., Bd. 7, p. 481 (Massachusets aus *Aphis rumicis*).

Gonaspis Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 695. — 3 nordamerik. Spp. Übersicht u. Beschr. p. 695—696. Abb. der Galle von *G. cuscutaeformis* (O.-S.) Fig. 379.

Gronotoma Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 241. — 8 Spp. aus Eur. u. Amer. Übersicht u. Beschr. p. 242—244. — Neu: *Gr. parvula* **n. sp. Kieffer,** Reise Voeltzkow., vol. 2, p. 533 (Madagaskar).

Hartigia Rond. ist synonym zu *Biorhiza* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 398.

Hemicrisis Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 292. 1 europ. Sp. *ruficornis* Först.

Heptameris A. Först. ein Synonym zu *Kleidotoma* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 205.

Heptameris Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 221. — 5 sich., 1 unsich Sp. aus Eur. u. Amer.; Übersicht, Beschr. p. 221—223.

Heptamerocera ist Synonym zu verschiedenen Gatt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 117, 128, 156.

Heptoplasta Kieff. ein Subg. zu *Cothonaspis*, siehe dort.

Heterobius Guér.-Mén. ist synonym zu *Biorhiza* Westw.

Hexacola Först. ist ein Subg. zu *Kleidotoma*, siehe dort. **v. Dalla Torre & Kieffer** p. 221.

Hexamerocera Kieff. Charakt. Subg. von *Eucoila* **von Dalla Torre & Kieffer** p. 150. — 17 Spp. aus Eur., As., Am. u. Hawaiische Inseln. Übersicht p. 150—151. Beschr. p. 151—156.

Hexaplasta Först. ein Subg. von *Cothonaspis*, siehe dort. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 112.

Holcaspis siehe *Disholcaspis* D. T. & Kieff.

Hololexis ein Syn. zu *Rhodites* Hartig.

Homalaspis H. Reinhard = *Omalaspis* Jos. Giraud, siehe dort.

Homorus A. Först. ist ein Bestandteil von *Figites* Latr.

Hypodiranchis ist synonym zu *Anectoclis* Först.

Ibalia Latr. = *Ophion* (part. Fabr.) = *Sagaris* Panz. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 19—20. — 13 Spp. aus Eur., As. u. Amer. Übersicht p. 20, Beschr. p. 21—26. — *I. spec.*? (♀ von *Drewseni* Borr. oder Var. davon?) in Schlesien. **Schulz,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306.

Ibaliidae, Ibaliinae etc. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 19. — 1 Gatt. m. 13 Spp. aus Eur., As., Amer.

Idiomorpha Först. ein Subg. zu *Cothonaspis* cf. dort. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 106.

Inquilinae ein Bestandteil d. *Cynipinae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 296.

Isocolus Först. eine Komponente von *Aylax* Hartig.

Kallaspidia **von Dalla Torre & Kieffer** p. 887.

Kiefferia Ashm. = *Kiefferiella* Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 83. — 1 Sp. aus Nordamerika: *K. rugosa* (Ashm.) unbeschr.

Kleidotoma Westw. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 205. — 6 Untergatt., 44 sicher. (davon 1 in 2 Unterarten), 3 unsichere Spp. Übersicht über die Untergatt. a) *Arhoptra* 3 Spp., b) *Kleidotoma* (19 Spp. + 2 Subspp.), c) *Tetrarhoptra* (7 × 1 unsich. Spp.), d) *Pentacrita* (9 + 1 unsich. Spp.), e) *Hexacola* (1 Sp.), *Heptameris* (5 + 1 unsichere Spp.) p. 206. Übersicht über die Spp. u. Beschreib. p. 206—223. Die Spp. finden sich in Eur., As., Amer. — Neu: *montana* **n. sp. Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2, p. 17 (Ruanda).

Lambertonia Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 71. — 3 Spp. aus Europa (1 sichere, 2 uusichere).

Leiopteron Perty. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 29. — 13 Spp. aus M.- u. S.-Amer. Übersicht p. 29—30. Beschreib. p. 30—33.

Leptopilina Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 199. — 8 Spp. aus Eur. u. den Antillen.

Liebelia Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 654. 1 Sp. aus S.-Eur.: *L. cavarai* Fig. 335—336.

Liodora Först. ist eine Komponente von *Diplolepis* L. Geoffr.

Liopterinae Subf. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 28. — 2 Gatt. *Liopteron* u. *Peras.*, 15 Spp.

Liopteron Perty = *Liopterum* L. Agaz. Charakt. **v. Dalla Torre & Kieffer** p. 29. — 13 Spp. aus M.- u. S.-Amerika. Übersicht p. 29—30. Beschr. p. 30—33.

Liposthenes Först. u. *Liposthenus* Först. sind Bestandteile von *Aylax* Hartig. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 665.

Lonchidia C. G. Thoms. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 96. — 4 Spp. aus Eur. u. N.-Amer. Übers., Beschr. p. 97.

Loxaulus Mayr. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 386. 3 Spp. aus Nordamerika. Übersicht, Beschr. p. 386—388.

Lytorhodites Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** 5 sich., 1 unsich. Spp. aus Nordamerika. Übers. p. 721, Beschr. p. 722—724.

Lytosema Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 192. — 3 Spp. aus Europa.

Lytoxysta **n. g. Kieffer,** Naturw. Zeitschr. f. Landwirtsch., Bd. 7, p. 480. — *brevipalpis* **n. sp.** p. 480 (Massachusetts; Parasit von *Aphis rumicis.*

Macrocereucoila Ashm. = *Macrocereucoela* v. Dalla Torre sind Subgg. zu *Eucoila*.

Manderstjerna Radosz. = *Andricus* Htg. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 453.

Megapelmoideae ein Synonym zu *Anacharitinae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 34.

Megapelmus T. Hartig ist synonym zu *Anacharis* Dalm.

Mesocynips Cam. Beschr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 729. — 1 Sp. von den Sundainseln: *M. insignis* Cam. Wahrscheinl. identisch mit *Cynips insignis*; dürfte eine besondere Subfam. bilden.

Microstilba Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 237. 7 europ. Spp., Übersicht p. 237—238, Beschr. p. 238—239.

Miomoera Subg. zu *Eucoila*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 133. — 1 Sp. aus Deutschl., 1 von d. Antillen-Insel Grenada.

Mionectis A. Först. (lapsus) für *Miomoera* Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 133.

Moneucoela **n. g.** **von Dalla Torre & Kieffer** p. 103. Mesonotum mit einem hervorrag. Mittellängskiel. *M. grenadensis* Ashm. v. Grenada (Antillen) u. *M. flavipes* Ashm. ebendaher.

Nedinoptera Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 223. 3 Spp. aus Europa, p. 224—225.

Neophycta Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 290. 3 europ. Spp. p. 290—291.

Neralsia Cam. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 61. 2 Spp. aus Mittelamerika.

Nesodiranchis **subg. n.** siehe *Cothonaspis*.

Neuroterus Hartig. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 307—308. — 50 sich. Spp. (davon 2 in 5 Unterarten), 17 unsichere Eur., N.-Afr., Asien u. Amerika. — Übersicht d. Spp. der Alten Welt ♀ ♂ (p. 308—311), desgl. der neuen Welt p. 311—313. Beschr. p. 313—342. Abb. von Gallen: *N. tricolor* Fig. 24—27, *N. albipes albipes* Fig. 28—30, *N. albipes reflexus* Fig. 31, *N. querc.-baccarum querc.-bacc.* Fig. 32—36, *N. numismalis* Fig. 37—40, *N. aprilinus* Fig. 41, 42, *N. lanuginosus* Fig. 43, 44, *N. minutulus* Fig. 47, *N. macropterus* Fig. 45, 46, *N. cerriflоralis* Fig. 48, *N. obtectus* Fig. 49, 50, *N. aggregatus* Fig. 51, 52, *N. glandiformis* Fig. 53, 54. — Nordamerikanische Spp. u. ihre Gallen. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 121 sq.; neu: *papillosus* **n. sp.** p. 121, pl. X, fig. 2. — *cockerelli* **n. sp.** p. 125, pl. XI, fig. 10. — *longipennis* **n. sp.** p. 125—126, pl. XII, fig. 11. — *clarkeae* **n. sp.** p. 132, pl. XII, fig. 12 u. 13.

Oberthürella Sauss. Beschr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 26. — 2 Spp. aus Afr. u. Madagaskar p. 27—28. — *tibialis* von Afr. aus einer Feige.

Oberthürellinae Kieffer. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 26. — 1 Gatt. *Oberthürella* mit 2 Spp.

Odonteucoila Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 102. 1 Sp. *chapadae* Ashm. aus Brasilien.

Oegilips F. Walk. = *Aegilips* F. Walk. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 41.

Omalaspis Jos. Giraud. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 72. — 1 Sp. *O. norica* Giraud von Österreich.

Onychia Jos. Giraud. = *Aspicera* Dahlb. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 51, 55.

Onychiina = *Onychiinae* = *Onychioidae*. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 50. — 7 Gatt., 38 sichere (davon 3 in 6 Unterarten), 7 unsichere. Eur., Afr., As., Am.

Ophion ist synonym zu *Ibalia* Latr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 19.

Pantelia ist ein Synonym zu *Pantelliella*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 693.

Panteliella Kieffer Beschr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 693. 1 europ. Sp. *fedtschenkoi* (Rübs.) p. 693—694. Galle Fig. 378.

Paramblynotus rufiventris **n. sp. Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 131 ♀ (Kuching, Borneo). Eine Übersicht über die bisher beschriebenen Spp. von Borneo findet sich in d. Deutsch. Entom. Zeitschr. f. 1909, p. 18; Bemerk. zur Ocellarpartie von *P.* — *carinifrons* **n. sp.** p. 132 (Kuching, Borneo). — *annulicornis* **n. sp.** p. 132 ♂ (Kuching, Borneo).

Paramiomoea Ashm. ist eine Komponente von *Eucoila* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 128.

Parandricus Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 452. — 1 Sp. aus Asien 452: *P. mairei* Kieff. Galle Fig. 199.

Parateras Ashm. Beschr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 405. 1 nordam. Sp.: *P. hubbardi* Ashm.

Paraulax Kieff. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 664. 1 südamerik. Sp.: *P. perplexa* Kieff.

Pediaspis Tischb. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 726. — 1 europ. Sp.: *P. aceris* (Gm.), Abb. von Gallen Fig. 404—407.

Pentacrita Först. Subg. v. *Kleidotoma*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 217. 9 sicher., 1 unsichere Sp. aus Eur. Übersicht p. 217—218, Beschr. p. 218—220.

Pentamerocera Ashm. Subg. von *Eucoila*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 147. 8 Spp. aus Eur., As. u. Amerika.

Pentaplasta Kieff. Subg. von *Ectolyta*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 236. 1 Sp. von den Antillen: *P. coxalis* (Ashm.) 111.

Pentarhoptra Kieff. Subg. von *Cothonaspis* mit 1 Sp. von Eur., 1 von den Antillen. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 111.

Peras (= *Perus* S. H. Scudder). Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 33. — 2 südamerik. Spp.

Periclistus Först. (= *Periclistis* Ashm.) Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 650. — 9 Spp. aus Eur. u. Amer., Einmieter in verschiedenen *Cynipiden*-Gallen. Übersicht u. Beschr. p. 650—654.

Pezophycta Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 291. (3 Spp., davon 1 in 2 Subspp.) aus Europa.

Phanacis Först. = *Phaenacis* D. T. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 698. 1 Sp. aus Eur. *P. centaureae* Galle Fig. 380, *P. americana* Baker von Colorado.

Phaenoglyphis Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 293. 9 europ. Spp. Übersicht p. 293—294. Beschr. p. 294—296.

Philonips B. D. Walsh *Philonix* A. Fitch sind Synonyma zu *Biorhiza*. l. c. p. 398.

Philonyx A. Fitch. Synon. zu *Acrospis* Mayr. l. c. p. 408.

Phylloteras Ashm. ist ein Synonym zu *Trigonaspis* Hartig. l. c. 393, 397.

Piezobria Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 127. — 1 Sp. aus Eur., 1 aus Amer.

Pilinothrix Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 189. — 3 Spp. von Eur. u. d. Hawaiischen Inseln.

Plagiotrochus Mayr. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 388. 5 Spp. (2 in 8 Unterarten) aus Eur., N.-Afr. u. As. Fig. 90, *kiefferianus* 91, 92, *burnayi*, 93 *amenti*, 94—95, 96—98 *fusifex*- u. *quercus*-Formen.

Poncyia Kieff. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 608. — 1 nordafr. Sp.: *P. ferruginea* Kieff. p. 608.

Promiomera Ashm. = *Promiomoera* D. Sharp. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 104. — 1 unsichere Sp. aus S.-Am., Brasil. *P. filicornis* Ashm.

Prosynapsis **n. g. von Dalla Torre & Kieffer** p. 45. 1 Sp. aus Deutschl. Achen: *Pr. aquisgranensis* Först.

Psenides = *Cynipinae*. l. c. p. 296.

Pseudaulax Ashm. = *Aulacidea* Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 682, 685. 21 sichere, 5 unsichere Spp. v. Eur. u. N.-Amer. Übersicht, p. 682—683. Beschr. p. 683 sq.

Pseudeucoila Ashm. = *Pseudoeucoila* Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 889.

Psichacra Först. Subg. von *Eucoila* Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 134. 32 Spp. v. Eur., Hawaiische Inseln u. Amerika. Übersicht p. 134—136. Beschr. p. 136—147.

Psilodora Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 193. 6 sich., 1 unsich. Spp. aus Eur., As. u. Amer. Übersicht, Beschr. p. 193—196.

Psilogaster F. Hartig ist synonym zu *Figites* Latr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 83.

Psilosema Först. ist synonym zu *Erisphagia* Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 226, 227. — *Ps. fenerivae* **n. sp. Kieffer,** Reise Voeltzkow, vol. 2, p. 534 (Madagaskar).

Pychnotrichia T. B. Marshall. ein Synonym zu *Figites* Latr.

Pygnostigminae = *Pycnostigmusinae*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 17. — 2 Gatt. *Pycnostigmus* Cam. u. *Tylosema*, 2 Spp.

Pycnostigmus Cameron Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 17—18. *P. rostratus* Cam. Fig. 22 Vflgl. (Südafrika: Kapland).

Pycnotrichia A. Först. eine Komponente von *Figites* Latr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 83, 86.

Rhodites Hartig. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 704. — 27 sichere, 4 unsichere Spp. aus Eur., Afr., As. u. Amer. Übersicht nach Erdteilen u. Geschlechtern (p. 705—708). Beschreib. p. 708—721. Abb. der Gallen: Fig. 385—387. *Rh. eglanteriae* Fig. 388, *Rh. rosarum* Fig. 390—393, *Rh. spinosissimae* Fig. 394—395, *Rh. mayri* Fig. 396—397, *R. rosae* Fig. 398, *R. dichlocerus* Fig. 399 *R. globulus*, Fig. 400 *R. radicum* Fig. 401 *R. vernus*, Fig. 402 *R. ignotus*, Fig. 403 *R. bicolor*.

Rhoophilus Mayr. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 649. 1 afr. Sp. *Rh. loewi* Mayr.

Rhoptromeris ist ein Subg. zu *Eucoila* Westw. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 128, Beschr. p. 156. Übersicht über die 21 Spp. v. Eur., Kanar. Inseln, Antillen p. 156—157, Beschr. p. 157—164.

Rhynchacis Först. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 202. 7 sich. Spp. (dav. 1 in 2 Subspp.), 1 unsichere. Eur. Übersicht p. 202—203. Beschr. p. 203—205.

Sapholytus Först. ist ein Synonym zu *Syneryus* Hartig. l. c. p. 608.

Saphonecrus **n. g. von Dalla Torre & Kieffer** p. 605. — Einmieter in Eichengallen. 6 Spp. aus Eur., As., N.-Afr. u. N.-Amer. Übersicht p. 605. Beschr. p. 605—607.

Sarothrus Hartig. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 74. 5 Spp, aus Eur. u. N.-Am. Übers. u. Beschr. p. 74—75.

Schizosema Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 225. 4 Spp. aus Eur. u. Amer. p. 225—226.

Scytodes ist ein Synonym zu *Amblynotus* Hartig.

Solenaspis Ashm. Dafür *Xyalosema* **nom. nov. von Dalla Torre & Kieffer** p. 94.

Solenozopheria Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 697. 1 Sp. aus N.-Amer.: *A. vaccinii* Ashm. — *So.* Ashmead (verw. m. *Loxaulis* Mayr). Beschr. d. Gatt. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. XXVI, p. 280. — *vaccinii* Ashm. p.280 ♀, Galle pl. XLI, figs.2—8 (Canada — Florida u. Texas).

Spathegaster eine Komponente von *Neuroterus* Htg. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 307 u. v. *Dryocosmus* p. 381.

Sphaeroteras ist ein Synonym zu *Biorhiza*. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 398, 401.

Synapsis A. Först. = *Synaspis* E. C. Ray. Dafür *Prosynapsis* **nom. nov. von Dalla Torre & Kieffer** p. 45.

Synergus Hartig = *Synerges* Osten Sacken. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 608. Einmieter in *Quercus*-Gallen. 58 sichere Spp. (davon 5 in 13 Subspp.), 12 unsichere. Übersicht p. 609, 615 nach Ländern u. Geschlechtern, Beschreib. der Spp. p. 615—640.

Synophromorpha Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 604. — 1 Sp. *S. salicis*, woher?

Synophrus Hartig = *Synophrys* L. Agassiz. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 603. 2 Spp., Eur., N.-Afr., West-As. — Abb. d. Gallen v. *S. politus* Fig. 333, *S. olivieri* Fig. 334.

Tavaresia Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 68. 5 Spp. aus Eur. u. Amer. Übers., Beschr. p. 68—70.

Teras T. Hartig ist eine Komponente t. c. von *Biorhiza* Westw. l. c. p. 398.

Tetramocera Ashm. Subg. von *Eucoila*. l. c. p. 147.

Tetraplasta Ashm. Subg. von *Cothonaspis* l. c. 111.

Tetrarhopta Ashm. = *Tetrarhoptra* l. c. 214.

Tetrarhoptra Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 205. 7 sich., 1 unsich. Sp. aus Eur. u. N.-Amer. Beschr., Übers. p. 214—217.

Tetratoma Fabr. Syn. zu *Tetrarhoptra* Först. l. c. 214.

Thyreocera Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 95. 1 nordam. Sp. *laeviscutum* (Prov) p. 96. Die Gatt. bildet den Übergang von d. *Figitinae* zu d. *Eucoilinae*.

Timaspis Mayr. Char. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 699. 7 sichere, 1 unsich. Spp. aus Eur. — Abb. d. Galle von *Th. lampsanae* Fig. 381, Fig. 382—383 *Th. urospermi*, 384 *T. helminthiae*.

Tribalia Walsh. 1 nordam. Sp. *T. batatorum* Walsh. (Canada, Illinois) p. 696—697.

Trichogalma Mayr. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 451. 1 Sp. aus Japan: *drouardi*.

Trichoteras Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 404. — 2 Spp. aus Amerika.

Trigonaspis Hartig. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 393. 7 sichere, 1 unsichere Sp. von Eur., Kleinas., Amer. Übersicht p. 393—394, Beschr. p. 394—398. Abb. folg. Gallen: Fig. 49, 100 *T. megaptera*, 101 *megaptera*, 102, 103 *T. synaspis*, 104, 105 *brunneicornis*, 106, 107 *mendesi*.

Triplasta Kieff. ein Synonym zu *Ectolyta*. l. c. p. 234. — 3 Spp. von den Antillen.

Trirhoptrasema, *Trirhoptrosema* ein Subg. zu *Erisphagia* Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 226, 229.

Trischiza Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 76. 3 Spp. von Europa u. Amerika. Übersicht u. Beschr. p. 76—77.

Trisolenia Hartig ein Synonym zu *Andricus* Hartig. l. c. 453, 549.

Trissodontaspis Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 402. 1 unsichere Sp. aus Südamerika: *T. rufipes* Ashm.

Tropideucoela Ashm. = *Tropideucoila* Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 240. — 1 unsichere Sp. *T. rufipes* Ashm. p. 240.

Trybliographa eine Komponente von *Cothonaspis* Hartig. l. c. 104, 107, 119.

Tryschiza Först. = *Trischiza* Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 76. — 3 Spp. von Eur. u. Amer.

Tylosema Kieff. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 18. 1 nordam. Sp. *T. nigerrimum* Kieff. Vflgl. Fig. 23, 17.

Tyloseminae = *Pycnostigminae*. 2 Gatt., 2 Spp. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 17.

Xanthoteras Ashm. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 403. 1 nordamerik. Sp. *X. quercus-forticorne* (Walsh.). Galle Fig. 112, 113.

Xenocynips **n. g.** siehe **Kieffer,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 329 sq.

Xestophanes = *Xenophanes* C. G. Thoms. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 655. 3 sichere, 2 unsich. Spp. aus Eur. Übersicht p. 655—656, Beschr. p. 656—657. — Abb. d. Gallen v. *X. brevitarsis* Fig. 337, von *X. potentillae* Fig. 338—339.

Xyalaspis Hartig. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 47. — 9 Spp., davon 1 in 2 Subspp.; Eur., As., Amer. Übersicht u. Beschr. p. 47—50.

Xyalophora Kieff. Charakt. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 93. 3 sichere, 1 unsichere Spp. aus Eur. u. Am. p. 93—94.

Xyalosema **nom. nov.** für *Solenaspis* Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 94. — 2 Spp. aus N.-Amer.

Xystoteras Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 405. 1 Sp. aus N.-Amer.: *A. volutellae* Ashm. — *X. volutellae*. **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus.

Nat. Hist., vol. XXVI, 1909, p. 256 ♀, Galle pl. XLII, fig. 5 (Kansas, Manhattan; Ohio, Cincinnati).

Xystus T. Hartig eine Komponente von *Alloxysta* Först., *Charips* Halid. u. *Pezo phycta* Först., **von Dalla Torre & Kieffer** p. 249, 250, etc. — *X. borneanus* **n. sp. Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 132—133 ♂ (Kuching, Borneo). — *tinctipleuris* **n. sp.** (gedrungener als *malayana*) p. 133 ♂ (Kuching, Borneo).

Zaeucoila Ashm. (= *Zaeucoela* D. Sharp) Char. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 102—103. — 1 unsichere Sp. *Z. unicarinata* Ashm. aus S.-Amer.

Zamischus Ashm. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 101. 1 unsichere Sp. *Z. brasiliensis* Ashm. aus S.-Amer.

Zapheroteras Ashm. (= *Trigonaspis* Dalla Torre). **Beutenmüller,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. XXVI, 1909, p. 255. — *vaccinii* (Ashm.) ♀, Galle p. 255, pl. XLII, fig. 6 (New England States south to Florida and Texas.

Zopheroteras Ashm. ist synonym zu *Trigonaspis* Hartig. l. c. p. 393.

Zygosis Först. **von Dalla Torre & Kieffer** p. 81. 1 sichere, 1 unsichere Sp. aus Europa.

Fossile Arten

(sämtlich aus dem Miozän von Colorado).

†*Andricus myricae* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., vol. 54, p. 14, fig. 7 (Miozän von Colorado).

†*Figites solus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 13, fig. 6.

†*Protoibalia* **n. g. Brues,** t. c. p. 15. — *connexiva* **n. sp.** p. 15, fig. 8.

†*Tetrapus mayri* **n. sp. Brues,** t. c. p. 16, fig. 9.

†*Torymus sackeni* **n. sp. Brues,** t. c. p. 17, fig. 10.

Superfamilia VII. Chalcidoidea.

Es gehören hierher die Familien: *Agaonidae, Torymidae, Chalcididae, Eurytomidae, Perilampidae, Eucharidae, Miscogasteridae, Cleonemydae, Encyrtidae, Pteromalidae, Elasmidae, Eulophidae, Trichogrammidae* u. *Mymaridae.*

Monographische Bearbeitung der *Chalcidoidea* siehe **Schmiedeknecht,** Gen. Ins. Wytsman Fasc. 97, 1909. Katalog der britischen *Chalcididae.* **Morley,** Catal. of. British Mus. (148 Gatt., 1424 Spp.) — Italienische *Chalcididae.* **Masi,** Boll. Lab. Zool., vol. 4, p. 3—37, 29 figs. — Die *Chalcidoidea*-Parasiten von *Musca domestica* und Verwandten. **Girault & Sanders,** Psyche, vol. 17, p. 9—28, Taf. I—IV. — Entwicklung von *Eupelmus* u. *Stictonotus.* **Kelly.** — Polyembryonie des Parasiten von *Plusia moneta.* **Postel,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 181. — Samenangreifende *Chalcididae.* **Crosby,** Cornell Agric. exper. Station. Bull. 265, p. 367—388.

Rezente Formen.

Acnasius caeruleus **n. sp. Brues,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 84 (Mexiko).

Alaptus intonsipennis **n. sp. Girault,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 244 (Mexiko).

Anacryptus Stantoni Ashmead von Ashm. zu *Arretocera* gestellt, doch wegen des Zahnes an den Hintertibien zu *Anacryptus* zu ziehen. **Crawford,**

Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 129. — *sculpturatus* **n. sp.** p. 129 (Philippinen).

Anagyrus. **Perkins** beschreibt in d. Fauna Howai vol. 2 eine Reihe neuer Spp. von den Hawaiischen Inseln: *major* **n. sp.** p. 652. — *xanthogaster* **n. sp.** p. 653. — *nigricans* **n. sp.** p. 653. — *fraternus* **n. sp.** p. 653. — *laeviceps* **n. sp.** p. 654. — *tantaleus* **n. sp.** p. 654.

Anaphoidea pallicrura **n. sp. Girault,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 252 (Illinois).

Antrocharis **n. g.** (*Eurytoma* nahest.). **Kieffer,** Deutsch Zentral-Afrikan. Exped., vol. 3, 2, p. 21. — *pictipennis* **n. sp.** p. 21—22.

Anusioptera **n. g. Brues,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 83. — *aureocincta* **n. sp.** p. 83 (Mexico).

Aphelinus diaspidis Howard. **Quayle,** Journ. Econ. Entom., vol. 3, p. 398—401.

Aprostocetus diplosidis. Parasit von *Contarinia sorghicola.* **Dean,** U. S. Dept. Agric. Entom. Bull. 85, Pt. 4, p. 55—57, fig. 29—30.

Atoposomoidea **n. g. Howard,** U. S. Departm. Agric. Entom. Techn. Ser. 19, Part. 1, p. 9. — *ogimae* **n. sp.** p. 9, fig. 7 (Japan).

Blastophaga grossorum. Befruchtung von *Ficus carica.* **Cobelli,** Verhandlgn. zool.-bot. Ges., Bd. 60, p. 246.

Calorileya **n. g. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, p. 236. — *cearae* **n. sp.** p. 237, fig. 2 (Brasilien).

Calosoter cecidobius **n. sp. Kieffer,** Centralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 424.

Centrobia aquatica **n. sp. Kieffer,** Deutsch-Zentral-Afrikan. Exped., vol. 3, 2, p. 23 (Mohasi-See).

Cerapterocerus corniger. Lebensgewohnheiten etc. **Martelli,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 325.

Chalcis belfragei **n. sp. Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 205 (Texas). — *slossonae* **n. sp.** p. 205 (Florida). — **Crawford** beschreibt ferner im U. S. Dept. Agric. Entom. Techn. Ser. 19, Part. 2: *Ch. fiskei* **n. sp.** p. 16, fig. 13, 14. — *paraplesia* **n. sp.** p. 19, fig. 22, 23 (beide aus Japan).

Cheiloneurus lincascapus **n. sp. Gahan,** Canad. Entom., vol. 42, p. 207 (Vereinigte Staaten).

Cheiropachys obscuripes **n. sp. Brues,** Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8, p. 80 (Michigan).

Coelopisthia diacrisiae **n. sp. Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 145 (Colorado).

Copidosoma buyssoni. Entwicklung. **Silvestri,** Monit. zool. ital., vol. 21, p. 296.

Dendrosema **n. g. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Paras. Abt. 2, p. 27, p. 419. — *coeruleum* **n. sp.** p. 420. — *albitarse* **n. sp.** p. 423. — *albosquamatum* **n. sp.** p. 430 (alle vier aus Argentinien).

Deratoma setosipennis **n. sp. Kieffer,** t. c. p. 379. — *albosignata* **n. sp.** p. 408. — *bifasciata* **n. sp.** p. 424. — *fastigiota* **n. sp.** p. 425. — *ciliata* **n. sp.** p. 425 (sämtlich aus Argentinien).

Diamorus kollaris Först. ein Parasit von *Crabro vagus.* **Höppner,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 135. Beschreibung.

Dibrachys boucheanus. Wirtstiere. **Martelli,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 323.

Dimeromicrus **n. g.** *Torymid.* (subf. *Monodont.* Bei der andern Gatt. dieser Subf. *Plesiostigmodes* sind die Vorderschenkel stark geschwollen u. das Pronotum ist länger als das Mesonotum). **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 127. — *Ashmeadi* **n. sp.** p. 128 ♀♂ (Manila, P. I.).

Dimmoctia secundus **n. sp.** **Crawford,** U. St. Departm. Agric. Entom. Techn. Ser., vol. 19, Part. 2, p. 24 (Japan).

Elasmus setosiscutellus **n. sp.** **Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 206 (Texas). — *albopictus* **n. sp.** **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 132 ♀ (Manila, P. I.).

Enneastichus **n. g.** **Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk. Abt. 2, Bd. 27, p. 396. — *pastularum* **n. sp.** p. 396 (Argentinien).

Erixestus **n. g.** *Miscogaster* **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1730, p. 87. — *winnemana* **n. sp.** p. 88 ♀♂. Textfig. 1 ♀, 2 Antenne (Plummers, Island, Maryland. Gezogen aus *Calligrapha bigsbyana*). Das Insekt füllt das parasitierte Ei vollständig aus).

Eupelmus allynii. Entwicklung. **Kelly,** Journ. Econ. Entom., vol. 3, p. 202. Neue Spp.: A. Spp. aus Nordamerika: *brevicauda* **n. sp.** **Gahan,** Canad. Entom., vol. 42, p. 205. — *momphae* **n. sp.** p. 205. — B. Spp. von den Hawaiischen Inseln: **Perkins** beschreibt in d. Fauna Hawai. vol. 2, eine lange Reihe neuer Arten: *setiger* **n. sp.** p. 634. — *subsetiger* **n. sp.** p. 635. — *xestias* **n. sp.** p. 635. — *axestias* **n. sp.** p. 636. — *ombrias* **n. sp.** p. 636. — *parombrias* **n. sp.** p. 636. — *dysombryas* **n. sp.** p. 637. — *xestops* **n. sp.** p. 637. — *paraxestops* **n. sp.** p. 637. — *axestops* **n. sp.** p. 638. — *rhodias* **n. sp.** p. 638. — *xanthodorus* **n. sp.** p. 639. — *euprepes* **n. sp.** p. 639. — *oribates* **n. sp.** p. 639. — *oreias* **n. sp.** p. 640. — *chrysopinus* **n. sp.** 640. — *monas* **n. sp.** 641. — *asthenes* **n. sp.** p. 641. — *parasthenes* **n. sp.** p. 641. — *leptophyas* **n. sp.** p. 642. — *epilamprops* **n. sp.** p. 642. — *dryas* **n. sp.** p. 643. — *chloropus* **n. sp.** p. 643. — *peles* **n. sp.** p. 644. — *enoplias* **n. sp.** p. 644. — *pelopus* **n. sp.** p. 645. — *melancrias* **n. sp.** p. 645. — *chalcoprepes* **n. sp.** p. 645. — *epimelas* **n. sp.** p. 646. — *coerulophantes* **n. sp.** p. 646. — *heterosemus* **n. sp.** p. 647. — *rhododorus* **n. sp.** p. 647. — *amaurodes* **n. sp.** p. 647. — *achreiodes* **n. sp.** p. 648. — *aporostichus* **n. sp.** p. 648. — *eustichus* **n. sp.** p. 649. — *pelodes* **n. sp.** p. 649. — *hemixanthus* **n. sp.** p. 649. — *pauroxanthus* **n. sp.** p. 650. — *leucothrix* **n. sp.** p. 650. — *paraleucothrix* **n. sp.** p. 651. — *basileius* **n. sp.** p. 651. — *xanthotarsus* **n. sp.** p. 651. —*melanotarsus* **n. sp.** p. 652. — *dysoplias* **n. sp.** p. 652.

Eurytoma nodularis Roh. als Schmarotzer bei *Rubus*-Bewohnern (*Odynerus exilis* Roh. u. *Trypoxylon figulus*). **Höppner,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 96. — Spp. aus Argentinien beschreibt **Crawford** im Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27: *condaliae* **n. sp.** p. 380. — *duvanae* **n. sp.** p. 381. — *striatigena* **n. sp.** p. 392. — *tessariae* **n. sp.** p. 440. — Spp. der Inselwelt: A. Spp. von den Philippinen: **Crawford** beschreibt in d. Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733: *fulvipes* **n. sp.** p. 129 ♀♂. — *brunneipennis* **n. sp.** p. 130 ♀♂. — *Browni* **n. sp.**

p. 130 ♀♂. — *systoloides* **n. sp.** p. 131 ♀♂. — *carinatifrons* **n. sp.** p. 131 ♀♂ (alle fünf von Manila, P. I.). — B. Spp. aus Neu Seeland: *E. acaciae* **n. sp. Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 115 (in den Samen des „Black Wattle" [*Acacia decurrens*], der in Neu Seeland heimisch ist, jedoch aus Neu-Süd-Wales stammt).

Homalotylus albitarsus **n. sp. Gahan,** Canad. Entom., vol. 42, p. 207 (Maryland).

Hypopteromalus apantelophagus **n. sp. Crawford,** U. States Dept. Agric. Entom. Techn. Ser. 19, Part. 2, p. 21 (Japan). — *poecilopus* **n. sp.** p. 21 (Europa). — *lippiae* **n. sp. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 402. — *rhopalomyiae* **n. sp.** p. 402—403 (beide aus Argentinien).

Isomeralia coronata. **Wheeler,** Ants; their structure, development and behaviour p. 413, fig. 249.

Kapala floridana. **Wheeler,** t. c. p. 413, fig. 249.

Liebeliella **n. g. Kieffer,** Centralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 380. — *pleuralis* **n. sp.** p. 380 (Argentinien).

Lochites. **Kieffer** beschreibt t. c. folg. neue Spp. aus Argentinien: *asphondyliarum* **n. sp.** p. 366. — *erythromma* **n. sp.** p. 376. — *festiva* **n. sp.** p. 391. — *testacea* **n. sp.** p. 392. — *swaedicola* **n. sp. Kieffer,** t. c. p. 437.

Macreupelmus baccharidis **n. sp. Kieffer,** t. c. p. 376 (Argentinien).

Macrocamptocera **n. g.** (Type: *M. metotarsa*). **Girault,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 239.

Mayrellus **n. g. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, p. 237. — *mirabilis* **n. sp.** p. 238, fig. 3 u. 4 (Brasilien).

Megastigmus mendocinus **n. sp. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Paras., Abt. 2, Bd. 27, p. 410.

Meraporus utibilis **n. sp. Tucker,** Canad. Entom., vol. 42, p. 341. — *vandinei* **n. sp.** p. 343. — *requisitus* **n. sp.** p. 344 (alle drei aus Nordamerika).

Merisus mordellistenae **n. sp. Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 145 (Indiana).

Monodontomerus dentipes Dalm. Parasit von *Zygaena occitanica* Biolog. Notizen. **Rabaud,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 56—59. — *M. virens.* Parasit der Nonne. **Möbius,** Korrespondenzpl. Iris, Berlin 1910, p. 39. — Neu: *M. inclusus* **n. sp. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p, 384 (Argentinien).

Muscidifurax **n. g.** (*Eutelus* nahest.). **Girault & Sanders,** Psyche, vol. 17, p. 146. — *raptor* **n. sp.** p. 149, fig. 1 (Illinois, aus *Musca domestica*; Illinois).

Nasonia tortricis **n. sp. Brues,** Canad. Entom., vol. 42, p. 259 (Canada).

Orasema viridis. **Wheeler,** Ants, their structure etc. Männchen, Weibchen Abb. p. 414, fig. 250. Entwicklung p. 415, fig. 251.

Pachycrepis orientalis **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 132 ♀♂ (Manila, P. I.).

Pachycrepoideus Ashmead (Type: *P. dubius* Ashm. **n. sp. Girault u. Sanders,** Psyche, vol. 17, p. 110—114, fig. 1.

Pentarthron semifumatum **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 659. — *flavum* **n. sp.** p. 660 (beide von Oahu).

Perilampus inimicus **n. sp.** **Crawford,** U. S. Dept. Agric. Entom. Techn. Ser., vol. 19, Part. 2, p. 20 (Japan).

Perrisocentrus **n. g.** **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1786, p. 235. — *chilensis* **n. sp.** p. 235, fig. 1 (Chile). — *argentinae* **n. sp.** p. 236 (Argentinien).

Perissopterus carnesi **n. sp.** **Howard,** Entom. News, vol. 21, p. 162 (aus *Lepidosaphes beckii*; China).

Pheidoloxenus wheeleri. **Wheeler,** Ants; their structure etc, p. 419, fig. 253.

Physcus flaviventris **n. sp.** **Howard,** Entom. News, vol. 21, p. 162 (aus *Chrysomphalus aurantii*; Manila).

Physothorax russelli **n. sp.** **Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 204 (Florida).

Plagiomerus **n. g.** *Mirin.* **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1730, p. 89. (Unterschiede von *Homalopoda* How. u. *Cercobelus* Walk.) — *diaspidis* **n. sp.** p. 90 ♀, Antenne Fig. 5 (New Mexiko. Wirt; *Diaspis cacti*).

Pleurotropis orientalis **n. sp.** **Crawford,** U. S. Dept. Agric. Entom. Techn. Ser., No. 19, Part 2, p. 23. — *howardi* **n. sp.** p. 23 (beide aus Japan).

Podagrion philippinensis **n. sp.** **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 128 ♀ (Manila, P. I.). — *Ashmeadi* **n. sp.** p. 128 ♀ (wie zuvor).

Prestwichia aquatica, Parasit in den Eiern von *Aphelocheirus montandoni* [dänisch]. **Ussing,** Flora og Fauna København 1910, p. 45—47.

Prionomitus fuscipalpis **n. sp.** **Kieffer,** Centralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 413 (Argentinien).

Promerisus **n. g.** **Kieffer,** t. c. p. 386. — *gallicola* **n. sp.** p. 386. — *lycii* **n. sp.** p. 404. — *maculipennis* **n. sp.** p. 407. — *flavipes* **n. sp.** p. 408 (alle drei aus Argentinien).

Prosapella perspicuipennis **n. sp.** **Girault,** Journ. New York Entom. Soc., vol. 18, p. 234 (Illinois).

Proseurytoma **n. g.** (*Eurytoma* nahest.). **Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 393. — *gallarum* **n. sp.** p. 393 (Argentinien: Mendoza).

Psylogasteroides **n. g.** **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 88. — *insidiosus* **n. sp.** p. 89, fig. 3 u. 4 (aus Nymphen von „pear psylla", New York).

Psylledontus **n. g.** *Mirin.* **Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1730, p. 88—89. — *insidiosus* **n. sp.** p. 89 ♀ adult Textfig. 3, Antenne dess. Fig. 4 (Geneva, New York, gezogen aus Nymphen der „pear psylla").

Rileya albicornis **n. sp.** **Kieffer,** Centralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 367. — *gallicola* **n. sp.** p. 437 (Argentinien).

Schedius **n. g.** **Howard,** U. S. Dept. Agric. Techn. Ser., vol. 19, Part 1, p. 3. — *kuvanae* **n. sp.** p. 3, fig. 1—3.

Scutellista cyanea. **Quayle,** Journ. Econ. Entom. vol. 3, p. 446—451. — *cyanea* Nahrung. **Merzet,** Rec. Acad. Sci. Madrid, vol. 9, p. 185—191. — *cyanea* **var.** *nigra* **n.** p. 191.

Spalangia Bakeri **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 347—348 ♀ (Brasilien: Para). — **Perkins** beschreibt in d. Fauna Hawai, vol. 2 von den Hawaiischen Inseln: *cameroni* **n. sp.** 656. — *simplex* **n. sp.** p. 657.

Sphecodophagus **n. g. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 208. — *sceliphronidis* **n. sp.** p. 209 (Südamerika).

Sphecophilus **nom. nov.** für *Sphecophagus*, siehe vorher. **Brèthes,** t. c. p. 311.

Stenopistha **nom. nov.** für *Laelaps* Wlk. 1843. **Strand,** Soc. entom., vol. 25, p. 26.

Stictonotus isosomatus. Entwicklung. **Kelly,** Journ. Econ Entom., vol. 3, p. 202—204.

Sympiesis rugithorax **n. sp. Crawford,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1733, p. 133 ♀ (Manila, P. I.).

Syntomosphyrum indicum **n. sp. Silvestri,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, 1910, p. 228—245, 8 figs. (Indien; in Italien eingeschleppt).

Tetrastichus periplanetae **n. sp. Crawford,** Canad. Entom., vol. 42, p. 223 (Ostafrika). — **Kieffer** beschreibt im Centralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27: *laminatus* **n. sp.** p. 369. — *baccharidis* **n. sp.** p. 374. — *lasioptera* **n. sp.** p. 377. — *swaedicola* **n. sp. Kieffer** t. c. p. 438.

Torymus pruni Mokr. (1. litt.). **Mokrzecki,** Bericht über die Tätigkeit des Gouvernementsentomologen etc. für das Jahr 1909. Simferopol. 1910, p. 18 [Russisch]. — **Kieffer** beschreibt im Zentralbl. f. Bakter. u. Parasit., Abt. 2, Bd. 27 folg. neue Spp. aus Argentinien: *asphondyliae* **n. sp.** p. 367. — *mendocinus* **n. sp.** p. 374. — *lasiopterae* **n. sp.** p. 376. — *condalcae* **n. sp.** p. 379. — *oreiplanus* **n. sp.** p. 388. — *flavocinctus* **n. sp.** p. 391. — *cribratus* **n. sp.** p. 410. — *prosopidis* **n. sp.** p. 430. — *superbus* **n. sp.** 430.

Tripteromalus **n. g.** (*Pteromalus* nahest.) **Kieffer,** t. c.p.414. — *lyciicola* **n. sp.** p. 414. (Argentinien.)

Tyndarichus **n. g. Howard,** U. S. Dept. Agric. Entom. Techn. Ser., vol. 19, Part 1, p. 5. — *navae* **n. sp.,** p. 6—7, Fig. 4, 5.

Westwoodella hilaris **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 658 (Oahu).

Fossile Formen

(sämtlich aus dem Miozän von Colorado).

† *Chalcis tortilis* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll., vol. 54, p. 23, fig. 14. — *perdita* **n. sp.,** p. 24.

† *Cleonymus submersus* **n. sp. Brues,** t. c., p. 27, Fig. 17.

† *Eurytoma sepulta* **n. sp. Brues,** t. c., p. 25, Fig. 15. — *sequax* **n. sp.,** p. 26, Fig. 16.

† *Ormyrodes petrefactus* **n. sp. Brues,** t. c.— p. 21, Fig. 13.

† *Palaeotorymus* **n. g.** *Chalcid.* **Brues,** t. c. p. 18, *typicus* **n. sp.** 19, Fig. 11. — *laevis* **n. sp.** p. 20. — *striatus* **n. sp.** p. 20. — *aciculatus* **n. sp.** p. 21, Fig. 12.

† *Pteromalus examinis* **n. sp. Brues,** t. c. p. 27, Fig. 18.

† *Spilochalcis scudderi* **n. sp. Brues,** t. c. p. 24.

Superfamilia VIII. Ichneumonoidea.

Hierher die Familien *Evaniidae*, *Roproniidae*, *Agriotypidae*, *Ichneumonidae*, *Braconidae*, *Alysiidae* und *Stephanidae*.

Fossile Formen.

Brues, Bull. Mus. Comp. Zool. Harward Coll., vol. 54, p. 1—125, pl. I.

Termini technici, die **Viereck** zum ersten Male einführt: lateral ocellar line, postocellar line, clypeoocular line, antennocular line u. notauli (für Parapsidenfurchen).

Evaniidae.

Rezente Arten.

Evaniidae des russischen Reiches. **Kokujev**, Rev. russe entom., T. 10, p. 1—9, 2 neue Spp. [Russisch]. — *Evaniidae*, neue Arten u. Gatt. **Kieffer**, Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 105—107.

Brachygaster troglodytes **n. sp. Kieffer**, Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 69. — *spinositarsis* **n. sp.** p. 70. (Amerika.)

Disaulacinus **n. g.** (von *Aulacinus* verschieden durch die gezahnten Tarsalklauen). **Kieffer**, Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 350.

Dolichofoenus **n. g. Kieffer**, t. c. p. 77. — Type: *D. rhaphidiodes* Westw.

Evania verrucosipes **n. sp. Kieffer**, Ergebn. Deutsch Zentral-Afrikan. Exped., vol. 3, 2, p. 25 (Kamerun). **Kieffer** behandelt in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 79: *atticola* **n. sp.** p. 58.— *latidens* **n. sp.** p. 59.— *parvidens* **n. sp.** p. 59. — *tractigena* **n. sp.** p. 60. — *planiceps* **n. sp.** p. 61. — *microthorax* **n. sp.** nebst **var.** *spaida* **n.** p. 62. — *brevigena* **n. sp.** p. 62. — *dichela* **n. sp.** p. 63. — *montivaga* **n. sp.** p. 63. — *brevidens* **n. sp.** p. 64. — *isomera* **n. sp.** p. 65. — *dicronyx* **n. sp.** p. 66. — *machrochela* **n. sp.** p. 66. — *rhopolocera* **n. sp.** p. 67. — *bifurcata* **n. sp.** p. 68. — *bakeriana* **n. sp.** p. 69. — (sämtlich aus Amerika). — *leucostoma* **nom. nov.** für *erythrothorax* Cam. **Kieffer**, t. c., p. 69.

Foenatopus annulipes **n. sp. Kieffer**, t. c. p. 80.

Gasteruption albipes **nom. nov.** für *G. leucopus* Kieff. 1904. **Roman**, Entom. Tidskr. Årg. 31, p. 142. — **Kieffer** beschreibt in d. Ann. Soc. Entom. France, T. 79: *strandi* **n. sp.** p. 74. — *klagesi* **n. sp.** p. 75.— *bakeri* **n. sp.** p. 75, — *atticola* **n. sp.** p. 76 (alle vier aus Amerika). — Spp. aus Rußland beschreibt **Kokujev** in d. Rev. russ. entom., T. 10: *goberti* **n. sp.** p. 3 (Gouv. Elisavetpol). — *anachoreta* **n. sp.** p. 5 (Aral-See). — *bergi* **n. sp.** p. 6 (Kasalynsk). — *erythrostomum* vom Gouv. Grodno p. 6 [Russ. Beschr., Diagnosen lateinisch]. — Spp. aus Afrika: *opaciceps* **n. sp. Strand**, Entom. Zeitschr., vol. 24, p. 218 (Algier). — *triangulare* **n. sp. Kieffer**, Ergebn. Deutsch Zentral-Afrikan. Exped., vol. 3, 2, p. 27 (Kamerun).

Hyptia stratigena **n. sp. Kieffer**, Ann. Soc. Entom. France, T. 78, p. 71. — *pallidigena* **n. sp.** p. 72 (beide aus Amerika). — Neue Varietäten: *brevicalcar* **var.** *glabriceps* **n.** p. 72. — *brev.* **var.** *sericea* **n.** p. 73. — *amazonica* **var.** *divaricata* **n.** p. 74. — *amaz.* **var.** *hilaris* **n.** p. 74. — Nomen novum: *bradleyana* **nom. nov.** pro *poei* Bradley. **Kieffer**, t. c. p. 74.

Micraulacinus **n. g.** (von *Aulacinus* versch. durch die 2. u. 3. Cubitalzelle, deren distale Ader nur transparent ist. Hinterbeine ohne Verlängerung). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 350.

Neuraulacinus **n g.** (von *Aulacinus* verschieden, dadurch, daß die Hinterflgl. eine geschlossene u. eine hinten offene Basalzelle besitzen. Auf den Vflgln. erstreckt sich die Basalzelle bis zum Ende der Subcostalen. Tarsalklauen einfach). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 350.

Odontaulacus spinosipes **n. sp. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 79 (Amerika).

Odontofoenus **n. g.** (Type: *O. humerale* Schlett.) **Kieffer,** t. c. p 77.

Parafoenus **n. g.** (von allen *Aulacinus* verschieden durch das Mittelsgm., das wie bei den *Gasteruptioninae* gebaut ist, ohne konische Erhebung, sondern allmählich schräg gesenkt, in der Mittellinie ausgehöhlt. Flgl. mit 3 Cubitalzellen, Tarsalklauen einfach). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France, 1910, p. 350.

Pristaulacus gloriator von Transkaspien u. *galitae* aus der Krim. **Kokujev,** Rev. russe entom., T. 10, p. 9 [Russisch]. — **Kieffer** beschreibt in den Ann. Soc. Entom. France, T. 79, aus Amerika: *acutipennis* **n. sp.** p. 78. — *punctaticeps* **n. sp.** p. 78.

Pseudofoenus longiceps **n. sp. Kieffer** in **Strand,** Zool. Jahrb. Abteil. f. System., Bd. 29, p. 242 ♀ (Paraguay: Villa Morra).

Psilaulacus **n. g.** (von *Pristaulacus* verschieden durch die Hinterflügel, die auf dem Diskus kein Geäder zeigen u. von *Interaulacus* durch die gekämmten Tarsalklauen abweichen). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 350.

Tetraulacinus **n. g.** (von *Aulacinus* verschieden durch die Tarsalklauen, die 4 Zähne tragen, Spitze der Klaue nicht mitgerechnet. 2. u. 3. Cubitalzelle distalwärts unvollständig geschlossen). **Kieffer,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 350.

Trichofoenus **n. g. Kieffer,** Ann. Soc. Entom. France, T. 79, p. 77. — *canadensis* **n. sp.** p. 77 (N.-Amer., Canada).

Zeuxevania longicornis **n. sp. Kieffer,** Ergebn. Deutsch Zentral-Afrika. Exped., vol. 3, 2, p. 26 (Ostafrika).

Fossile Arten.

†*Aulacus bradleyi* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harward Coll., vol. 54, p. 28, Fig. 19 (Miozän von Colorado).

†*Pristaulacus rohweri* **n. sp. Brues,** t. c. p. 29, Fig. 20 (Miozän von Colorado).

Ichneumonidae.

Synonymie zahlreicher britischer *Ichneumonidae* **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 167—174. — Nordamerikanische *Paniscini.* **Whitmarsch,** Ann. Soc. Entom. Amer., vol. 3, p. 186—203, pls. XXIV—XXVIII. — *Ichneumonidae* in den Eiersäcken von *Arachnoidea.* **Klein,** Berlin. Entom. Zeitschr., Bd. 54, p. 117—127. — Die ♂ ♂ von *Nocerynia stygium, Hemiteles pulchellus* u. *Lissonota atropos.* **Gehrs.** — *Ichneumonidae* des schottischen Hochlandes: **Morley,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 36—37 (33 Sp.).

Acanthocryptus caudatus **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. d. Sarekgebirges vol. 4, 3, p. 46, pl. VII, Fig. 21 (Schwedisch Lappland).

Acolobus fehlt in der Nat. Coll. des Brit. Mus. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 170.

Adelognathus thomsoni **nom. nov.** für *difformis* Thoms. **Schmiedeknecht,** Opuscul. Ichneum. Fasc. XXVII, p. 2159. — *thuringiacus* **n. sp.** p. 2160 (Thüringen).

Agrypon atrum **n. sp. Scépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 91. — *costatum* **n. sp.** p. 92 (beide von Java).

Amblyteles. Unterschiede zwischen *nonagriae* und *celsiae.* **Strand,** Internat. entom. Zeitschr., Bd. 4, p. 41. — Neue Spp.: *A. decens* **n. sp. Berthoumieu** in **Strand,** Nyt Mag. naturv., vol. 48, p. 328 (Schwäbisch Gmünd). — *praetextus* **n. sp. l. c.** t. c. p. 328 (Berlin). — *neotropicus* **n. sp. Schrottky,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 168 (Paraguay).

Anilastus Förster *subg.* (Type: *Campoplex rapax*). **Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, p. 383. — Neue Spp. aus Thüringen beschreibt **Schmiedeknecht** in den Opusc. Ichn., vol. 23, 1909: *discedens* **n. sp.** p. 1808. — *thuringiacus* **n. sp.** p. 1802. — *rufovariatus* **n. sp.** p. 1802. — *forticostatus* **n. sp.** p. 1812. — *melaleucus* **n. sp.** p. 1813. — *pallidirostris* **n. sp.** p. 1812 (Triest). — *A. henscheli* **n. sp. Smits van Burgst,** Ber. Ned. Entom. Ver., vol. 3, p. 111. — *A. ebeninus* **var.** *melanostigma* **n. Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld 1910, p. 16. — *A. variegatus* **n. sp. Szépligati,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 94 (Java).

Anisobas pici **n. sp. Berthoumieu,** Echange, T. 26, p. 73. — *A. platystylus.* Wirt. **Chapman,** The Entomologist, vol. 43, p. 202.

Arotes wahlbergii **n. sp. Roman,** Entom. Tidskr. Årg. 31, p. 146, Fig. 11 (Kaffernland).

Atractodes. **Roman** beschreibt in d. Naturw. Unters. des Sarekgebirges, vol. 4, 3 folg. neue Spp. aus Schwedisch Lappland: *podagricus* **n. sp.** p. 24, pl. IV, Fig. 3 u. 5. — *acui mnator* **n. sp.** p. 26, Fig. 7—8. — *major* **n. sp.** p. 28, Fig. 10. — *punctator* **n. sp.** p. 29, Fig. 11—12. — *truncator* **n. sp.** p. 30, Fig. 9.

Atrometrus. Spp. von den Hawaischen Inseln beschreibt **Perkins** in d. Fauna Hawaii. vol. 2: *tephrios* **n. sp.** p. 681. — *sociabilis* **n. sp.** p. 682. — *satelles* **n. sp.** p. 683. — *solitarius* **n. sp.** p. 683.

Atropha (?) *apicalis* **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 101 (Java).

Banchogastra vitreipennis **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai, vol. 2, p. 680 (Maui).

Banchus (*Ichneumon*) *fervugator* Kirby = (*ferrugincus* Prov.). **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 242. — *B. algericus* **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., vol. 25, p. 1927 (Algier). — *voluntatorius* **var.** *alticola* **n.** p. 1931 (Thüringen).

Bassus F. Besprechung der Gatt. die Grav.-Typen. **Pfankuch,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 271 sq. — Bei *Bassus* u. *Promethes* ist die Areola in den Flgln. immer offen, bei *Homotropus* bei der Hälfte der von Thomson aufgeführten Spp. geschlossen, bei der anderen nicht. Bei einigen *H.*-Spp. tritt sie geschlossen u. offen auf, z. B. bei *H. tarsatorius, pallipes* u. *signatus.* Die Geschlechter unterscheiden sich in der

Gesichtsfärbung. ♀ ♀ mit schwarzem Gesicht u. weißgelben oder gelben inneren Augenstreifen, ♂ ♂ mit weiß oder gelbgefärbtem Gesicht, zuweilen mit 2 schwarz. parall. Längsstreifen. 1. *B. rufiventris* = †*)*Zootrephes rufiventris* Grav. von dieser fehlen die Typen, p. 272. — 2. *elegans* = †*Homotropus elegans* Grav., p. 272 ♂. — 3. *festivus* = †*Promethes festivus* F. nebst *var.* 1 u. 2, *var.* 3 fehlt, p. 272—273. — 4. *sulcaltor* = †*Promethes sulcator* Grav., *var.* 1 fehlt, 2 ist lädiert, *var.* 3 = *Promethes pulchellus* Holmg. ♀, *var.* 4 = *Pr. pulch.* ♂, *var.* 5 = *Prom. laticarpus* Thoms. ♂ *var.* e, p. 273. — 5. *B. pallipes* = †*Homotropus pallipes* Grav. Ein ♀ vorhanden, kein ♂ wie Grav. angibt, p. 273. — 6. *signatus* = †*Hom. signatus* Grav. nebst *var.* 1, p. 273. — 7. *cinctus* = †*Hom. cinctus* Grav. = *H. lateralis* Grav. (♀), *cinctus* hat Priorität, p. 273. — 8. *exsultans* Grav. ♂ = †*Homotropus tarsatorius* Panz. *var.* 1 u. 2 Stammart *var.* 3. *Promethes laticarpus* Thoms. ♂, p. 273. — 9. *strigator* = †*Homotropus strigator* F. = (*H. ruficornis* Holmg.), *var.* 1 = *H. pallipes* Grav. ♂, p. 274. — 10. *B. biguttatus* = †*Hom. bigutt.* Grav., p. 274. — 11. *B. pectoratorius* = †*Hom pect.* Grav. — 12. *B. fissorius* — †*H. fiss.* Grav., p. 274. — 13. *B. pictus* = †*H. pictus* Grav. = *H. pumilus* Holmg. Diskussion p. 274—275. — 14. *B. rufipes* = †*Hom. biguttatus* Grav. Ist das ♀ zu No. 10. — 14 b. *B. flavolineatus* = †*Hom. flav.* — 15. *B. nigritarsus* = †*Hom. nigritarsis* Grav. Beschr. des ♀ u. ♂, ob eine Trennung von *elegans* Grav. geboten ist, ist abzuwarten, p. 275. — 16. *graculus* Grav. Das ♂ zeigt beim ersten Anblick große Ähnlichkeit mit einer *Homotropus*, ist aber ein *Hemitelcs*. Das dem Verf. vorliegende Stück hält er für identisch mit *H. auriculatus* Thoms., Diskussion, p. 275—276. — 17. *deplanatus* = †*Homotropus ornatus* Grav., p. 276—277. — 18. *B. ornatus* = †*Hom. orn.* Grav. — 19. *B. lateralis* = *Hom. cinctus* Grav., Type kein ♂, sondern ein ♀, p. 277. — 20. †*B. albosignatus* Grav., *var.* 1 u. 2 fehlen, *var.* 3 ein großes ♂ der Stammform, *var.* 4 *B. tricinctus* Grav. ♂. Hinterleib dunkel (= *nemoralis* Holmg.), p. 277.— 21. †*B. annulatus* Grav. Beschr. p. 277. —22. *B. insignis* = †*Hom. tarsatorius* Panz. — 23. *B. bizonorius* = †*H. biz., var.* 1 Stammart. — 24. †*B. tricinctus* Grav. = *Bassus nemoralis* Holmbg. Diskussion, p. 278. — 25. †*B. multicolor* Grav. Beschreib. p. 278—279. — 26. †*B. lactatorius* F. weicht in der Skulptur in nichts von *albosignatus* Grav. ab, nur in der Färbung liegt der Unterschied. Diese Sp. ist daher nach Pfankuch nur als var. der anderen Sp. aufzufassen. Die Art ist häufig, es hat noch niemand ein ♂ gefunden. — Die *Bassus*-Arten schmarotzen bei Larven verschiedener Vertreter der Gatt. *Syrphus*. Diese sind habituell wenig von einander abweichend und fast nur nach der Körperfärbung unterscheidbar. Diese Unterscheidungsweise hat sich anscheinend auch auf die Schmarotzer von *Syrphus* übertragen. *Bassus* scheint in der Entwicklung begriffen zu sein und hat noch keine gute Arten. *Promethes* u. *Homotropus* sind schon weiter fortgeschritten. Die ♂ ♂ vieler Arten derselben tragen „*Syrphus*-Zeichnungen". — Bemerkungen zu einigen Spp. der Holmgrenschen Gattung .— *B.* **Pfankuch,** t. c., p. 280—284. — 1. *albosignatus*

*) Die Namen mit † sind in der Publik. fettgedruckt u. jetzt gültig.

Grav. p. 280. — 2. *albosignatus* Grav. var. 3. Das ♀ entspricht genau der Beschreib., die Thomson von seiner neuen Sp. *varicoxa* gibt. Beschreib. p. 281. — 3. *nemoralis* Holmg. = †*Bassus tricinctus* Grav. — 4. *B. multicolor* Holmgr. (Grav.) = *B. deletus* Thoms. — 5. *B. scabriusculus* Holmg. = †*Homotropus cinctus* Grav., p. 281. Dem ♂ u. ♀ fehlt der weißgelbe Schulterfleck. — 6. *B. interruptus* Holmg. = †*Hom. flavolineatus* Grav. ♂. Färbung, p. 281. — *bimaculatus* Holmg. = †*Homotropus flavolineatus* Grav. ♂ Zeichn. p. 282. — *rufipes* Holmg. = †*Hom. biguttatus* Grav., p. 282. — 9. †*pictus* Grav. ♀. Färbung, p. 282. — 10. *fissorius* Grav. Holmg. = †*Hom. crassicrus* Thoms. Hlmgrns.-Art ist eine andere als die Gravenhorsts. Beschreib. der letzteren p. 282. — 11. *strigator* F. Holmgrens Type entspricht der Gravenhorstschen Sp. Färbung. Die Sp. scheint variabel zu sein, p. 282—283. — 12. *B. dimidiatus* Holmgr. (Schrank ?) = †*Homotropus strigator* F. Färbung des Hinterleibes. — 13. *B. pumilus* Hlmg. = †*Homotropus pictus* Grav. = (*Hom. longiventris* Thms.). Unterschiede von *pictus*, p. 283. — 14. *B. nigritarsis* Grav., p. 283. — 15. *B. areolatus* Holmg. = †*Promethes sulcator* Grav., p. 283. — 16. *B. gracilentus* Holmg. = †*Homotropus grac.* Holmg. (gehört in die *pallipes*-Gruppe u. steht *pallipes* am nächsten. Beschreib. p. 283—284, p. 284 (aus dem nördlichen Schweden). — 17. †*B. festivus* Holmg. ist in der Holmgrenschen Sammlung, sie ist nicht identisch mit derjenigen Gravenhorsts. Thomson begründet darauf seine neue Sp. *Homotropus hygrobius*.

Biolysia **n. g.** (Type: *Nepiesta marginella* Thoms.). **Schmiedeknecht,** Hym. Mitteleuropa, 1907, p. 601. Areola gestielt, Petiolus lang und dünn. Bohrer kaum vorstehend. Nervellus deutlich gebrochen u. einen Nerven entsendend. Die Type ist ausgezeichnet durch die hellen Segmentränder.

Boethus dacckei **n. sp. Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 210 (Pennsylvanien).

Brachycryptus incrmis **n. sp. Ulbricht,** Mitteil. Verein Krefeld, 1910, p. 3 (Deutschland).

Campoplex consimilis **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XX, 1908, p. 1547. — *transversostriatus* **n. sp.** p. 1554 (beide aus Thüringen).

Coelichneumon sugillatorius u. *Bohemani* Bemerk. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 168. — *albicillus* Grav., p. 169.

Collyria iberica **n. sp. Schmiedeknecht,** t. c., p. 1394 (Spanien).

Cratocryptus (*Phygadeuon*) *tarsatus* Bridg. = *Plectocryptus pectoralis* Thoms., ist mit *P. digitatus* Gmel. nahe verw. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 172. — *septentrionalis* **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgeb. p. 63, pl. V, figs. 1—2. — *leucopsis* **var.** *lapponica* **n.** p. 65, pl. V, Fig. 3 (beide aus dem Schwedischen Lappland). — *habermehli* **n. sp. Ulbricht,** Mitteil. Verein Krefeld 1910, p. 4 (Deutschland).

Cremastus hierochonticus **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXVI, p. 2037 (Palästina).

Cryptocentrum lineolatum Kirby = *Rhyssa persuasoria* Linn. ♂ *var.* Bemerk. dazu. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 243.

Cryptus viduatorius Fab. Bemerk. zum Stück in Richardson, Faun. Bor.-Amer. **Morley,** t. c., p. 243. — *xanthopterus* **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 96 (Java).

Ctenochares (*Joppites*) *instructor* Fab. für Britanien neu. Bemerk., Fundorte etc. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 170.

Ctenichneumon plicatus Morl. = *Spilichneumon occisorius* Fab., *var. nigrinus* Berth. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 169—170. — *caeruleator* Zett. u. *plicatus* Morl. aus der Liste der britischen Arten zu streichen, p. 174.

Diaborus glutiniatus **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebirges, vol. 4, 3, p. 84, pl. VII, Fig. 15—16. — *glut.* **var.** *inversa* **n.** p. 85 (beide aus Schwedisch-Lappland).

Dicaelotus septentrionalis **n. sp. Berthoumieu** in **Strand,** Nyt Magaz. Naturv., vol. 43, p. 330. — *strandi* **n. sp.** p. 330 (beide von Norwegen).

Eccoptosage (?) *minor* **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 95 (Java).

Echtromorpha. Monographische Bearbeitung der Gattung. **Krieger.** Synonymie u. Beschreibung der Gatt., p. 295 Sq. Morphologie. Abb. von Details Fig. 1—8, Flgl. Fig. 9. Die Gatt. bildet mit *Lissopimpla* Kriechb., *Theronia* Holmg., *Neotheronia* Krgr., *Xanthopimpla* Gauss u. *Notopimpla* Krgr. eine besondere Gruppe in der Unterfamilie der *Pimplinae.* Arten der Gatt. sind aus den Tropen sämtlicher Erdteile bekannt. Verf. unterscheidet 4 Gruppen: A—D.—A bildet den Stamm der Gatt. und enthält *E. maculipennis* Holmg. von d. Hawaiischen Inseln, *E. striata* **n. sp.** von Tahiti, *E. insidiator* (Sm.) u. ist von Queensland über Neu-Guinea u. den Bismarck-Archipel bis in den östl. Teil des malaischen Archipels verbreitet, *E. notulatoria* (F.) aus dem westl. Teil des malaischen Archipels, Hinterindien, Assam u. Ceylon u. *E. variegata* (Brullé) aus dem tropisch. Amerika. Teilweise schließt sich daran *E. conopleura* **n. sp.** aus Brasilien. Eine zweite Untergruppe enthält mit *E. maculata* (Brullé), *nigricans* **n. sp.** u. *hyalina* (Sauss.) von Madagaskar und den Maskarenen, während *E. semperi* **n. sp.** von den Palau-Inseln u. *E. immaculata* **n. sp.** von den Fidschi-Inseln mehr isoliert sind — die Gruppe B. enthält nur *E. atrata* Holmg. (St. Helena), Gruppe C. mit *maxima* **n. sp.,** *fastigata* **n. sp.,** *gnathon* **n. sp.,** *tridens* **n. sp.** bewohnt den östlichen Teil des malaischen Archipels. Gruppe D enthält *E. intricatoria* (F.) aus Neu-Holland und Tasmanien. — Lebensweise fast gar nicht bekannt, p. 301. — Unbekannt blieben dem Verf. 1. *E. mixta* Holmg. (wohl in Gruppe A gehörig), 2. *E. punctata* Brullé (scheint der *E. notularia* (F.) sehr ähnlich, vielleicht eine der *var. insulana* nahest. Var.), 3. *E. flavoorbitalis* Cam, nach Cam. selbst, möglicherweise eine Var. von *E. maculipennis* Holmgr., 4. *E. Walkeri* Cam. (ob = *E. striata* Krieger ?)

Ephialtes tuberculatus **var.** *scapularis* **n. Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld 1910, p. 11 (Deutschland).

Eulimneria. Eine Unterabteilung der alten Gatt. *Limneria,* **nom. nov.** für *Limneria* Thoms: Ashmead hatte den Namen *Limneria* in *Limnerium* umgetauft, weil *Limneria* bereits von Adams vergeben war. Cha-

rakt.: Metathorax der Länge nach deutlich ausgehöhlt. Nervellus nicht schief und nicht gebrochen. Kopf hinten nicht verschmälert. Hinterleib schwarz; Bohrer vorstehend, durchweg ziemlich robuste Arten. **Schmiedeknecht,** Hymenopt. v. Mitteleuroap, 1907, p. 600.

Eurylabrus larvatus Christ u. von Degeer beschriebene Ichneumonidenspecies. **Clément,** Zool. Anz., Bd. 35, p. 521—523.

Euthycryptus **n. g.** (1907) (erstes Hinterleibssegment vollständig gerade, lang, linear. Läßt sich daher nicht unter die 13 paläarkt. Gattungen der Tribus *Cryptus* einreihen). **Jussel,** Festschr. z. 50 jähr. Bestande, zugl. 44. Jahresber. über das Jahr 1906 des Vorarlberger Landesmuseums Bregenz, 1907, p. 69 sq. — *scrobulifer* **n. sp.** (so benannt wegen der zwischen den sehr deutlichen Luftlöchern des 1. Hinterleibssegments liegenden kleinen grübchenförmig. Vertiefungen) p. 69 sq. (Kuhspitze über Schnifis, 23. VII. 1904).

Exeristes areolaris **var.** *occidentalis* **n. Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 161 (Kongo). — Übersichtstabelle über die Spp. (p. 302—305): *E. maculipennis* Holmg. ♀, *E. striata* **n. sp.** ♀, *E. insidiator* F. Sm. ♀ ♂, *E. notulatoria* F. ♀ ♂, *sp. genuina* ♀ ♂ **var.** *insulana* **n.** ♀ ♂, *E. variegata* Brullé ♀ ♂, *sp. genuina* ♀ ♂, **var.** *occidentalis* **n.** ♀ ♂, *E. conopleura* **n. sp.** ♀ ♂, *E. macula* (Brullé) ♀, *E. nigricans* **n. sp.** ♂, *E. hyalina* (Sauss.) ♀ ♂, *E. macula* **var.** *vittata* (Brullé) ♀ ♂, *E. semperi* **n. sp.** ♀ ♂, *E. immaculata* **n. sp.** ♀, *E. atrata* Holmg. ♀, *E. maxima* **n. sp.** ♀, *E. fastigata* **n. sp.** ♀, *E. gnathon* **n. sp.** ♂, *E. tridens* **n. sp.** ♀, *E. intricatoria* (F.) ♀ ♂. Hieran schließt sich die Gruppierung und Beschreibung der einzelnen Arten (p. 305—344). Als Synonyme sind zu betrachten: *E. continua* (Brullé) u. *E. laeva* Cam., *E. persimilis* Cam., *E. pulchrimaculata* Cam., *E.* u. *ornatipes* Cam., zu *E. notulatoria* (F.), *E. continua* (Kriechb.) zu *E. variegata* Brullé, *E. excavata* (Le Guillou), zu *E. intricatoria* F., *interrupta* (Brullé), zu *E.* **var.** *occidentalis* **n.** — Berichtigungen zum Katalog von Dalla Torre, p. 302.

Enicospilus tyrannus **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 678. — *capnodes* **n. sp.** p. 679 (beide von den Hawaiischen Inseln).

Exetastes syriacus **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXIV, p. 1895 (Jerusalem).

Exochus fuscipennis **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 103 (Java).

Exolytus areolaris, Habermehl 1909 ♀ = *Attractodes* Grav. ♀, ferner *E. longicornis* ♂ = *Callidiotes luridator* Grav. ♂. **Habermehl,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 38.

Gambrus fasciatus **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 98. — *persimilis* **n. sp.** p. 99. — *bituberculatus* **n. sp.** p. 99. — *fascialis* **n. sp.** p. 99 (sämtlich aus Java). — *rufithorax* **n. sp.** p. 100 (Krakatau). —

Glypta lineata Desv. im großen Walsertale, bisher nur aus England bekannt. **Jussel.** — *salsolicola* **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. 15, 1907, p. 1205 (Thüringen). — *setosa* **n. sp. Roman,** naturw. Unters. des Sarakgebirges, vol. 4, 3, p. 81, pl. V, Fig. 10 (Schwedisch-Lappland).

Glyptogastra ashmeadi **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 677 (Oahu).

Gonolochus thuringiacus **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum. Fasc. XXVII, 1911, p. 2113 (Thüringen).

Gunomeria **nom. nov.** für *Gausocentrus* Thoms. non Först. (hinterste Schenkel kurz und dick, Schildchen kurz und gelb, im Gegensatz zu *Hadrodactylus* Först.). **Schmiedeknecht,** Hymenopt. v. Mitteleuropa, 1907, p. 625.

Habrobracon hebetor Say im Kampfe gegen die Mehlmotte. **Buchwald & Berliner,** Zeitschr. f. Getreidewesen, Bd. 2, Fig. 1—4, 1 **Taf.**

Hadrodactylus rectinervis **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, p. 112, Fig. (Schwedisch-Lappland).

Hambergiella n. g. (*Porizon* nahest.). **Roman,** t. c. p. 161—165. — *sinuata* **n. sp.,** pl. VI, Fig. 33—35, VII, Fig. 1, 2. (Schweden).

Hemiteles melanopygus Grav. Bemerk. dazu. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 172—173. — *H. pulchellus* Gr. Beschreib. des ♂. **Gehrs,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 370. — *H. bizonatus* **n. sp.** (Schmiedeknechts Tab. führt bis auf p. 782 und daselbst bis zu No. 151 [*infumatus* Thomson u. *incisus* Bridgm. Weicht jedoch von beiden ab]. **Pfankuch,** t. c., p. 407—408 ♀ (Neulinum bei Danzig, 11. VII. 1902).

Henicospilus batavianus **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 92. — *javanus* **n. sp.,** p. 93 (beide von Java).

Herpestomus claviger **n. sp. Berthoumieu,** Echange, T. 26, p. 78.

Heterospilus prosopidis **n. sp. Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, p. 381 (Kingsville, Texas; aus *Bruchus, Prosop. juliflora* Dallas etc. Parasit von *Br. exiguus* etc.). — *bruchi* **n. sp. Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 210 (Louisiana).

Holocremna alpina **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. d. Sarakgebietes, vol. 4, 3, p. 159, pl. VI, fig. 31—32 (Schwedisch-Lappland).

Homotropus Ulbrichti **n. sp.** (gehört zur Thomsonschen Sekt. I der Gatt. *H.*, läßt sich aber in keine der 4 Unterabteilungen einreihen. Am nächsten dürfte sie der Unterabteilung D stehen). **Habermehl,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 691 ♀ (Deutschland: Umgebung von Krefeld), ♂ jedenfalls mit hellem Gesicht; die **var. n.** ♀ unterscheidet sich lediglich durch ganz schwarzes Gesicht.

Hoplismenus maurus Marsh. (= *H. cornix* Kriech.) in der Liste der britischen Sp. neu, *H. uniguttatus* Grav. ist zu streichen. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 174.

Hoplocryptus dubius als Schmarotzer der *Rubus*-Bewohner (*Odynerus exilis* u. *Trypoxylon figulus*) noch nicht bekannt. **Höppner,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 96.

Hoplojoppa fulgens **n. sp. Roman,** Entom. Tidskr. Årg. 31, p. 169, Fig. (Kilimandjaro). — *excavata* **n. sp.** p. 170, Fig. (Kamerun).

Hygrocryptus drewseni **var.** *continuus* **n. Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld 1910, p. 4 (Deutschland).

Hypamblus leucopygus **var.** *lapponica* **n. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 123. — *amoenus* **n. sp.,** p. 124. — *alpinus* **n. sp.,** p. 125 (sämtlich aus Schwedisch-Lappland).

Ichneumon. Bemerkungen zu verschiedenen Spp. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 167—174. — *memorator* Wesm. für Britanien neu, p. 174 —

ferrugator Kirby, Bemerk. **Morley,** t. c. p. 243. — *atricolor.* **Berthoumieu,** Echange, T. 26, p. 73. — *I. cognatorius* Smith, **var.** I—III, Bemerk. dazu. **Morley,** The Entomologist, v. 43, p. 12. — Syn.: *Prot. laminatorius* Fab. = *I. cognatorius* Smith, excl. *var.* III. *Prot. laminatorius* Fab. = *I. flavitarsis* Smith, *Stenichneumon cognatorius* Smith = *I. cognatorius* Sm. [nur] var. *III.* — *raptorius* Grav. Parasit von *Agriades corydon.* Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46), p. 215. — *I. patruelis* Holmgr. von Bregenz. **Jussel.** — Neue Spp. resp. Var. aus Europa: *septimus* **n. sp. Berthoumieu** in **Strand,** Nyt Magaz. Naturv., vol. 48, p. 328 (Berlin). — *nuperus* **n. sp.** p. 329 (Christiania). — *strandi* **n. sp.** p. 330 (Norwegen). — *medianus* **n. sp.** p. 331 (Norwegen). — *manicatus* **var.** *immaculata* **n. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 18 (Schwedisch-Lappland). — Sp. aus Wisconsin, Nordamerika: *I.* (*Cratichneumon*) *burkei* **n. sp. Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, p. 382—384 ♀ ♂ (aus einer *Liparide* auf *Pinus*). — Von der Inselwelt: *I. koebeli* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawaii. vol. 2, p. 30, pl. III, Fig. 7 (Hawaiische Inseln). Vielleicht das unbekannte ♂ zu *I. otiosus* Say.

Idothrichus **n. g.** (Type: *Phaestus sericeus* Brischke. Gesicht und Clypeus mit dichter und anliegender weißer Behaarung. Clypeus am Endrand mit langen gelben Wimperhaaren, durch keine Querleiste geteilt. Bohrer stark vorragend. Hinterleib an den Seiten rot. Einzige Sp.). **Schmiedeknecht,** Hymenopt. von Mitteleurop., 1907, p. 619.

Ischnogaster atrithorax **n. sp. Berthoumieu,** Echange, T. 26, p. 73.

Ischnopus taeniopterus Krchb. von Sao Paulo, Brasil. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 18.

Kaltenbachia apum **var.** *nigripes* **n. Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld 1910, p. 3 (Deutschland).

Lathrolestus saliceti **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. d. Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 104 (Schwedisch-Lappland).

Limnerium (*Angitia*) *websteri* **n. sp. Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, p. 382 ♀ (Pullmann, Washington aus *Autographa gamma*), Fig. 2 Areola, Fig 1. Areolet. — *L.* (*Hyposoter*) *parorgyiae* **n. sp.** p. 382—383 ♀ ♂ (Areopetiolfeld) Fig. 3 (Massachusetts).

Lissonota atropos Schmiedekn. Beschreib. des ♂ u. ♀ aus der Nähe von Hülsen, an der unteren Aller vor den Brutlöchern von *Cicindela hybrida* und einer großen Erdspinne. **Gehrs,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 370. — *dalmatica* **nom. nov.** für *semirufa* Strobl. **Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., vol. 17, 1907, p. 1302. — *L. antennalis* C. G. Thoms. von Schliers, bisher nur aus Schweden bekannt. **Jussel.**

Mengersenia **n. g.** (Ganz eigentümlich ist der Hinterleib gebildet; er erinnert an *Brachygaster* (*Evania*) *minuta* Oliv. 1. Sgm. fast so lang wie der übrige Hinterleib einen dünnen zylindrischen etwas gebogenen Stiel bildend. Von der Seite gesehen, erscheint er in der Mitte etwas erhöht. Der übrige Hinterleib ist glatt glänzend, birnförmig, oben ziemlich flach, unten etwas seitlich zusammengedrückt, am Ende schräg abgestutzt, Bohrer wenig hervorragend). **Schmiedeknecht,** Hymenopt. v. Mitteleuropa, 1907, p. 606. — *paradoxa* **n. sp.** p. 606 (Thüringen: Blankenburg).

Meniscomorpha **n. g.** **Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum. Fasc. XVI, 1907, p. 1226 (Peru).

Mesoephialtes **n. g.** **Schmiedeknecht,** op. cit. Fasc. 13, 1906, p. 1014. — *coracinus* **n. sp.** p. 1014 (Peru).

Mesoleius. **Roman** behandelt in d. Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3: *contiguus* **n. sp.** p. 134, Textfig. — *tenebrosus* **n. sp.** p. 134, pl. VII, Fig. 11. — *vestergreni* **n. sp.** p. 135. — *melanius* **n. sp.** p. 137. — *parumpictus* **n. sp.** p. 139, Textfig. nebst **var.** *infuscata* **n.** p. 140. — *tarsator* **n. sp.** p. 140. — *signator* **n. sp.** p. 142 pl. VII, Fig. 9. — *mixtus* **var.** *tenera* **n.** p. 144 (sämtliche Formen aus Schwedisch-Lappland).

Mesostenus transfuga u. *maurus* Marsh. Bemerk. zu den Stücken der Nat. Coll. des Mus. Brit. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 173—174. — *albinotatus* aus der Liste der britischen Spp. zu streichen.

Microcharops **n. g.** (steht zwischen *Charops* u. *Trophocampa*). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 178. — Typus: *Limneria taitica* Holmgr.

Microcryptus (*Stiboscopus*) *Gravenhorsti* **n. sp.** (von *thuringiacus* Schmied. verschieden durch die gut entwickelte Costula, das schwarzbraune Stigma, die schwarzen Hüften u. Trochanteren, die dicht und grob punktierten Segmente 1 u. 2 u. durch die rote Farbe der Segmente 1—4). **Habermehl,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 691—692. — **Roman** behandelt in Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3 folg. Formen aus Schwedisch-Lappland: *borealis* **var.** *exannulata* **n.** p. 49. — *subalpinus* **n. sp.** p. 51, pl. IV, figs. 22—23. — *septentrionalis* **var.** *valida* **n.** p. 54, pl. IV, Fig. 21. — *dorsator* **n. sp.** p. 54, pl. IV, Fig. 16. — *terrestris* **n. sp.** p. 56, pl. IV, Fig. 15; **var.** *sibirica* **n.** p. 59. — *ambulator* **n. sp.** p. 59, pl. VII, Fig. 22. — *contiguus* **n. sp.** p. 60, pl. IV, Fig. 24—25. — *M.* (*Theroscopus*) *vernalis* **n. sp.** **Brues,** Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8, p. 45 sq. (Massachusetts).

Monoblastus lapponicus **n. sp.** **Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 90, pl. V, Fig. 15, pl. VII, Fig. 14, nebst **var.** *chrysopyga* **n.** p. 92, *abnormiceps* **n. sp.** p. 93 (sämtlich aus Schwedisch-Lappland).

Nematocryptus **n. g.** (= *Nematopodius* Szépl. nec Gray; Typus: *Mesostenus exitialis* Tosq.). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 178.

Nemeritis lissonotoides **n. sp.** **Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXII, 1909, p. 1686 (Thüringen). — *N. femorata* **n. sp.** **Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 93 (Java).

Neocryma stygium D. T. Beschreib. des ♂. **Gehrs, Clemens,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 370 (Nauheim, anfangs VI, sehr häufig).

Nepiesta robusta **n. sp.** **Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXI, 1909, p. 1636 (Thüringen).

Neurogenia **n. g.** (= *Prionopoda* Szépl. 1907 nec Holmgr.; Typus *Prionopoda testacea* Szépl.). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 179, Fig. 14.

Notosemus (*Ischnidium*) *albibuccus* Kriechb. für Britanien neu. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 170—171.

Omorgus gracilis **n. sp.** **Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld **n.** p. 15 Umgegend von Krefeld). — **Schmiedeknecht** behandelt in den Opuscula Ichneum. Fasc. XXII: *O. tricoloripes* **n. sp.** p. 1712. —

atramentarius **n. sp.** p. 1717. — *unicingulatus* **n. sp.** p. 1723 (alle drei aus Thüringen). — *orientalis* **n. sp.** p. 1725 (Jerusalem).

Paniscus (*Parabatus*) *virgatus* Fourc. Beobachtung über die Eiablage und Inkubation. **Stenton,** The Entomologist, vol. 42, p. 210—212. — *P. pharaonum* **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum. Fasc. XXIV, p. 1864 (Ägypten). — *P. ocellatus* **n. sp. Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 211 (Kansas).

Parabatus pallescens **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXIV, p. 1851 (Thüringen). — *Pedinopelte gravenhorsti* Parasit eines *Papilio* angeblich *Papilio thoas*, vielleicht eher *P. lycophron*. Verbreitungsgebiet. **Schrottky,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 402.

Pezomachus rotundiventris Fst. Bemerk. zu den Stücken der Nat. Coll. des Mus. Brit. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 173. — *rotundiventris* Först. für Britanien neu, p. 174. — *P. separatus* **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XII, 1906, p. 969 (Karthago). — Spp. aus Amerika beschreibt **Brues** in Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8: *cockerelli* **n. sp.** p. 68, Fig. 11. — *foersteri* **n. sp.** p. 69 (Texas). — *urbanus* **n. sp.** p. 70, Fig. 2 u. 3 (New York). — *fenestralis* **n. sp.** p. 71, Fig. 6 u. 8 (New Jersey). — *obesus* **n. sp.**, p. 71, Fig. 5 (Massachusetts). *habilis* **n. sp.** p. 72, Fig. 7 (Massachusetts). — *foveatus* **n. sp.** p. 73, Fig. 9 u. 12 (Massachusetts). — *insolens* **n. sp.** p. 74, Fig. 1 u. 10 (Washington). — *delumbis* **n. sp.** p. 75, Fig. 4 (Washington).

Phaenolobus flavus **nom. nov.** für *luteus* Szépl. nec Holmg. **Roman,** Entom. Tidskr. Årg. 31, p. 184.

Phaeogenes stipator Wesm. Bemerk. zu den Stücken des Nat. Coll. Brit. Mus. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 170. — *eques* Wesm. Beschreib. des noch unbeschrieb. ♂, p. 171, für Britanien neu. — *Ph. palliventris* **n. sp. Berthoumieu,** Nyt Mag. Naturv., vol. 48, p. 330 (Norwegen).

Phobocampe pullata **n. sp. Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld 1910, p. 13 (Deutschland: Umgegend von Krefeld). — *P. luctuosa* **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum. 1909, p. 1691 (Thüringen). — *piingeleri* **n. sp.** p. 1695, Fasc. XXI (Frankreich).

Phygadeuon ambiguus u. *Ph. curvus* Steph. Bemerk. dazu. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 172. — **Roman** behandelt in d. Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, folg. Formen aus Schwedisch-Lappland: *apertus* **n. sp.** p. 38, pl. *IV*, Fig. 14. — *fumator* **var.** *borealis* **n.** p. 41, Fig. 13. — *fum.* **var.** *subalpina* **n.** p. 42.

Picrotsigeus antennalis **n. sp. Roman,** Naturv. Unters. d. Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 157, Textfigur (Schwedisch-Lappland).

Pimpla luctuosa Smith. Bemerkungen zu Smith. Ein zweites Stück wurde vom 27. VI. 1901 aus der Larve von *Attacus* (*Philosamia*) *walkeri* Fuld. zu Koba in Central-Japan gezogen. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 11—12. — *taschenbergi* u. *nitida*. Schmarotzer von *Calamia lutosa*. **Puhlmann,** Mitteil. Ver. f. Naturk. Krefeld 1910, p. 34. — Nomen novum: *habermehli* **nom. nov.** für *kriechbaumeri* Habermehl. **Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XIV, 1906, p. 1079. — *P. melanopyga* Grav. Beschr. des bisher unbek. ♂. **Jussel,** p. 69 sq. (Mehrerau u. Lochau). — *P. aethiops* (= *luctuosa* Sm.). **Morley,** The Ento-

mologist, vol. 43, p. 12. — Formen aus Deutschland, Umgegend von Krefeld. **Ulbricht** in den Mitteil. Ver. Krefeld 1910 beschreibt p. 6—10: *P. roborator* **var.** *obscurata* **n.**, *nigricoxis* **n. sp.**, *P. nigriscaposa* **var.** *tibialis* **n.**, *P. sagax* **var.** *coxalis* **n.**, *P. brevicornis* **var.** *fumosa* **n. var.** *rhenana* **n.** — *P.* (*Epiurus*) *nigrifrons* **n. sp. Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 211 (Vereinigte Staaten).

Platylabus volubilis Grav. Bemerk. zu Stücken im Nat. Coll., Brit. Mus. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 172. Ist in der Liste der britischen Sp. zu streichen. — *histrio* Wesm. für die Fauna neu, p. 174. — *Pl. novellus* **n. sp. Berthomieu,** Nyt Mag. Naturv., vol. 48, p. 328—329 (Berlin).

Plectiscus sapitosus **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 76, p. VII, Fig. 19 (Schwedisch-Lappland).

Plectocryptus ocansor **var.** *nigritarsis* **n. Ulbricht,** Mitteil. Ver. Krefeld 1910, p. 5 (Deutschland: Umgegend von Krefeld).

Polyblastus nitidiventris **var.** *ruficoxis* **n. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 99. — *angustatus* **n. sp.** p. 99, figs.

Polysphincta eximia **n. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XV, 1907, p. 1170 (Thüringen).

Pristomerus hawaiiensis **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai, vol. 2, p. 680. — *hilaris* **n. sp.** p. 681 (Hawaiische Inseln).

Procinetus algericus **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XVI, 1907, p. 1234 (Algier). — *vipioniformis* **n. sp.** p. 1236 (Spanien).

Protichneumon laminatorius Fab., gezogen in Kobe, Central-Japan aus der kosmopoliten *Sphingid. Macroglossa stellatarum* Linn. **Cameron,** The Entomologist, vol. 43, p. 12.

Pseudocillimus **nom. nov.** für *Cillimus* Szépl. Typus: *Cillimus major* Szépl. **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 152.

Pycnophion fuscipennis **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 680 (Kauai).

Pyramidophorus flavoguttatus Tischb. ♀ vom Bregenzerwald. Das bisher einzig bekannte Stück stammte von München. **Jussel.**

Rhyssa leucographa. Bemerk. zu den Stücken der Nat. Coll. des Mus. Brit. Es sind nur kleine Stücke der *R. persuasoria*; *leucographa* ist also aus der Liste zu streichen. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 174. — *persuasoria* ♀ von Coventry? Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46) p. 167.

Rhytmonotus singularis **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXI, 1909, p. 1617 (Thüringen).

Selenaspis **n. g.** (= *Hemipimpla* Szépl. 1907 nec Sauss.). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 191.

Sinophorus egregius **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XXI, 1909, p. 1650 (Griechenland). — *egr.* **var.** *aegyptius* **n.** p. 1650 (Ägypten).

Sphegophaga vesparum, eine Schlupfwespe im Wespenneste. **Reichert,** Entom. Jahrb. (Krancher), Jhg. 20, p. 182.

Spudaea alpina **n. sp. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 149, pl. VI, figs. 27—28 (Schwedisch-Lappland).

Stenichneumon. Bemerkungen zu den britischen Arten. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 168. — *St. cognatorius* für *Ichneumon cognatorius* Sm., var. III. **Morley,** t. c. p. 13.

Syndipnus. **Roman** beschreibt aus Schwedisch-Lappland in d. Naturw. Unters. d. Sarekgebietes, vol. 4, 3: *abbreviatus* **n. sp.** p. 118. — *maculiventris* **n. sp.** p. 120, pl. VI, figs 9—11. — *flaviventris* **n. sp.** p. 120, Fig. 120, pl. VI., figs 12—13. — *angulatus* **n. sp.** p. 121, pl. VI, Fig. 14 nebst **var.** *nigripes* **n.** p. 122. — *nigriventris* **n. sp.** p. 122.

Synetacris albicoxis **n. sp. Schmiedeknecht,** Opusc. Entom., Fasc. 21, p. 1670 (Thüringen).

Syzeuctes ephialtinus **nom. nov.** (= *Ephialtina apicalis* Szépl.) **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 193.

Thersilochus thomsoni **nom. nov.** für *pygmaeus.* **Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. 27, 1911, p. 2127.

Thersitia **n. g.** (Körper klein, kurz, gedrungen. Postpetiolus an der Biegungsstelle stark bucklig. Radialzelle kurz; Endhälfte des Radius stark gekrümmt). **Schmiedeknecht,** Hymenopt. von Mitteleuropa, 1907, p. 598. — *egregia* **n. sp.** (schwarz, Basalhälfte der Fühler unten weiß; Beine mit Ausnahme der Hüften u. Hinterleibsmitte rot, Trochanteren gelblich weiß) p. 598 ♀ (Schliers in Vorarlberg; von Jussel).

Trichomella insularis **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 91 (Krakatau).

Trophocampa **n. g.** (Type: *Casinaria mesozosta* Grav. Hinterleib wie bei *Campoplex* zusammengedrückt, von dieser verschieden durch die rundlichen Luftlöcher des Metathorax). **Schmiedeknecht,** Hymenopt. von Mitteleuropa, 1907, p. 598.

Tryphon brunniventris **var.** *connectens* **n. Roman,** Naturw. Unters. des Sarekgebietes, vol. 4, 3, p. 88.

Weisia **n. g. Schmiedeknecht,** Opusc. Ichneum., Fasc. XVI, 1907, p. 1257. — *elegans* **n. sp.** p. 1257 (Karthago).

Xenoschesis nigripes **n. sp. Schmiedeknecht,** op cit., Fasc. XXV, p. 1921.

Xorides albitarsus Grav. aus der Liste der britischen Spp. zu streichen. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 174.

Fossile Arten

(sämtlich aus dem Miozän von Colorado).

†*Absyrtus decrepitus* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harward Coll., vol. 54 p. 80, Fig. 61.

†*Anomalon confertum* **n. sp. Brues,** t. c. p. 70, Fig. 53. — *deletum* **n. sp.** p. 71 (Colorado).

†*Barylypa primigena* **n. sp. Brues,** t. c. p. 72.

†*Cryptus delineatus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 44, Fig. 31.

†*Demophorus antiquus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 89, Fig. 72.

†*Exetastes inveteratus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 83, Fig. 63.

†*Exochilum inusitatum* **n. sp. Brues,** t. c. p. 72.

†*Exochus captus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 64, Fig. 48.

†*Glypta aurora* **n. sp. Brues,** t. c. p. 49, Fig. 35.

†*Hemiteles priscus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 42, Fig. 28. — *lapidescens* **n. sp.** p. 42. — *obtectus* **n. sp.** p. 43, Fig. 29. — *veternus* **n. sp.** p. 44, Fig. 30.

†*Hiatensor* **n. g. Brues,** t. c. p. 73. — *semirutus* **n. sp.,** p. 74, Fig. 54 u. 55. — *funditus* **n. sp.** p. 75, Fig. 56.

†*Ichneumon alpha* **n. sp. Brues,** t. c. p. 33. — *pollens* **n. sp.** p. 34, Fig. 22. — *obduratus* **n. sp.** p. 35, Fig. 23. — *primigenius* **n. sp.** p. 35, Fig. 24. — *decrepitus* **n. sp.** p. 36. — *exesus* **n. sp.** p. 37, Fig. 25. — *torpefactus* **n. sp.** p. 37, Fig. 26. — *provectus* **n. sp.** p. 38, Fig. 27. — *cannoni* Cockerell p. 39. — *dormitans* **n. sp.** p. 39. — *concoetus* **n. sp.** p. 40. — *somniatus* **n. sp.** p. 40.

†*Labrorychus latens* **n. sp. Brues,** t. c. p. 68, Fig. 51.

†*Lampronota pristina* **n. sp. Brues,** t. c. p. 47. — *stygialis* **n. sp.** p. 47, Fig. 33. — *tenebrosa* **n. sp.** p. 48, Fig. 34.

†*Lapton daemon* **n. sp. Brues,** t. c. p. 82.

†*Leptobatopsis ashmeadi* **n. sp. Brues,** t. c. p. 45, Fig. 32.

†*Limnerium vetustum* **n. sp. Brues,** t. c. p. 76. — *plenum* **n. sp.** p. 77, Fig. 57. — *depositum* **n. sp.** p. 78, Fig. 58. — *consuetum* **n. sp.** p. 79, Fig. 59. — *tectum* **n. sp.** p. 79, Fig. 60.

†*Mesochorus lapideus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 84, Fig. 64. — *carceratus* **n. sp.** p. 84, Fig. 65. — *abolitus* **n. sp.** p. 85, Fig. 66. — *revocatus* **n. sp.** p. 86, Fig. 67. — *terrosus* **n. sp.** p. 86. — *cataclysmi* **n. sp.** p. 86. Fig. 68. — *aboriginalis* **n. sp.** p. 87, Fig. 69. — *dormitorius* **n. sp.** p. 88, Fig. 70.

†*Mesoleptus opertus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 56, Fig. 41. — *exstirpatus* **n. sp.** p. 57, Fig. 42.

†*Orthocentrus defossus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 62, Fig. 45.

†*Parabatus memorialis* **n. sp. Brues,** t. c. p. 81, Fig. 62.

†*Pimpla morticina* **n. sp. Brues,** t. c. p. 52. — *revelata* **n. sp.** p. 53, Fig. 38. — *senilis* **n. sp.** p. 53, Fig. 39. — *rediviva* **n. sp.** p. 54, Fig. 40.

†*Polysphincta mortuaria* **n. sp. Schmiedeknecht,** t. c. p. 50, Fig. 36. — *inundata* **n. sp.** p. 50. — *petrorum* **n. sp.** p. 51, Fig. 37.

†*Porizon exsectus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 89, Fig. 71.

†*Protohellwigia* **n. g. Brues,** t. c. p. 66. — *obsoleta* **n. sp.** p. 67, Fig. 50.

†*Trogus vetus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 31, Fig. 21.

†*Tryphon lapideus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 58. — *cadaver* **n. sp.** p. 59, Fig. 43. — *senex* **n. sp.** p. 44. Fig. 60. — *peregrinus* **n. sp.** p. 60, Fig. 45. — *florissantensis* **n. sp.** p. 61, Fig. 46.

Tylecomnus davisii **n. sp. Brues,** t. c. p. 64. — *pimploides* **n. sp.** p. 65, Fig. 49.

Xylonomus sejugatus **n. sp. Brues,** t. c. p. 55.

Braconidae. Alysiidae.

Rezente Formen.

Braconidae des schottischen Hochlandes: Morley, Entom. Monthly Mag. (2), vol. 31 (46), p. 37—38 (Liste: 7 Spp.). — *Braconidae* von Tripolis u. Barka. **von Schulthess-Rechberg,** p. 440, det. Schmiedeknecht. — Synonyme Bemerkungen etc. **Gahan,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 179—189.

Aclisis ? cilipennis **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 10 ♀ (Darjiling). *Aclisis* wird von Szépligeti als Subg. von *Phaenocarpa* Foer

behandelt (Gen.-Ins. Brac. p. 210), Cameron ist der Ansicht, daß die Gatt. der *Alysiidae* offenbar auf winzigen Unterschieden beruhen.

Ametria uliginosa (= *Dacnusa* ? *rousseaui*). **Schulz,** Ann. Biol. lacustre, T. 4, p. 199.

Anisocyrta perdita Halid. von Schnifnersberg. **Jussel.**

Apanteles impressus [*Brac.*] aus *Agriades corydon*. Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21, (46) p. 215. — *A. ferrugineus*. **Schulz,** Ann. Biol. lacustre, T. 4, p. 197. — Neue Spp.: *forbesi* **n. sp. Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 208. — *harti* **n. sp.** p. 209 (beide aus den Vereinigten Staaten). — *A.* (*Protopanteles*) *hyslopi* **n. sp.** (verw. mit *limenitides*). **Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1754, p. 379 ♀ ♂ (Pullmann, Washington, aus *Autographa gamma var. californica*). — *A.* (*Pr.*) *fiskei* **n. sp.** p. 379—380 ♀ ♂ (aus *Parorgyia*; Massachusetts).

Aphidius rosae. Erste Stadien. **Timberlake,** Psyche, vol. 17, p 129. — *A. delicatus* **n. sp. Baker,** Pomona Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 24. — *coloratus* **n. sp.** nebst **var.** *ferruginosus* **n.** p. 24. — *pulcher* **n. sp.** p. 24 (alle drei aus Nord-Amerika).

Ateleodoryctes **n. g.** (wenn sich am Munde nicht die kreisförmige Öffnung befände, wäre Verf. geneigt gewesen, diese Gattung zu *Iphiaulax* oder *Bracon* zu ziehen; von den typisch. *Doryctinae* unterscheidet sich die Gatt. dadurch, daß Wangen und Hinterhaupt nicht mit einem Rande versehen sind). **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 94—95. — *carinatus* **n. sp.** p. 95 ♀ (Deli, Sumatra).

Austrozela **n. g.** (*Zele* nahest.). **Roman,** Entom. Tidskr. Årg. 31, p. 113. Type: *Perilitus longipes* Holmg.

Bacuma rufa **n. sp. Cameron,** Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 26 (Deutsch-Südwest-Afrika).

Beognatha lineaticollis **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 4—5 (Ceylon).

Bitomus **n. g.** (*Chelonus* nahest.). **Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 89. — *braconinus* **n. sp.** p. 89 (Java).

Brachistes magdali **n. sp. Brues,** Bull. Wiscons. Soc., vol. 8, p. 50 (Massachusetts).

Bracon crocator Kirby. Bemerk. dazu. **Morley,** The Entomologist, vol. 43, p. 244. — Sp. aus Afrika: *Br. constantinensis* **n. sp. Strand,** Entom. Zeitschr., vol. 24, p. 219 (Algier). — *Br. latilineatus* **n. sp. Cameron,** Arch. Math. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 3 (Kapkolonie). — *propinquus* **n. sp.** p. 4 (Delagoa-Bai). — Spp. aus Asien beschreibt **Cameron** in d. Internat. Entom. Zeitschr., Bd. 3, verschiedene neue Spp.: *tongkinensis* **n. sp.** p. 277 (Tongking). — *strandi* **n. sp.** p. 277 (Tongking). — *yokahamensis* **n. sp.** p. 278 (Japan). — *seitzi* **n. sp.** p. 278 (Japan). — *albolineatus* **n. sp.** p. 278 (Malakko). — *strandiellus* **n. sp.** p. 281 (Malakka). — *twaitsii* **n. sp.** p. 281 (Ceylon). — *pallidenotatus* **n. sp.** p. 281 (Ceylon). — Derselbe beschreibt in d. Soc. entom. vol. 25: *levicorpus* **n. sp.** p. 15 (Fundort ?). — *sambasensis* **n. sp.** p. 15 (Borneo). — *sumatranus* **n. sp.** p. 15 (Sumatra). — *albolineatus* **n. sp.** p. 15 (Borneo). — Spp. aus Nord-Amerika: *Br.* (*Habrobracon*) *hop-*

kinsoni **n. sp.** (ähnelt *Br.* (*Habrobracon*) *stabilis* Wesm. v. England u. Contin. Europ.) **Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1754, p. 380 ♂ ♀ (Summerdale, Californ.). — Spp. aus Argentinien: charakterisiert **Kieffer** im Centralbl. f. Bakter. u. Parasit., Abt. 2, Bd. 27: *B. eupatorii* **n. sp.** p. 338. — *cecidophilus* **n. sp.** p. 388. — *lyciicola* **n. sp.** 409. — *tetrastigmus* **n. sp.** p. 410. — *mendocinus* **n. sp.** p. 414. — *tycii* **n. sp.** p. 416. — *alpataco* **n. sp.** p. 425. — *prosopidis* **n. sp.** p. 426. — *swaedicola* **n. sp.** p. 439.

Coenoprymnus **n. g.** (*Schiztobracon* nahest.). **Cameron,** Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 22. — *spinosus* **n. sp.** p. 22 (Delagoa-Bai).

Campyloneurus batavianus **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 85 (Java).

Cardiochiles longiceps **n. sp.** (= *testaceus* **Szépligeti** 1902). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 116, Fig. 2 (Kamerun). — *C. forticarinatus* **n. sp. Cameron,** Zeitschr. f. d. ges. Naturw., Bd. 81, p. 445 (Kaffernland). — *rufomaculatus* **n. sp.** p. 446 (Kaffernland). — *J. nigricornis* **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 98 ♂ (Sumatra, Fort de Koch).

Ceridobracon **n. g. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 436. — *asphondiliae* **n. sp.** p. 436 (Mendoza).

Ceridospathius **n. g. Kieffer,** t. c. p. 404. — *bedeguaris* **n. sp.** p. 404 (Argentinien).

Chaolta pilipes **n. sp. Cameron,** Soc. entom., vol. 25, p. 11. — *maculiventris* **n. sp.** p. 11 (Borneo).

Chelonus tongkingensis **n. sp. Cameron,** Tijdschr. v. Entom., vol. 53, p. 51 (Kapkolonie). — *capensis* **n. sp. Cameron,** Zeitschr. f. d. ges. Naturw., Bd. 81, p. 440 (Kapkolonie).

Coeloides liopodis **n. sp. Brues,** Bull. Wisc. Nat. Hist. Soc., vol. 8, p. 79. (Massachusetts).

Coeloreuteus **nom. nov.** für *Atoreuteus* Szépl. 1907 nec Först. **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 112.

Cryptapanteles **nom. nov.** für *Apanteles* Ashm. nec Foerst. **Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 209. Type: *rileyanus* **nom. nov.** für *A. emarginatus* Riley nec Nees, p. 210.

Curriera striata **n. sp. Cameron,** Arch. Math. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 24. — *testacea* **n. sp.** p. 25 (beide von der Delagoa-Bai).

Cyclophatnus **n. g.** *Macrocentr.* **Cameron,** Tijdschr. v. Entom., vol. 53, p. 54. — *flavus* **n. sp.** p. 55 (Darjieling).

Dacnusa phoenicura ♀ etc. **Schulz,** Ann. Biol. lacustre, T. 4, p. 198.

Dendrosoter protuberans. Biologische Beobachtungen. **Kleine,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 289—292, p. 346—349.

Diaeretus californicus **n. sp. Baker,** Pomona Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 25 (Californien).

Disophrys caesa **var.** *rufinotum* **n. Strand,** Entom. Zeitschr., vol. 24, p. 219 (Algier). — *mellea* **n. sp. Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 121, Fig. 3 (Nubien).

Doryctes bonariensis **n. sp. Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, vol. 20, p. 205 (Buenos Aires).

Doryctinus **n. g.** (*Doryctes* nahest.). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 122, Fig. 4. Typus: *Exothecus rugulosus* Cress.

Doryctocephalus **n. g.** (*Doryctes* nahest.). **Cameron,** Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 20. — *platynotus* **n. sp.** p. 20 (Delagoa-Bai).

Elasmosoma vigilans **n. sp. Cockerell,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 10, 1909, p. 168 (Arizona).

Ephedrus **n. sp. Baker,** Pomona Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 23. — *nevatensis* **n. sp.** p. 23 (beide aus den Vereinigten Staaten). — *E. rosae* **n. sp. Withington,** Trans. Kansas Acad., vol. 22, 1909, p. 318, pl. I. Biologie u. Ökonomie, p. 318.

Eubadizon luteum **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 90 (Krakatau).

Euryprymnus testaceipes **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 100 ♀ (Siluas, Sambas, West-Borneo).

Exobracon melanospilus **n. sp. Cameron,** Soc. Entom., vol. 25, p. 20 (Borneo) — *montivagus* **n. sp.** p. 22 (Japan). — *E. maculipennis* **n. sp. Cameron,** Tijdschr. v. Entom., vol. 53, p. 42 (Ceylon).

Exothecus nigropectus **n. sp. Cameron,** Tijdschr. v. Entom., vol. 53, p. 41 (Darjiling).

Glyptocolastes bruchivorus **n. sp. Crawford,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 203. — *texanus* Ashmead, p. 204 (beide von Texas).

Gronaulax **n. g. Cameron,** Soc. entom., T. 25, p. 23. — *pilosellus* **n. sp.** p. 23 (Asiatischer Archipel).

Hartemita latipes **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 99—100, ♂ (Central-Sumatra, Sarik 2000′, Alahan pandjang).

Hecabolus doderoi **n. sp. Montero,** Ann. Mus. Civ. stor. nat. Genova, vol. 4, p. 52 (Ligurien).

Helcon ruspestae von Cannock, Chase, am 16. VII. 1911 erbeutet aus einem Kokon von *Strangalia bifasciata* in einer gefallenen Birke. **Donisthorpe,** Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46) p. 283.

Helorimorpha **n. g.** (ganz auffallend, oberflächlich betrachtet *Helorus* ähnlich). **Schmiedeknecht,** Hymenopt. von Mitteleuropa, 1907, p. 523. — *egregia* **n. sp.** (schwarz, Basalhälfte der Fühler und Beine bräunlich gelb, die hintersten Schenkel, zumal gegen das Ende, gebräunt. Flgl. hyalin, Nerven zum Teil gelbl., Stigma braun) p. 523, Fig. 89 u. 90, Vflgl. u. Hinterleib im Umriß (am Südabhang des Greifensteins bei Blankenburg in Thüringen, auf einem trockenen Grasfleck).

Hexaulax **n. g.** (*Phanomeris* nahest.). **Cameron,** Soc. entom., vol. 25, p. 25. — *ruficeps* **n. sp.,** p. 25—26 (Java).

Holcalysia **n. g.** *Alysiin.* (in Széplig., Gen. Insect. Bracon. 201 steht die Gatt. neben *Symphanes* Foer.). **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 6. — *ruficeps* **n. sp.** (der große Kopf u. die allgemeine Form erinnert an eine *Bethylus*) p. 6—7 ♂ (Tenasserim, Tanaong, 4000′).

Holcobracon **n. g.** (*Iphiaulax* nahest.). **Cameron,** Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 19. — *erythraspis* **n. sp.** p. 19—20 (Deutsch-Südwest-Afrika).

Hormius (?) *peregrinus* **n. sp.** **Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 685 (Oahu).

Hybodoryctes diversus **n. sp.** **Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 87 (Java).

Iphiaulax. **Cameron** beschreibt in Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5 eine Reihe neuer Spp. aus Süd-Afrika: *varicollis* **n. sp.** p. 7. — *leucogaster* **n. sp.** p. 8. — *annulitarsis* **n. sp.** p. 8. — *tacitus* **n. sp.** p. 9. — *resolutus* **n. sp.** p. 10. — *rosa* **n. sp.** p. 11. — *hirticeps* **n. sp.** p. 12. — *appellatrix* **n. sp.** p. 13. — *strenuus* **n. sp.** p. 14. — *inanitus* **n. sp.** p. 15. — *delagoaensis* **n. sp.** p. 16. — *monteironii* **n. sp.** p. 16. — *basiornatus* **n. sp.** p. 17. — *krebsii* **n. sp.** p. 18.

Ischiogonus pallidiceps **n. sp.** **Perkins,** Fauna Hawai. vol. 2, p. 685 (Oahu).

Leptozele **n. g.** *Macrocentrin.* **Cameron,** Tijdschr. v. Entom., vol. 53, p. 52. — *trimaculatus* **n. sp.** p. 52 (Ceylon).

Litus cynipseus. Lebensweise. **Brocher,** Ann. Biol. lacustre, T. 4, p. 180—182; auch **Schulz,** t. c. p. 188—191.

Lypsiphlebus cerasaphis. Biologie und Ökonomie. **Withington,** Trans. Kansas Acad., vol. 22, 1909, p. 314—317, pl. II.

Macrocentrus longipes **n. sp.** (ist kaum eine typische *M.*, da sie Annäherung an die *Zelini* zeigt). **Cameron** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 98—99 ♂ (Central-Sumatra. Sarik, 2000 m. Alahan pandjank).

Megalomma flaviceps **n. sp.** **Cameron,** Soc. entom., T. 25, p. 16 (Java). — *maforense* **n. sp.** p. 19 (Mafor). — *leviceps* **n. sp.** p. 19 (Sula Besi).

Meteorus rufulus C. G. Thoms. von Schmifis, bisher nur aus Schweden bekannt. **Jussel.**

Microgaster himalayensis **n. sp.** **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 5 ♀ (Darjiling).

Microplitis ayerzai **n. sp.** **Brèthes,** An. Mus. Buenos Aires, T. 20, p. 206 (S. Amer.: Conchitas).

Microrhogas **n. g.** *Rhyssalin.* (gehört im System von Szépligeti, Gen. Ins. *Brac.*, p. 76, in die Nähe von *Megarhogas*, die sich von ihr durch fast vollständiges Fehlen der Parapsidenfurchen und die elliptischen Spiracula des Metathorax unterscheidet). **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 96. — *foveatus* **n. sp.** p. 96—97 ♀ (Bintang).

Minanga flavipes **n. sp.** **Cameron,** Zeitschr. f. ges. Naturw., Bd. 81, p. 437 (Kapkolonie).

Monoicoila **n. g.** (*Iphiaulax* Först. nahest.). **Roman,** Entom. Tidskr., Arg. 31, p. 133. Typus: *Bracon pectoralis* Holmg.

Odesia decemmaculata **n. sp.** **Cameron,** Zeitschr. f. ges. Naturw., Bd. 81, p. 435 (Transvaal).

Odontosphaeropyx **n. g.** (*Sphaeropyx* nahest.). **Cameron,** t. c. p. 436. — *ruficeps* **n. sp.** p. 436 (Kapkolonie).

Opius concolor **n. sp.** (nahe verw. mit *Opius singularis* Wesm. u. *O. testaceus* Wesm.). **Szépligeti,** Bull. Soc. Entom. France 1910, p. 244. — Vorbemerk. dazu von **Marchal,** p. 243—244 (Tunis, Sousse). Parasit der Olivenfliege. — *O. africanus.* **Szépligeti,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 346 (Südafrika).

Parapanteles Ashmead (Type: *A. aletiae* Ashm.). **Viereck,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 11, p. 209.

Pegarthrum **n. g.** *Hermioin.* **Cameron,** Tijdschr. v. Entom., D. 53, p. 49. — *rufescens* **n. sp.** p. 49 (Ceylon). — *carinatus* **n. sp.** p. 50 (Batjan).

Pentapleura (?) *flavipes* **n. sp.** (Metanotum hat hier einen Quer- und einen Längskiel, der bei *Pent.* fehlt). **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 8—9 ♂ (Tongking).

Percnobracon **n. g. Kieffer,** Zentralbl. f. Bakter. u. Parasitk., Abt. 2, Bd. 27, p. 431. — *stenopterus* **n. sp.** p. 431 (Argentinien).

Phanaulax **n. g.** *Exothecin.* **Cameron,** Tijdschr. v. Entom., D. 53, p. 43.— *levituberculatus* **n. sp.** p. 43 (Ceylon). — *P. fuscicornis* **n. sp. Cameron,** Soc. entom., vol. 25, p. 22 (Celebes).

Platybracon bifoveatus **n. sp. Cameron,** t. c. p. 14, — *cariniceps* **n. sp.** p. 15 (Java, Sumatra).

Praon simulans. Erste Stadien. **Timberlake,** Psyche, vol. 17, p. 128, Fig. 1. — *P. nanus* **n. sp. Baker,** Pomona Journ. Entom., vol. 1, 1909, p. 23 (N.-Amer.: Nevada).

Rhacalysia **n. g.** (in Szépl., Gen. Ins. Brac., p. 200, würde die Gatt. in der Nähe von *Pentapleura* stehen). **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 9—10. — *rufobalteata* n. sp. p. 10 (Darjiling).

Rhogas. **Cameron** beschreibt in der Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, 1. Hft, eine Reihe neuer Spp. aus dem Kgl. Museum in Berlin: *roonensis* **n. sp.** p. 1 ♂ (Roon. Neu-Guinea). — *Fruhstorferi* **n. sp.** p. 2 ♂ (Tongking). — *grandimaculatus* **n. sp.** p. 2—3 ♂ (Ceylon). — *indicus* **n. sp.** p. 3 ♂ (Sitka am Ganges). — *pilosus* **n. sp.** p. 3—4 ♀ (Ceylon). — *Rh. pallidinervis* **n. sp.** p. 97 ♀ (Tsushima). — *testaceicollis* **n. sp.** (Kiele auf dem Metanotum u. dem 1. Abd.-Sgm. deutlich, auf dem 2. undeutlich) p. 97 ♂ (Central-Sumatra. Sarik. Alahan pandjank, 26. VII.). — *Rh. ocellaris* **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 87 (Java). — *genalis* **n. sp.** p. 87 (Java). — *Rh. autographae* **n. sp.** (verglichen mit *Rh. canadensis.*) **Viereck,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1754, p. 381 (Cress. Easton, Washington; Pullman, Wash. aus *Autographa gamma var. californ.*).

Rhoptrospathius **n. g.** *Spathiin.* **Cameron,** Tijdschr. v. Entom., D. 53, p. 47. — *striatus* n. sp. p. 47 (Ceylon).

Schiztobracon latilobatus **n. sp. Cameron,** Arch. Math. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 23 (Kapkolonie).

Spathius pedunculatus (Hoffm.) **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 93—94 ♀ (Java). — *Sp. pilosus* **n. sp. Szépligeti,** Notes Leiden Mus., vol. 32, p. 86 (Java). — *Sp. trichiosomus* **n. sp. Cameron,** Tijdschr. v. Entom., D. 53, p. 45 (Ceylon). — *Sp. perdebilis* **n. sp. Perkins,** Fauna Hawai, vol. 2, p. 685 (Oahu).

Stiralysia **n. g.** *Alysiin.* (steht in Széplig. Gen. Ins. p. 202, neben *Phaenocarpa*). **Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 7. — *testaceiventris* **n. sp.** p. 7 ♀ (Tongking).

Tachylomma cremieri Romand. **Cobelli (2).**

Telerda lutea **n. sp. Cameron,** Zeitschr. f. die ges. Naturw., Bd. 81, p. 434 (Sansibar).

Tricoelopyge **n. g.** (*Bathyoulax* nahest.). **Roman,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 138. — *pulchra* **n. sp.** p. 139, Fig. 8 (Kaffernland).

Trigastrotheca nigricornis **n. sp. Cameron,** Zeitschr. f. d. ges. Naturv., Bd. 81, p. 438 (Kapkolonie).

Urogaster fuscicornis **n. sp. Cameron,** t. c. p. 479 (Kapkolonie).

Vipio forticarinatus **n. sp. Cameron,** Arch. Mathem. Naturv. Kristiania, vol. 30, No. 5, p. 21 (Kapkolonie).

Xestapanteles **n. g.** (*Apanteles* nahest.). **Cameron,** Zeitschr. f. d. ges. Naturw., Bd. 81, p. 447. — *latiannulatus* **n. sp.** p. 448 (Mosambique).

Zele assamensis **n. sp. Cameron,** Tijdschr. v. Entom., D. 53, p. 54 (Assam).

Zombrus pallidiventris **n. sp. Cameron,** Wien. Entom. Zeitg., Jhg. 29, p. 94 ♀ (Borneo, Wuson, Timor). — **Cameron,** in d. Tijdschr. v. Entom., D. 53, p. 441—444: *Z. rufus* **n. sp.,** *spilopterus* **n. sp.,** *nigriceps* **n. sp.,** *nigripes* **n. sp.,** *luteus* **n. sp.** (sämtlich von der Kapkolonie).

Fossile Formen

(sämtlich aus dem Miozän von Colorado).

†*Agathis saxatilis* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harward Coll., vol. 54, p. 99, Fig. 82. — *velatus* n. sp. p. 100, Fig. 83. — *juvenilis* **n. sp.** p. 101, Fig. 84.

†*Alysia petrina* **n. sp. Brues,** Bull. Mus. Comp. Zool. Harward Coll., vol. 54, p. 91, Fig. 73. — *exigua* **n. sp.** p. 91, Fig. 74 (beide aus dem Miozän von Colorado).

†*Bracon cockerelli* **n. sp. Brues,** t. c. p. 104. — *abstractus* **n. sp.** p. 105. — *resurrectus* **n. sp.** p. 105, Fig. 87.

†*Calyptus wilmattae* **n. sp. Brues,** t. c. p. 95, Fig. 78.

†*Chelonus muratus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 97, Fig. 80. — *solidus* **n. sp.** p. 98, Fig. 81. — *depressus* **n. sp.** p. 98.

†*Diospilus repertus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 93, Fig. 76.

†*Dyscoletes soporatus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 94, Fig. 77.

†*Euphorus indurescens* **n. sp. Brues,** t. c. p. 92, Fig. 75.

†*Exothecus abrogatus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 106, Fig. 88.

†*Microplitis vesperus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 102, Fig. 85.

†*Oligoneuroides* **n. g.** *destructus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 103, Fig. 86.

†*Urosigalphus aeternus* **n. sp. Brues,** t. c. p. 96, Fig. 79.

Stephanidae.

Diastephanus gracilis **n. sp. Kieffer,** Deutsch-Zentral-Afrika-Exped., vol. 3, 2 p. 28 (Mundama).

Subordo Phytophaga. Sessiliventres (= Chalastogastra)

Superfamilia IX. Siricoidea.

Hierher die Fam. *Oryssidae*, *Siricidae*, *Xiphydriidae* u. *Cephidae*

Oryssidae.

Oryssus henschii **n. sp. Mocsary,** Ann. Mus. Hungar., vol. 8, p. 360 (Kroatien).

Siricidae.

Siricidae. Fundorte für 3 Spp., bei Wiesbaden [im Mus. Wiesb.]. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 51.

Paururus cyaneus Fabr. ♀ von St. John, New Brunswick. Das im Oktober gefangene Stück ist merklich kleiner. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1739, p. 209. — *P. carinthiacus* Konow ♂ von Rosenthal, Grafschaft Glatz. **Schulz, Ed. J. R.,** Zeitschr., f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 306. — *juvencus.* **Baer (2).**

Sirex cressoni Norton. Stück von Nerepis, New Brunswick mit 19-gliedr. Antennen, Apikalglieder etwas komprimiert. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, p. 209. — *flavicornis* Fabr. V von Hopedale, Labrador p. 209. — *S. matsumurae* **n. sp.** (von anderen *S.* verschieden, dadurch daß die 2. Cubitalzelle, beide rücklaufende Adern aufnimmt. Sonst *gigas* Linnaeus, *flavicornis* Fabr. u. *japonicus* F. Sm. nahe). **Rohwer,** t. c. No. 1777, p. 102 ♀ (Japan). — *S. juvencus.* Lebensweise. **Fava,** Parenzo Listria, vol. 2, p. 499.

Xiphyriidae vacant.

Cephidae.

Cephini des Russischen Reiches. Synopsis [Russisch; Diagnosen lateinisch]. **Kokujev,** Rev. russ. entom., T. 10, p. 127—139.

Cephus. Synopsis der russischen Arten [Russisch; Diagnosen lateinisch]. **Kokujev,** t. c. — *infuscatus* p. 131 (Mittelrußland). — *nigrinus* **n. sp.** p. 132 (Gouv. Moskau). — *notatus* **n. sp.** p. 132 (Gouv. Novgorod). — *brachycercus* p. 133 (Gouv. Jaroslov). — *exilis* **n. sp.** p. 133 (Sarepta).— *pilosulus* **n. sp.** p. 134 (Gouvernement Jaroslavl Vjatka). — *affinis* **n. sp.** p. 134 (Jaroslav). — *pygmaeus* **n. sp.** p. 135 (Kaukasus Serafschan). — *pseudotabidus* **n. sp.** p. 136 (Transkaspien).

Macrocephus. Spp. aus Rußland: *simulator* **n. sp. Kokujew,** Rev. russe entom., T. 10, p. 129 (Ferghana). — *xanthostomus* p. 129 (Irkutsk). — *satyrus* p. 129 (Sarepta, Saratow). — *M. fumipennis* **var.** *picticeps* **n. Strand,** Entom. Zeitschr., Jhg. 24, p. 220 (Algier).

Superfamilia X. Tenthredinoidea.

Hierher die Familien *Xyelidae, Lydidae, Hylotomidae, Lophyridae, Perreyiidae, Pterygophoridae, Selandriidae, Nematidae, Dineuridae, Doleridae, Tenthredinidae* u. *Cimbicidae.*

Tenthredinidae. Fundorte von 12 Spp. bei Wiesbaden. **Strand,** Jahrb. nassau. Ver., Jhg. 63, p. 51—52.

Niederrheinische Blattwespen. **Ulbricht,** Mitt. Verein Krefeld 1910, p. 20—34. — Japanische Blattwespen. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 99—120. — Britische *Tenthredinidae, Doleridae.* Bemerkungen dazu. **Morice,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. (21) 46, p. 99—105; **Morley (5).** — *Insecta* von New Jersey. **Smith,** Rep. N. J. St. Mus. 1909, p. 13—880, Fig. 1—340, 1 map. — Phytophage *Hymenoptera,* welche Obstbäume in Schweden angreift. **Tullgren,** Entom. Tidskr., Årg. 31, p. 286—295, 1 pl., 5 Textfigg. — Die in Japan vorkommenden *Tenthredinoidea.* **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 118—120. Fam. *Xyelidae*: *Xyela* (1). — Fam. *Pamphiliidae*: *Cephaleia* Subg. *Cephaleia* (2), *Neurotoma* subg. *Neurotoma* (1), *Pamphilius* subg. *Pamphilius* (1), Subg. *Anoplolyda,* A. Costa (5). Fam. *Cephidae*: *Hartigia* (1), *Astatus* (1). —

Fam. *Siricidae*: *Sirex* (3), *Tremex* (2). — Fam.: *Xiphydriidae*: *Xiphydria* (2). — Fam. *Argidae*: *Arge* (15). — Fam. *Diprionidae* [olim *Lophyridae*]: *Diprion* [olim *Lophyrus* Latr.] (2), *Nesodiprion* (1). — Fam. *Cimbicidae*: *Cimbex* (5), *Agenocimbex* (2), *Trichiosoma* (1), *Abia* (5). — Fam. *Tenthredinidae*: *Cladius* (1), *Pteronus* (1), *Pachynematus* (1), *Pristiphora* (1), *Nesotomostethus* (1), *Monophadnoides* (1), *Paracharactus* (2), *Monophadnus* (3), *Aneugmenus* (1), *Stromboceros* (1), *Athalia* (3), *Taxonus* subg. *Nesotaxonus* (1), *Eriocampa* (1), *Hemitaxonus* (1), *Strongylogasteroidea* (1), *Emphytus* (3), *Dolerus* (9), *Siobla* (3), *Rhogogaster* (2), *Pachyprotasis* (3), *Lagium* (2), *Macrophya* (11), *Tenthredopsis* (2), *Tenthredo* (1), *Jermakia* (1), *Tenthredina* (1) u. *Tenthredella* [olim *Tenthredo* autor.] (10).

Adirus trimaculatus Say in St. John, New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 208.

Bivena delta (Prov.) ♀ von Nerepis, New Brunswick. **Rohwer,** t. c., p. 206.

Diphamorphos **n. g.** **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 473. — *nigrescens* **n. sp.** p. 474. — *minor* **n. sp.** p. 474 (beide aus Australien).

Empria. **Rohwer** beschreibt im Canad. Entom., vol. 42 folgende neue Spp. aus den Vereinigten Staaten: *distincta* **n. sp.** p. 173. — *affinis* **n. sp.** p. 173. — *caudelli* **n. sp.** p. 173. — *submaculata* **n. sp.** p. 174. — *arizonensis* **n. sp.** p. 174. — *salicis* **n. sp.** p. 174. — *melanostoma* **n. sp.** p. 175. — *mellipes* **n. sp.** p. 175.

Euryopsis bella **n. sp.** **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 472 (Neu-Süd-Wales).

Eurys decepta **n. sp.** **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 471 (Viktoria).

Neoeurys **n. g.** **Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 472. — *metallica* **n. sp.** p. 473 (Victoria).

Neopus **n. g.** (Mac G.). **Smith,** Rep. N. J. State Museum, 1909, p. 585.

Paracharactus leucopodus **n. sp.** **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 107—108 ♂ (Japan). — *genticulatus* **subsp.** *nipponica* **n.** p. 108 (Konosu, Saitama, Japan). — *Fukaii* **n. sp.** (verw. m. *gentica-latus* Hartig) p. 108 ♀ ♂ (Konosu, Saitama, Japan).

Perga rubripes **n. sp.** **Rohwer,** Entom. News vol. 21, p. 467. — *leucomelas* **n. sp.** p. 467. — *frogatti* **n. sp.** p. 468. — *lucida* **n. sp.** p. 468 (alle vier aus Australien).

Polybates secundus (Unterschiede von *P. slossonae* Mac Gillivray) **n. sp.** **Rohwer,** Proc. U. St. Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 202 (Red Head, St. John, New Brunswick).

Strongylogasteroidea terminalis (Say) ♀ von Nerepis, Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 206.

Xyelidae.

Pleroneura. **Rohwer** beschreibt im Canad. Entom., vol. 42, folg. Spp. aus Nordamerika: *fulvicornis* **n. sp.** p. 89. — *brunneicornis* **n. sp.** p. 89. — *koebelei* **n. sp.** p. 90. — *lutea* **n. sp.** p. 90. — b) aus Utah: *schwarzi* **n. sp.** p. 220.

Xyela japonica **n. sp.** (verw. m. der europ. *X. julii* (Brébisson). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 99—100 ♀ (Hakone,

Japan). — *variegata* **n. sp.** (Unterschiede von *X. julii* Bréb.) p. 100 ♀ (beide von Hakone).

Lydidae.

Anoplolyda saeva **nom. nov.** für *Bactroceros pugnax* R. nec Kon. **Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 218.

Caenolyda nortoni **n. sp. Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 91 (Maines).

Cephaleia (*Cephaleia*) *nigrocoerulea* **n. sp. Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 100—101 ♀ (Japan). — *C.* (*C.*) *koebeli* **n. sp.** (gehört in die nearktische Gruppe *C. fascipennis* [Cresson]) p. 101 ♂ (Japan). — *C. fulviceps* **n. sp. Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 90 (New Jersey). — *hopkinsi* **n. sp. Rohwer,** t. c. p. 217 (Arizona).

Itycorsia kincaidi **n. sp. Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 91. — *nivea* **n. sp.** p. 92. — *luteopicta* **n. sp.** p. 92 (alle drei aus Nordamerika). — I. *kincaidi* gehört zur Gatt. *Acantholyda*. **Rohwer,** t. c. p. 217.

Lyda nemoralis. **Schmidt,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 17—22, 86—92. — Neu: *L. fumata* **n. sp.** (*L. populi* L. nahe wegen der dunklen Flgl.-Färbung, am Körper jedoch ganz anders gefärbt. Nur 1 Supraapicalsporn der Vorderschienen, *L. populi* dagegen 2. Bei *L. populi* Wangen mit scharfer Kante gebrochen, bei *L. fumata* dagegen sehr stumpf gebrochen, ohne deutliche Kante). **Euslin,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 317—318 ♀ (Gülek, Cilicischer Taurus).

Neurotoma mandibularis. Beschr. des ♂. **Morice,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. (21), 46, p. 160.

Pamphiliinae. Gattungen und ihre Typen. **Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 215.

Pamphilius. **Rohwer,** beschreibt t. c. folg. neue Spp. aus Nordamerika: *ocellatus* **n. sp.** p. 218. — *fulvifrons* **n. sp.** p. 218. — *rubi* **n. sp.** p. 219. — *subcavifrons* **n. sp.** p. 219. — *P.* (*Anoplolyda*) *lucidus* **n. sp.** (einfarb. schwarzes Abdomen). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 101—102 ♀ (Japan).

Hylotomidae (= *Arginae* Schmiedeknecht).

Arge nipponensis **n. sp.** (Unterschiede von *Arge semicaerulea* [Kirby] u. *pagana* Panzer). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 102—103 ♀ (Osakura, Japan).

Lophyridae (= *Lophyrinae* Schmiedeknecht).

Diprion Schrank (= *Lophyrus* Latr. non Poli). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 103. Type *Tenthredo pini* Linnaeus. — *nipponica* **n. sp.** (steht *D. variegata* Hartig, am nächsten) p. 103—104 ♀ (Japan). — *variegata* Hartig ist kein Synonym zu *frutetorum* (Fabr.) p. 103.

Nesodiprion **n. g.** *Diprion*. (Unterschiede von *Diprion* Schrank [olim *Lophyrus* Latr.]). **Rohwer,** t. c., p. 104. Übersicht über die beiden Spp. *japonica* (Marlatt) u. *biremis* Konow u. Bemerk. zu beiden. — Konows Sp. ist vielleicht nur eine Rasse ders.

Lophyrus sertifer. Biologie. Ökonomische Notizen. **Trägårdh,** Entom. Tidskr., vol. 31, p. 272.

Perreyiidae vacant.

Pterygophoridae.

Pterygophorus distinctus **n. sp. Rohwer,** Entom. News, vol. 21, p. 469. — *turneri* **n. sp.** p. 470. — *zonalis* **n. sp.** p. 470 (alle drei aus Australien).

Selandriidae (= *Selandriini* Schmiedeknecht).

Rezente Formen.

Aneugmenus Hartig (Type: *Tenthredo* [*Emphytus*] *coronata* Klug. Unterschied der Gatt. von *Selandria* Leach.). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 203. — *flavipes* Norton von Nerepis, New Brunswick).

Aneugmenus japonicus **n. sp.** (Verw. m. *A. temporalis* (Thomson) doch Bauch, Clypeus u. Labrum blaß). **Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 108 — 109 ♀ (Nikko, Japan).

Aphilodictyum Ashmead (= *Parataxonus* Mac Gillivray 1908. *Strongylogaster rubripes* Cress. u. *Taxonus multicolor* Norton = *Paratoxonus* Mac Gill.). **Rohwer,** op. cit., vol. 38, No. 1739, p. 204. — *multicolor* Norton von Nerepis, New Brunswick. Der 1. transversale Cubitus fehlt bei 2 Stücken.

Athalia spinarum **subsp.** *japanensis* **n.** (der europ. Form sehr ähnlich, doch Flügel und Geäder schwarz). **Rohwer,** op. cit., vol. 3 , No. 1777, p 109 —110 ♀ ♂ (Wakasa, Japan). — *japonica* (Klug). Beschreib. eines ♂ von Japan p. 110. — *lugens* (Klug), *infumata* (Marlatt) p. 110. — Konow stellt *Phyllotoma infumata* Marlatt als Synonym zu *Athalia lugens* (Klug) hin. Beide zeigen jedoch Rassendifferenzen. Unterscheidungstabelle beider p. 110 (Yokohama u. Wakasa, Japan).

Dimorphopteryx melanognathus **n. sp.** (Unterschied von *D. pinguis* Norton). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 205 ♀ (Nerepis, New Brunswick).

Emphytus mellipes Norton u. *E. apertus* Say von New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 203.

Eriocampa Mitsukurii **n. sp.** (verw. mit *E. umbratica* (Klug). **Rohwer,** op. cit. vol. 39, No. 1777, p. 112 ♂ (Nikko, Japan).

Ermilia O. Costa (= *Hypotoxomus* Ashmead 1898. **Rohwer,** op. cit., vol. 38, No. 1739, p. 203. — Type von *Erm.* ist *E. pulchella* O. Costa = *Tenthredo agrorum* Fallen, p. 203. — *pallipes* (Say) von Nerepis, New Brunswick, p. 203.

Hemitaxonus japonicus **n. sp. Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 112—113 ♂ (Hakone, Japan).

Hemitaxonus rufopectus **n. sp.** (von den anderen amerikanischen Spp. verschieden durch die Färbung und die langen schlanken Antennen). **Rohwer,** op. cit., vol. 38, No. 1739, p. 204 ♀ (Nerepis, New Brunswick). — *albidopictus* (Norton) p. 204 ♂ von Nerepis, New Brunswick).

Macremphytus tarsatus (Say) von St. John, New Brunswick. **Rohwer,** t. c. p. 205.

Monsoma maura **n. sp.** (ähnelt sehr *infernata* Norton). **Rohwer,** t. c. p. 204 —205 ♀ ♂ (Nerepis, New Brunswick).

Neoselandria **n. g.** (ähnelt *Aneugmenus* Hartig u. *Caliroa*; (von ersterer verschieden durch das Fehlen des pentagonalen Feldes, durch den längeren Pedicellus und die gestielte Analzelle der Hinterflgl.) Type: *N.* (*Paraselandria*) *imitatrix* Ashm. Ergänzende Bemerkungen dazu, p. 658. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus.,vol. 37, No. 1722, p. 657.

Prototaxonus **n. g.** *Emphytin.* **Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 49. — *typicus* **n. sp.** p. 50 (Kalifornien).

Sahlbergia **n. g.** *Selandriid.* **Forsius,** Medd. Soc. Fauna Flora Fenn. Heft 36, p. 50. — *struthiopteridis* **n. sp.** p. 50 (Finland).

Strombocerus koebelei **n. sp.** (schwarz, Bauch, Mund und ein Teil des Thorax blaß). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 109 ♀ (Nikko, Japan).

Strongylogaster tacitus (Say) u. *soriculatripes* Cress. (non Prov.) von Nerepis, New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat., vol. 38, No. 1739, p. 203.

Taxonus Hartig (= *Ametastegia* A. Costa 1882). Type: *Tenthredo coxalis* Klug = *Tenthredo equiseti* Fallén. Bemerk. zur Gatt. **Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 111. — Übersicht über die Untergatt. *Ermilia* O. Costa, *Taxonus* Hartig u. subg. *Nesotaxonus* Rohwer, p. 111. — *nigrisoma* Nort. **Chittenden** & **Titus.** — *T. lenis* gehört zu *Parataxonus.* **Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 51.

Trichotaxonus **n. g. Rohwer,** Proc. Entom. Soc. Washington, vol. 12, p. 30. — *reedi* **n. sp.** p. 30 (Chile).

Fossile Formen.

†*Eriocampa pristina* **n. sp. Cockerell,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., vol. 28, p. 176 (Miozän von Colorado).

†*Selandria sapindi* **n. sp. Cockerell,** t. c. p. 279 (Miozän von Florissant).

Nematidae (= *Nematini* Schmiedeknecht).

Cryptocampus amerinae Gallen. **Baer,** Naturw. Zeitschr., Stuttgart, Bd. 8, p. 299—304. — *bakeri* **n. sp. Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 51 (Californien). — *Cr. pallistigmus* **n. sp.** (verw. mit *C. brachycarpae* Rohwer). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 200 —201 ♀ ♂ (St. John, Brunswick).

Holcocneme. **Enslin** gibt in d. Deutschen Entom. Zeitschr. 1910, p. 315—316, eine Übersicht über die folgenden 11 Arten: *insignis* Htg. ♂ ♀, *princeps* Zadd. ♂ ♀, *erichsoni* Htg ♀, *lucida* Pz. ♂ ♀, *palliditarsa* Cam. ♂, *ulbrichti* n. sp. ♀, *crassa* Fall. ♂ ♀, *coeruleicarpa* Htg. ♂ ♀, *jakowleffi* Knw. ♀, *yokohamensis* Knw. ♀, *wahlbergi* C. G. Thoms. ♂ ♀. — Neu: *ulbrichti* **n. sp.** (Unterschiede von *Pachynematus vagus* F.) p. 316—317 ♀ (Krefeld).

Nematus erichsonii Hewitt. Parasiten. **Mangon,** Journ. econ. biol., vol. 5, p. 92.

Pachynematus alni **n. sp. Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 105—106 ♂ (Konosu, Saitama, Japan).

Pontania pumila **n. g.** (gehört zur Gruppe II von Marlatt [Revision der *Nemat.* von N. Amer.]. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 198—199 ♀ ♂ (St. John u. Nerepis, New Brunswick). — *Leavitti* **n. sp.** (gehört zur Gruppe I von Marlatt) p. 199 ♀ (Nerepis, New Brunswick).

Pristiphora idiotiformis **n. sp.** (ähnelt *idiota* Norton). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 199—200 ♀ ♂ (Nerepis u. Read Head, St. John, New Brunswick). — *idiota* Norton ♂ ♀ von Great Caribou Isl., Labrador). — *Dyari* Marlatt ♀ von Nerepis, N. Br. Abweichungen p. 200. — *pallicoxa* **n. sp.** (verw. mit *Pr. banksi* Marlatt, doch Beine u. Bauch hell) p. 200 ♀ (Nerepis, New Brunswick). — *Pr. insularis* **n. sp.** (verw. mit *P. alnivora* Hartig). **Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 106—107 ♀ (Japan).

Pteronus antennatus Marlatt von Nerepis, New Brunswick u. *Pt. rufocinctus* Harrington von St. John, New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 198. — *ochreatus* **n. sp.** (gehört zur Gruppe *mendicus*) p. 198 ♀ (St. John, New Brunswick). — *Pt. xanthostomus* **n. sp.** **Rohwer,** Ber. Ned. Entom. Ver., vol. 3, p. 91 (Holland).

Doleridae.

Dolerus aeneus Htg. ♀ v. Loche Skene, Schott. Hochland 7. VIII. **Morley,** Entom. Monthly Mag. (2), v. 21 (46), p. 38. — *D. aprilis* Norton. Tegulä u. Skulptur des Skutellaranhanges. Nerepis, New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 206. — *similis* Norton, Färbung, p. 206. — *D. insulicola* **n. sp.** (sehr ähnlich dem *obscurus* Marlatt). **Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 113 (Wakasa, Japan).

Loderus niger **n. sp.** **Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 49 (Californien).

Dineuridae vacant.

Tenthredinidae (= *Tenthredinini* Schmiedeknecht).

Allantus arcuatus Fab. von Skene u. Banchory. **Morley,** Entom. Monthly Mag. (2), vol. 21 (46), p. 38. — *A. basalaris* Say von Nerepis u. St. John, New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 207. — *A.* Synonymie der paläarktischen Arten. **Enslin,** Rev. russ. entom. St. Petersbourg, T. 10, p. 335—372. — Neue Spp.: *cinctipleuris* **n. sp.** p. 343 (Kaukasus). — *asiaticus* **n. sp.** p. 347 (Kleinasien). — *desertus* **n. sp.** p. 358 (Algier). — *scutellatus* **n. sp.** p. 362 (Spanien). — Neue Varr.: *persa* **var.** *mandibularis* **n.** p. 344. — *costatus* **var.** *palaestinus* **n.** p. 350. — *bifasciatus* **var.** *ater* **n.** p. 351. — *bifasc.* var. *nigritibiis* **n.** p. 351. — *kietteri* **var.** *cilix* **n.** p. 351 (Cilicien). — *arcuatus* **var.** *largiflavus* **n.** p. 361 (Spanien). — Nomina nova: *mocsaryi* **nom. nov.** für *caucasicus* p. 346. — *bifasciatus* **var.** *unicintus* **nom. nov.** für *bif. var. unifasciatus* p. 351. — *zonula* var. *bizonula* **nom. nov.** für *zon. var. antigae* p. 357. — *alaskanus* **nom. nov.** für *heraclei* p. 371. — Synonyme: *annulatus* = *excellens* p. 364. — *discolor* = *ornatus* p. 364. — *abeillei* = *vittatus* p. 365. — *breviventris* = *sobariensis* p. 366. — *orientalis* = *flavipes* p. 365. — *fuscipennis* = *marginellus* p. 367. — *amasyanus* = *cingulifer* p. 367. — *annuliger* = *pallipes* p. 370. — *syricus* = *maculatus* p. 371.

Jermakia Jakowlew (Type der Gatt. *Allantus cephalotes* Jakowl.) Beschreib. d. Gatt. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 115. — *japonica* **n. sp.** p. 115—116 ♂ (Hakone, Japan). — Übersicht über die

3] Spp. *spinifera* Mocs., *cephalotes* Jakowl. u. *japonica* **Rohwer.** p. 116.

Labidia originalis (Norton) von Cape Charles. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 207.

Lagium japonicum **n. sp.** (verw. m. *L. platyceros* (Marlatt). **Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 114—115 ♀ (Japan).

Macrophya femorata Marlatt u. *M. japonica* Marlatt in Japan. **Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 120. — *M. varia* Norton. Abweichende Merkmale der Stücke von St. John, New Brunswick. **Rohwer,** op. cit., vol. 38, No. 1739, p. 206. — *trisyllaba* Norton, ebendaher. Unter den Namen beider Spp. scheinen mehrere andere Spp. verborgen zu sein. — *flavicoxae* ebendaher, p. 207. — *M. Fukaii* **n. sp. Rohwer,** op. cit., vol. 39, No. 1777, p. 114 ♀ (Wakasa, Japan). — *M.* Enslin bringt eine Übersichtstabelle über die im folgenden aufgeführten Spp. **Enslin,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1910, p. 465—476. Bemerkungen zu den einzelnen Spp., p. 476—502. — *nebulosa* E. André steht isoliert durch die dunkle Flügelbinde. Sie ist wahrscheinlich identisch mit der später beschriebenen *Tenthredopsis schmiedeknechti* Konow, gehört also gar nicht zu *Macrophya* p. 476♀. — *radoskowskii* André. Beschreib. nach André p. 476—477 ♀. — *caucasica* Ed. André. Beschr. nach André p. 477. — *erythropus* Brullé. Beschreib. nach Autopsie. Die von Kriechbaumer beschriebene *M. flavipennis* ♂ ♀ ist nichts anderes als eine typische *erythropus* u. nur als Synonym zu betrachten, p. 478. — *postica* Brullé. Beschreibung p. 478—479. — *ottomana* Stück. Beschreib. nach einem ♀. p. 479. — *ruficincta* Knw. p. 479 ♀; ♂ noch unbekannt. — *laticarpa* Kriechb. Beschreib. nach Kr. p. 480. — *rufipes* L. ausführl. Beschreib. p. 480—481. — *punctum-album* L., beide Geschlechter recht verschieden gefärbt, p. 481. — *nigrita* **nom. nov.** = *nigra* Marl., da bereits *M. nigra* Nort. existiert, p. 481. Beschreib. nach Marlatt. — *hispana* Knw. (nahe verw. mit *M. punctum-album*) p. 482. — *quadrimaculata* F. p. 482—483. Die *var. poecilopus* Aich. wurde bisher meist als *var. tarsata* Pz. bezeichnet. Letzterer Name darf nicht verwendet werden, da *Tenthredo tarsata* Pnz. nur eine unrichtige Deutung der *Tenthr. tarsata* Fabr. = *Tenthredopsis tarsata* F. ist, p. 483. — *tricoloripes* Mocs. Beschr. nach Mocsáry p. 483. — *diversipes* Schrnk ist wohl die in der Färbung veränderlichste *M.*-Sp. Beschreib. der typischen Form u. der Abänderungen, p. 483—484. — *rubripes* E. André ist der *var. eximia* Mocs. entsprechend, *sanguinipes* Mocs. u. *M. dalmatina* Gasparini müssen ebenfalls zu dieser Var. gestellt werden, p. 484. — *albimacula* Mocs. Beschreib. p. 484—485. — *consobrina* Mocs., kleine gedrungene Sp., *mocsaryi* W. F. Kirby ist möglicherweise das hierzu gehörige bisher noch nicht bekannte ♀. p. 485. — *femorata* Marl. Beschr. nach Marlatt, p. 485. — *cognata* Mocs. Ergänzungen zur Diagnose dieser Form in der Tabelle, p. 485—486. — *chrysura* Kl. u. *M. erythrocnema* A. Costa. Beide sind möglicherweise identisch, p. 486. — *teutona* Panz. In der Synonymie dieser Sp. ist durch Konow vollständige Konfusion angerichtet worden, die schon bei Klug und bei Le Peletier beginnt; Panzer stellt das ♀ u.nicht das ♂ dazu. — *rufopicta* **nom. nov.**

für *M. teutona* Konow (nec Panz.!) p. 488—489. M. *teutona* Panz., *aureatensis* Schrank, *teutona* (Panz.) Klug u. *klugi* Konow. — *prasinipes* Knw., p. 489. — *limbata* Ed. André (die Art gehört vielleicht zu *Tenthredopsis*) p. 489. — *flavomaculata* Com. Beschreib. nach Cameron u. Kirby p. 489—490. — *apicalis* Sm. Beschr. nach Smith u. Kirby; ♂ unbekannt. — *annulicornis* Knw. Beschreibung ♂ unbekannt. — *erythrogastra* Spin., p. 490 ♂ unbek. — *militaris* Kl. ♀ ♂, letzteres bisher noch unbeschrieben, p. 490—491. — *blanda* F. p. 491—492. — *annulata* Geoffr. p. 492. — *var. nigra* ist zu streichen. — *brunnipes* Ed. André. Beschr. nach André, p. 492—493. — *tenella* Mocs. ♂ ist noch unbekannt, p. 493. — *falsifica* Mocs. Beschr. nach Mocs., ♂ unbekannt. — *albipuncta* Fall., p. 493—494. — *crassula* Kl. Beschreib. p. 494—495. — *vitta* **n. sp.** p. 495 ♂ ♀ (paläarktisches Gebiet). — *tibialis* Mocs. ♂ noch unbekannt, p. 495—496. — *longitarsis* Knw. p. 496. — *albitarsis* Mocs. Beschr., ♂ noch unbekannt, p. 496—497. — *volatilis* Sm. p. 497. — *rustica* L. p. 497. — *duodecimpunctata* L. Beschreib., die *var. nigrina* Knw. des ♀ gleicht in der Färbung fast vollkommen dem ♂. Mocsáry hat diese als *sodalitia* beschr., welcher Name einzuziehen ist. — *soror* Jakovl., ♂ noch unbek., p. 498. — *parvula* Knw. scheint sehr selten zu sein, p. 498—499. — *carinthiaca* Kl., p. 499. — *albicincta* Schrnk, p. 499—500. — *mocsaryi* W. F. Kirby, ♀ unbek. ist möglicherweise das ♂ zu *consobrina* Mocs., letztere hätte dann die Priorität, p. 500. — *dibowskii* E. André, ♂ unbek., *bimaculata* Mocs. Beschr. p. 500. — *ribis* Schrk., *tristis* E. André, *timida* Sm., ♂ ♂ der beiden letzten Spp. unbekannt. — *japonica* Marl. ♂ unbek., p. 501—502. — *opposita* Sm. ♂ unbek., *ignava* Sm., *potanini* Jakovl. u. *carbonaria* Sm. Beschreib. ders., p. 502.

Monophadnoides crassicornis **n. sp. Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 107 ♂ (Wakasa, Japan).

Nesotaxonus **subg. nov.** von *Taxonus* Htg. Type *Phyllotoma? flavescens* Marlatt. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 111—112.

Pachyprotasis Htg. Bemerk. zur Gatt., die Spp. zeigen im trockenen Zustande die charakt. „piebald"-Färbung (schwarz u. weiß, letztere Färbung zuweilen ins gelbliche spielend). **Morley,** Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46), p. 237. — Übersicht über die 4 Spp.: *variegata* Kl., *antennata* Kl., *rapae* L. u. *simulans* Kl. — *P. omega* Norton wohl nicht = *rapae* Linnaeus, St. John, New Brunswick. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 206.

Parabates leucostomus **n. sp.** (leicht erkenntlich an dem weißen Clypeus, Labrum, Mandibeln u. Tegulae). **Rohwer,** t. c. p. 202 (St. John, New Brunswick).

Perineura Htg. (= *Synaerema* C.) mit einer britischen Sp. Bemerk. zur Gatt. etc., Fundorte. **Morley,** Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46), p. 236—237.

Rhogogaster Knw. 1884 für *Rhogogastera* Knw. 1884 zu setzen. **Enslin,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 28 u. 38. Bemerkungen zur Gattung, p. 28 u. 29. Übersicht über die im folgenden aufgeführten 12 Spp.

(p. 29—31), Bemerkungen dazu, p. 31—38: *varipes* W. F. Kirby p. 31—32, *punctulata* Kl. p. 32, *viridis* L. p. 32—33, *robusta* Jakovl. p. 33, *picta* Kl., p. 33—34, *pinguis* Kl., p. 34, *lichtwardti* Knw., p. 34—35, *discolor* Kl., p. 35—36, *fulvipes* Scop., *langei* Knw., p. 36—37, *aucupariae* Kl., p. 37, *amoorensis* Cam. [Berichtigung für *amurensis* Cam.], p. 37—38. — *pusilla* Jakovl. u. *virescens* Jakovl. gehören zu *Sciopteryx*. — *Rh.* Knw. Bemerk. zur Gatt. u. zur Verwandtschaft. **Morley,** Entom. Monthly Mag. ser. 2, vol. 21 (46) p. 234—235. — Synoptische Übersicht über die britischen Spp. *picta* Kl., *punctulata* Kl., *viridis* L., *fulvipes* Scop. (= *lateralis* C.) u. *aucupariae* Kl. (= *gibbosa* C.) p. 235—236. — *Rh. nipponica* **nom. nov.** für den *Rh. picta* Motschulskyi, der verschieden ist von *R. varipes* (Kirby) u. *R. viridis* (Linnaeus). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 113. — Übersicht über die 3 Formen.

Sciopteryx Stephens. Bemerk. zur Gatt. **Morley,** Entom. Monthly Mag., ser. 2, vol. 21 (46), p. 234. — Übersicht über die beiden Spp.: *costalis* F. u. *consobrinus* Klug. — Hierher sind zu ziehen *Rhagigaster pusilla* und *virescens*, beide von Jakovl. **Enslin,** Deutsche Entom. Zeitschr., 1910, p. 38.

Tenthredella **nom. nov.** für *Tenthredo* autor. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 117. — *hakonensis* **n. sp.** (vielleicht verw. mit *Tenthredella adusta* Motschulski) p. 117 ♀ (Hakone, Japan).

Tenthredina **n. g.** *Tenthredin.* (im Habitus der *Dipteromorpha* W. F. Kirby ähnlich). **Rohwer,** t. c. p. 116.

Tenthredo Linnaeus = *Allantus* Jurine. Bemerk. dazu. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 117.

Tenthredo grandis Norton von Nerepis u. St. John, New Brunswick. **Rohwer,** op. cit., vol. 38, No. 1739, p. 207, *semirubra* Norton von ebendaher, *lineata* Prov. von St. John, *mellina* Norton. ♂ mit gelben Pleuren u. gelber Brust, *rufopectus* Norton von St. John, New Brunswick, p. 207. — *rufipes* Say von St. John, die Stücke repräsentieren eine Varietät mit gelbem Tegulä u. gelbem Halse, p. 208. — *diversiceps* **n. sp.** (ähnelt *titusi* Rohwer u. *T. divergens* Rohwer) p. 208, Nerepis, New Brunswick). — *obliquatus* Mac Gill., *verticalis* Say u. *angulifera* Norton von Nerepis, *semicornis* Harrington von St. John in New Brunswick, p. 208.

Blennocampinae.

Fenusa Leach (= *Kaliosysphinga* Konow (1905) u. *Fenusa* Konow (1905) = *Messa* Leach). Bemerk. zur Deutung. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 201. — *Dohrnii* ist die Type zu *Kaliosysphinga*. Diese Spp. u. *Tenthredo* (*Emphytus*) *pumila* Klug sind congenerisch mit *Fenusa*. Type von *Messa* ist *Tenthredo* (*Emphytus*) *hortulana* Klug. — *Dohrnii* (Tischb.) ♀ von Nerepis, New Brunswick, p. 202.

Hoplocampa xanthura **n. sp.** **Rohwer,** Canad. Entom., vol. 42, p. 244. — *lacteipennis* n. sp. p. 244 (beide aus den Vereinigten Staaten).

Kaliofenusa **n. g.** (Mac G.). **Smith,** Rep. N. J. St. Mus., 1909, p. 591.

Nesotomostethus **n. g.** *Tenthredin.* (Type: *Blennocampa religiosa* Marlatt). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 106—107.

Phymatocera aterrima Klug. Eiablage auf Solomons Seal. **The Entomologist,** vol. 43, p. 206.

Cimbicidae (= *Cimbicini* Schmiedeknecht).

Abia relativa **n. sp.** (ist verw. mit *A. japonica*). **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 39, No. 1777, p. 105 ♀ ♂ (Japan).

Agenocimbex **n. g.** *Cimb.* **Rohwer,** t. c., p. 104—105. — Type: *Cimbex maculata* Marlatt.

Arge borealis Kirby von Nerepis, New Brunswick u. *A. macleayi* (Leach) von ebenda. **Rohwer,** Proc. U. States Nat. Mus., vol. 38, No. 1739, p. 197.

Cimbex americana Leach von St. John, u. var. *decemmaculatus* Leach von Nerepis in New Brunswick. **Rohwer,** t. c. p. 208. — *C. variabilis.* Bau der Stigmen. Spritzen von Flüssigkeit. **Solovjev,** Varšava Prot. Obšč. jest, vol. 21, p. 169—170 [Russisch]; auch Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., Bd. 6, p. 212—214, 271—275.

Clavellavia amerina (?). **Solovjev,** Rev. russ. entom., T. 10, p. 276.

Pseudabia **n. g.** (*Abia* nahest.). **Schrottky,** Entom. Rundschau, Jhg. 27, p. 168. — *fusca* **n. sp.** p. 168 (Paraguay).

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE.

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND.

SIEBENUNDSIEBZIGSTER JAHRGANG.
1911.
IV. BAND. 2. HEFT.

HERAUSGEGEBEN
VON
EMBRIK STRAND
KÖNIGL. ZOOLOG. MUSEUM ZU BERLIN.

NICOLAISCHE
VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER
BERLIN.

Inhaltsverzeichnis.

Jahresberichte für 1910.

Insecta.

Lepidoptera von Dr. Karl Grünberg. Seite

Publikationen und Referate 1

Übersicht nach dem Stoff 58

Faunistik 66

Systematik 69

Rhopalocera 69

Heterocera 90

Lepidoptera für 1910.

Von

Dr. Karl Grünberg.

Publikationen und Referate.

Abbot, J. F. Artificial production of multivoltine races of silkworms. Science, N. S., vol. 31, p. 586—588.

Adkin, Robert (1). Stray notes on the variation and distribution of Boarmia repandata in Britain. Proc. S. London ent. nat. hist. Soc., 1909/1910, p. 1—4, Taf. 1.

— (2). Notes on the earlier stages of Nola albulalis. Proc. S. London ent. Nat. Hist. Soc., 1909/1910, p. 41 u. 42, 2 Taf.

— (3). Ova of Agriades thetis. l. c., p. 96 u. 97.

— (4). On Ocneria dispar. l. c., p. 99 u. 100.

Aigner, Lajos A. † (1). Magyarország pillangói. XXXIV. Rovart. Lapok, vol. 17, p. 40—54. — Lycaeniden.

— (2). Adalék a Magyar Tengermellék. Horvátország és Dalmáczia lepkefaunájához. II. l. c., p. 71—105. — Artenliste mit Angabe von Fundorten und Fangzeiten.

— (3). Magyarország pillangói. XXXV. l. c., p. 109.

— (4). Dasselbe. XXXVI. l. c., p. 147—151.

Ainslie, George (1). The larger corn stalk-borer. (Diatraea saccharalis Fab.) U. S. Dep. of Agric. Circ. No. 116, 8 pp., 4 Figg. — Biologie, Schaden, Beschr., Bekämpfung.

— (2). The New Mexico range caterpillar. (Hemileuca oliviae Ckll.) Bull. U. S. Dep. Agric., No. 85, Part 5, p. I—IV, 59—96, Taf. 3 u. 4.

Alcoque, A. Les grands groupes des papillons. Cosmos, Paris, N. S., vol. 6, p. 259—262, 7 Figg.

Alderson, John (1). Early summer amongst the butterflies of the Rhone Valley. Ent. Rec., Journ. of Var., vol. 22, p. 183—187, 205—210, 237—239, 258—261, 289—295. — Sammelbericht und Artenliste.

— (2). Lepidoptera in Sussex. l. c., p. 197—199.

Alpheraky, S. Réflexions lépidoptérologiques. Rev. Russe d'Ent., vol. 9, 1909, p. 347—375. — Russisch. Behandelt palaearkt. Lep.

André, E. (1). Variations saisonnières des papillons du ver à soie de l'Ailante du Japon. (Philosamia pryeri Butler.) II. Bull. Soc. nation. Acclimat. France, vol. 57, p. 117 u. 118.

— (2). Elevage de deux espèces de Cricula des Indes. Lépidoptères sericigènes de la famille des Saturnides. l. c., p. 407—414, Fig. 1—7.

— (3). Sur divers élevages de Lépidoptères sériciginès. l. c. p. 500—510, Fig. 1—6.

Andreas, Karl (1). Herminia flavicrinalis n. sp. (Eine neue palaearktische Schnabeleule.) Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 160 u. 161.

— (2). Beschreibung der Raupe von Acid. subsaturata und einer Abart dieses Spanners. l. c., p. 170.

Andres, Ad. (1). Neues über Virachola (Hypolycaena) livia Klug. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 165 u. 166.

— (2). Observations sur quelques Lépidoptères nouveaux où peu connus d'Egypte. Bull. Soc. ent. Egypte 1910, p. 21—25.

Andrews, H. S. (1). Migration of Butterflies. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 19, 1909, p. 271.

— (2). Food-plants of Atella phalantha. l. c., vol. 30, p. 870.

Auel, H. (1). Mitteilung über die Variabilität der Flügelfarbe von Lymantria monacha L. bei Potsdam 1909. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 240—242.

— (2). Aberration von Zerynthia polyxena Schiff. Berliner ent. Zeitschr., vol. 55, p. 44, Taf. 1, Fig. 1.

Aurivillius, Chr. (1). Wissenschaftliche Ergebnisse der schwedischen zoologischen Expedition nach dem Kilimandjaro, dem Meru und den umgebenden Massaisteppen Deutsch-Ostafrikas 1905—1906 etc. 9. Lepidoptera. p. 1—56, Fig. 1—9, Taf. 1 u. 2.

— (2). Papilionidae, Pieridae, Danaida. In: **Seitz**, Die Großschmetterlinge der Erde, Fauna africana, vol. 1, p. 25—72, Taf. 8—23. Papilio (Schluß), Pieridae, Danaida (unvollständig).

— (3). Tres Lepidopteros novos da Africa Portuguesa. Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel., Ser. Zool., vol. 9, p. 159—162.

Austaut, S. L. Notes sur quelques Parnassius nouveaux. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 55 u. 56.

Avinov, A. N. (1). Contribution à la faune des Rhopalocères du Pamir oriental. Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 225—246, Taf. 14. (Russisch.)

— (2). Formes nouvelles de Rhopalocères du Ferghana. l. c., p. 247—250, Taf. 14, Fig. 2—5, 8, 9, 10, 16. (Russisch mit latein. Diagnosen.)

Bachmetjev, D. (1). Contributions à la faune lépidoptérologique de la Bulgarie. Rev. Russe d'Ent., vol. 9, p. 278—289.

— (2). Die Veränderlichkeit der Flügellänge bei Aporia crataegi L. in Rußland und ihre Abhängigkeit von meteorologischen Elementen. Mém. Ac. Sci. St. Pétersbourg, Ser. 8, Cl. Phys.-Math., vol. 25, No. 7, p. 1—47, Taf. 1 u. 2. (Russisch.)

Baer, W. (1). Gracilaria simploniella F. R. und die Eichenrindenminen. Nat. Zeitschr. f. Land- u. Forstwirtsch., vol.7 p. 45—54, Fig. 1—6.

— (2). Über die Verpuppungsweise von Batrachedra pinicolella Dup. l. c., vol. 8, p. 304 u. 305.

Baer, W. s. **Escherisch, K.**

Baker, C. F. Harpyia cinerea Wlk. near Spadra, Cal. Pomona Journ. Ent., vol. 2, p. 382.

Bandermann, Franz (1). Asymmetrische Vanessen. Zeitschr. f. Naturw. Leipzig, vol. 81, **1909**, p. 183 u. 184.

— (2). Zur Schmetterlingsfauna der Goitzsche. l. c., vol. 82, p. 145 u. 146.

— (3). Ein Zwitter(?) von Saturnia pavonia L. l. c., p. 146 u. 147.

— (4). Über zwei Zuchten von Abweichungen des Wolfsmilchschwärmers. l. c., p. 319 u. 320. Dasselbe in Ent. Zeitschr., vol. 25, p. 75 u. 76.

Bang-Haas, A. Neue oder wenig bekannte palaearktische Macrolepidopteren. Iris, vol. 24, p. 27—51, Fig. 3 u. 4. — Neue Arten u. Var. versch. Fam. S. Syst.

Bankes, E. R. (1). Cemiostoma susinella, H.-S., a Tineid new to the British List, in Scotland. Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 8 u. 9.

— (2). Coleophora troglodytella, Dup., feeding on Achillea millefolium, L., in Britain. l. c., p. 71 u. 72.

— (3). Notes on Luperina guenéei. Entomologist, vol. 43, p. 75—78.

— (4). Notes on Acrobasis tumidella, S. V. (= Verrucella, Hb., = rubrotibiella, F. R.). Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 84—88.

— (5). Enarmonia ericetana, H.-S., a species of Tortricina new to the British list, in Scotland. l. c., p. 110—114.

— (6). Monopsis weaverella, Scott (n. syn. = semispilotella, Strand), specifically distinct from M. rusticella, Hb. l. c., p. 221—228, Taf. 5.

Banks, Nathan (1). New species of Psammocharidae. Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 114—126.

— (2). A few new Psammocharidae. Psyche, vol. 17, p. 248—251.

Barbey, A. Der Schwammspinner (Liparis dispar L.) in den schweizerischen Hochalpen. Naturw. Zeitschr. f. Forst- u. Landwirtsch., vol. 7, **1909**, p. 468—470, 1 Fig.

Barca, Emil. Smaalenenes Macrolepidopterfauna. Bergens Mus. Aarbog 1910, No. 3, p. 1—23.

Barger, Alois (1). Über die Krankheiten der Raupen. Jahrb. 1910 ent. Vereinig. „Sphinx", Wien, p. 28—31.

— (2). Die Zucht von Perciallia matronula. l. c., p. 31—34.

— (3). Das Sammeln der Raupen und ihre Weiterzucht aus der Gruppe Sesiidae. l. c., p. 37—45.

Barger, Al. s. **Hruschka, Ant.**

Barnes, William und **Mc Dunnough, J. B.** (1). New Species and Varieties of North American Lepidoptera. Canad. Ent., vol. 42, p. 208—213, 246—252.

— u. — (2). A new Thecla from Texas. l. c., p. 365 u. 366.

— u. — (3). List of Sphingidae of America north of Mexico. Psyche, vol. 17, p. 190—206.

— u. — (4). New species and varieties of North American Lepidoptera. Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 149—162.

— u. — (5). New North American Cossidae. Ent. News, vol. 21, p. 463—466.

— u. — (6). Notes on life-history of Anisota skinneri, Bied. Canad. Ent., vol. 42, p. 400—403.

Barraud, Philip J. Melitaea aurinia, Rott., var. aurunca, Turati. Entomologist, vol. 43, p. 298 u. 299, Taf. 5.

Bauer, E. (1). Über den Köderfang im Hochgebirge. Zeitschr. f. Naturw. Leipzig, vol. 82, p. 143—145.

— (2). Eine für Deutschland neue Noctue. l. c., p. 373 u. 374. — Dianthoecia magnoli.

Bayer, Carl. Über die Eiablage bei Tagfaltern. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 6 u. 7, 9.

Bell, James. A June day's Lepidopterological observations on the Folkestone downs. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 174—176.

Bell, T. R. (1). The common butterflies of the plains of India (including those met with in the Hill Stations of the Bombay Presidency). Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 19, p. 846—879.

— (2). The common butterflies of the plains of India. Part VIII. l. c., vol. 20, p. 279—330.

Belozolovyi, V. A. Der mandschurische Eichenspinner (seine Ausnutzung und die Möglichkeit seiner Zucht in Rußland). Moskva Dnevn., vol. 12, Sjězda russ. jest. vrač. (Prot.) 1910, p. 541 u. 542. (Russisch.)

Berry, L., s. **Rowley, R. R.**

Bethune-Baker, G. T. (1). A Revision of the African species of Lycaenesthes group of the Lycaenidae. Transact. ent. Soc. London, p. 1—84, Taf. 1—13. — Besttab., Beschr. d. Arten, Synonymie u. Verbreitung.

— (2). Descriptions of new species of Heterocera from New Guinea. Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 441—458. — S. Syst.: Arct., Noct., Lymantr., Deilem., Sphing., Eupterot., Geometr., Lasioc., Limac., Psych., Hepial.

— (3). Reflections on the phylogenetics of the Pyrameid group. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 110 — 112.

— (4). A Natural History of the British Lepidoptera. l. c., p. 163—165. — Referat.

Binder, Artur. Macrolepidopteren von Gretzin (Südböhmen). Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 136—138, 141 u. 142, 148 u. 149, 154, 160 u. 161. — Erläuterte Artenliste.

Bird, J. F. (1). Lepidoptera in Gloucestershire: The Wye Valley in 1909. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 37—42. — Sammelbericht.

— (2). Observations on the hybernation of Gonepteryx rhamni. l. c. ,p. 103—106.

Bisson, Elvira. Influenza delle condizioni esterne di allevamento sulle proprietà fisiche del bozzolo. XXI. Razza Canigou. Ann. Staz. bacol. Padova, vol 37, p 74—79.

Blachier, Ch. Variétés et aberrations nouvelles de Lépidoptères paléarctiques. Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 51—58, 1 Taf.

Bloecker, H. Beiträge zur Macrolepidopterenfauna des St. Petersburger Gouvernements. Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 193—224, 1 Fig. — Russisch mit deutscher Inhaltsangabe.

Boas, J. E. V. Aeblemöllet, Argyresthia conjugella. København, Haven, vol. 10, p. 263—265. (S. auch **Deichmann.**)

Boegl, F. Etwas über Colias palaeno L. Was ist v. europome Esp., was v. europomene Ochs.? Mitt. ent. Ges. München, 1910, p. 19—22.

Böhm, Leop. Karl. Über die Polyederkrankheit der Sphingiden. Zool. Anz., vol. 35, p. 677—682.

Bolle, J. Die wichtigsten Untersuchungsmethoden für die Seidenzucht. Zeitschr. f. landwirtsch. Versuchswes. Wien, vol. 13, p. 65—94.

Bolot, Rud. Zur Lebensweise der Raupe von Had. funerea Hein. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 49.

Bodart, Ch. Variétés et aberrations de Lépidoptères. Larentia Badiata Hb. ab. Ocellaria Bodart (n. ab.). Rev. mens. Soc. ent. Namur, vol. 10, p. 31.

Bordas, L. (1). Considérations générales sur l'appareil digestif des larves de Lépidoptères. C. R. Ass. franç. Ac. Sci., vol. 38, p. 647—650.

— (2). Considérations générales sur les tubes de Malpighi des larves de Lépidoptères. C. R. Ac. Sc. Paris, vol. 150, p. 737—739.

Boullet, Eugène. Description de deux Lépidoptères nouveaux [Hesperiidae]. Bull. Soc. ent. France, p. 59.

Boullet, E. u. Le Cerf, F. Descriptions de formes nouvelles d'Héliconides. Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 1910, p. 24—27, Taf. 3.

Brabant, Ed. Description d'une nouvelle espèce de Lépidoptère du genre Palindia. Naturaliste, Paris, vol. 32, p. 31.

Brake, B. (1). Nachtrag zur Macrolepidopterenfauna Osnabrücks und Nachbargebiete. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 138.

— (2). Fortsetzung der Hybriden-Zuchten von Lym. v. japonica Motsch. × dispar L. (cfr. Ent. Zeitschr. XXIII. Jg., p. 156 u. ff.). Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 162 u. 163.

Bramson, K. L. Analytische Übersicht der Formen von Melitaea didyma O. Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 391—410.

Brants, A. (1). Een drietel schadelijke Lepidoptera. Drie zeldzame Lepidoptera. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. XVII—XXV. — Incurvaria rubiella, Hydroecia micacea, Pyrausta nubilalis.

— (2). Paedisca (Epiplema) foenella L. l. c., p. LXXII —LXXIV.

Braun, Annette F. New Species of Tineina from California. Ent. News, vol. 21, p. 171—179

Brindley, H. H. Further notes on the procession of Cnethocampa pinivora. Proc. Cambridge philos. Soc., vol. 15, p. 576 —587, 2 Taf.

Brombacher, Ernst. Vorkommen von Amphidasis betularia L. ab. doubledayaria im Elsaß. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 146.

Brucks, Ernst. Hilfe bei Verstümmelung der Schmetterlingsflügel. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 95.

Brücke, Ernst Th. v., s. **Linden, Maria Gräfin von (3).**

Büren v. Salis, Eug. v. Neue Aberrationen. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 134. — Parnassius, Hadena.

Burgeff, H. (1). Beiträge zur Biologie der Gattung Zygaena. I. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 39—44, 97 u. 98. — Überwinterung der Raupen.

— (2). Dasselbe. II. Über die Gründe der Entstehung brauner Aberrationen unter den Zygaenen, ihren biologischen und systematischen Wert. l. c., p. 144—147.

Burgess, A. F. Some insecticide methods used in combating the gipsy moth. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 38—42. Discuss., p. 42—47.

Burgess, A. F., s. **Fiske, W. F.**

Burgst, Smith van. De nonvlinder plaag. Ent. Berichten, D. 3, p. 52—54.

Burrows, C. R. N. (1). On the variation of Hydroecia crinanensis, Burrows and Pierce. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 80 u. 81.

— (2). On the conjugation of Lepidoptera. l. c., p. 90 u. 91.

Busck, August (1). New Microlepidoptera from New Mexico and California and a synoptic table of the North American species of Heliconides Stainton. Proc. ent. soc. Washington, vol. 11, No. 4, p. 175—188. — Neue Arten v. Gnorimoschema, Gelechia, Bucculatrix, Acrolophus. Besttab. n. amer. Arten v. Heliconides.

— (2). A new Tortricid of economic importance in the Hawaiian islands. l. c., p. 201 u. 202. — Amorbia emigratella n. sp., aus Mexiko eingeführt, schädlich an Obstbäumen.

— (3). Two new species of Mexican Tineids. l. c., p. 212 u. 213. — Ethmia u. Stenoma.

— (4). Two new American species of the genus Ethmia. l. c., vol. 12, p. 53 u. 54.

— (5). A new Gelechia inquilinous in Cecidomyid galls. Canad. Ent., vol. 42, p. 168.

— (6). New Species of the genus Stenoma from Costa Rica. Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 80.

— (7). New Central American Microlepidoptera introduced into the Hawaiian Islands. l. c., p. 132—134.

— (8). Notes on a horn-feeding Lepidopterous larva from Africa. Smithson. miscell. Coll., vol. 56, No. 8. 2 pp., 2 Taf. — Tinea vastella.

— (9). New moths of the genus Trichostibas. Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 527—530, Taf. 35.

Bussy, L. P. de. Verslag over de onderzoekingen inzake het rupsen vraagstuk bij de tabakscultuur op Java. Meded. Deli Proefstat., vol. 4, p. 185—217.

Butler, Arthur G. A few words respecting Insects and their Natural Enemies. Transact. ent. Soc. London, p. 151—154. — Wert der Schutzfarben, Trutzstellungen etc.

Buxton, P. A. Lepidoptera in Jamaica. Rugby Rep. Sch. Nat. Hist. J. 1909 (1910), p. 39—41, 3 Taf.

Calmbach, Victor. Macrothylacia rubi L. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 49. — Zucht.

Capus, J. und **Feytaud, J.** Sur une méthode de traitement contre la Cochylis et l'Eudemis. Compt. Rend. Ac. Sci. Paris, vol. 150, p. 1351 u. 1352.

Caradja, A. v. Beitrag zur Kenntnis über die geographische Verbreitung der Pyraliden des europäischen Faunengebietes nebst Beschreibung einiger neuer Formen. Isis, vol. 24, p. 105—147, Taf. 14. — Artenverz. mit Angaben über Vorkommen u. Bemerk. zu d. meisten Arten. S. Syst.

Charnley, J. R. An attempt to enumerate the British Chrysophanus dispar. Lancashire Natural., vol. 3, p. 253—256.

Castek, Josef. Ein neuer Sphingiden-Hybrid. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 181 u. 182, 1 Fig. — Chaer. elpogalii, elpenor ♂ × galii ♀.

Castle, W. E. The effect of relation upon Mendelian characters manifested in one sex only. Journ. exper. Zool., vol. 8, p. 185—192. — Bombyx mori.

Catalogue des Lépidoptères des environs de Genève. Publié sous les auspices de la Société lépidoptérologique de Genève. Première partie: Rhopalorères. Genf 1910. p. I—XII, 1—36, 1 Karte. Anhang zu vol. 2, Fasc. 1, Bull. Soc. lépidopt. Genève.

Chapman, T. A. (1). Melitaea britomartis and its ancillary appendages. Entomologist, vol. 43, p. 193—195. — Syst. Wertung der ♂ Genitalien; teilweise polemischen Inhalts.

— (2). On Callophrys avis, Chpm. Transact. ent. Soc. London, p. 85—106, Taf. 14—43. — Verf. behandelt vergleichend die Unterschiede zwischen C. avis und C. rubi: Beschuppung und Genitalien der Imagines, feinere Struktur der Eier, Integument der Raupe (Haare, Stacheln, Drüsenfelder) und Puppe.

— (3). The number of larval instars of Cyaniris (Lycaena) semiargus. Entomologist, vol. 43, p. 328 u. 329.

— (4). Southern forms of Agriades coridon. Transact. ent. Soc. London 1910, Proc., p. XLVII—XLIX.

— (5). On the conjugation of Peridea trepida. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 32, p. 53 u. 54, Taf. 3.

— (6). On the generic characters of the ancillary appendages of the Plebeiid section of the Lycaenids. l. c., p. 101—103, Taf. 5.

— (7). A note on hybernation in Lepidoptera. l. c., p. 168—170.

— (8). Fredericina calodactyla (zetterstedtii). l. c., p. 170 u. 171.

— (9). Note on Callophrys avis. l. c., p. 245—248, Taf. 7.

Chrétien, P. (1). Note sur Nycteola falsalis H.-S. Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 312—314.

— (2). Description d'une nouvelle espèce de Crambus de Tunisie. Bull. Soc. ent. France, No. 18, p. 331 u. 332.

— (3). Note sur les premiers états de deux espèces d'Eupithecia de Tunisie. l. c., p. 351—353.

— (4). Description de trois nouvelles espèces de Pyralides de la Mauritanie. l. c., p. 366—369.

— (5). Note biologiques sur les Lépidoptères de Biskra et description d'espèces nouvelles. Naturaliste, Paris, vol. 32, p. 7—9, 17—19.

— (6). Les premiers états de la Gypsochroa renitidata. l. c., p. 67 u. 68.

— (7). Description de nouvelles espèces de Lépidoptères de Tunisie. l. c., p. 78 u. 79.

Cistovskij, S. Katalog der Schmetterlinge des Gouvernements Pskov mit Angabe derjenigen Arten, welche sich in der Sammlung des Museums der Landwirtschaftlichen Gesellschaft in Pskov befinden. Pskov 1909, 12 pp., Ausgabe des Museums-Komités. (Russisch.)

Closs, G. A. (1). Zwei neue Sphingidenformen. Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 224—226.

— (2). Noch etwas über Polyandrie bei Schmetterlingen. Internat. ent. Zeitschrift, vol. 4, p. 161.

Cockerell, T. D. A. (1). A Syntomid moth imported with bananas. Canad. Ent., vol. 42, p. 60 u. 61. — Ceramidia musicola n. sp. S. auch **Cockle.**

— (2). Notes on some Heliothid Moths. Ent. News, vol. 21, No. 8, p. 343 u. 344.

Cockle, J. W. (1). Notes on a few Butterflies found at Kaslo and in Northern British Columbia. Canad. Ent., vol. 42, p. 203 u. 204. — 5 Arten nebst Bemerkungen.

— (2). Syntomid moths with bananas. Canad. Ent., vol. 42, p. 95 u. 96. s. **Cockerell** (1).

Codina, Ascensio. Respuesta sobre la caza y preparación de los microlepidópteros. Bol. Soc. Aragon. Cienc., vol. 9, p. 186—189, 2 Figg.

Collins, C. W. Some results from feeding eggs of Porthetria dispar to birds. (Occas. contrib. gipsy moth parasite Lab., No. 5.) Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 343—346.

Comber, E. Butterflies of the Koukan. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 871.

Conte, A. Le genre Théophila et les affinités du Bombyx mori Linn. Compt. Rend. Ass. franç. Av. Sci., vol. 38, p. 688—690.

Conte, A., s. **Vaney, C.**

Cook, A. J. Tortrix citrana in oranges. Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, p. 383.

Cook, Margaret Harris. Spermatogenesis in Lepidoptera. Proc. Acad. nat. Sci. Philadelphia, vol. 62, p. 294—327, 6 Taf., 2 Figg.

Coolidge, Karl R. (1). Western Lepidoptera. III. Notes on Leptarctia californiae Walker. Psyche, vol. 77, p. 166—169.

— (2). Butterfly notes. Canad. Ent., vol. 42, p. 315 u. 316.

— (3). Melitaea alma Strecker, and its synonymy. l. c., p. 403 u. 404.

— (4). Notes on the genus Thecla. Canad. Ent., vol. 42, p. 374 u. 375.

— (5). On Argynnis atossa. Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 3, p. 282.

Cornelsen, H. Zwei interessante Colias. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 68. — C. edusa ♂ u. andere Arten.

Cosens, A. Lepidopterous galls on species of Solidago. Canad. Ent., vol. 42, p. 371 u. 372.

Coulson, Frederick J. The Lepidoptera of Ruffet's Wood and neighbourhood, 1909—10. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 248—254. — Sammelbericht.

Crahay, N. J. La chenille mineuse de l'épicéa (Grapholitha tedella). Bull. Soc. centr. forest. Belg., vol. 17, p. 211 u. 212. — Schaden.

Crombrugghe de Picquendaele, G. de. Observations faites au cours de l'année 1910. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 93—95. — Belgische Microlep.

Courvoisier (1). Entdeckungsreisen und kritische Spaziergänge ins Gebiet der Lycaeniden. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 59 u. 60, 65—67, 70 u. 71, 77—79, 81 u. 82, 88 u. 89, 92—94, 99—101, 106—108, 112, 125—127, 131 u. 132, 135—137, 147—149, 156, 167—170, 175—177, 181 u. 182, 185—188, 190—192, 196—200, 201—204, 205—209, 210—214.

— (2). Über Aberration von Chrysoph. hippothoë. l. c., p. 170 u. 171.

— (3). Übersicht über die um Basel gefundenen Lycaeniden. Verh. naturf. Ges. Basel, vol. 21, p. 153—164.

Culot, J. (1). Une nouvelle aberration de Nemoria viridata L. Bull. Soc. ent. France, p. 269 u. 270.

— (2). Noctuelles et Géométrides d'Europe (1re partie Noctuelles). Livr. 2—6. Genf 1910, p. 25—72, Taf. 2—11.

Dampf, A. (1). Über Agrotis tecta Hb. und „var. (ab.)" cinerea Stgr. Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 128—134, 6 Fig. —

Auf Grund der Morphol. d. ♂ Genit. und der Fühler muß cinerea als selbständige Art bestehen bleiben und zur Gattung Epipsilia gezogen werden.

— (2). Untersuchung der Generationsorgane einiger Melitaea-Arten. Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 138—146.

— (3). Zur Kenntnis gehäusetragender Lepidopterenlarven. Zool. Jahrb., Suppl., vol. 12, p. 513—608, Fig. 1—54. Die Untersuchungen beziehen sich auf je 2 Arten der Psychiden, Talaeporiiden u. Tineiden. Bei jeder Art werden eingehend die Skeletteile und Beborstung der Kopfkapsel, der Bau der Mundteile, die Sklerite des Körpers und ihre Beborstung geschildert. Die Kopf- und Körperborsten zeigen nicht nur bei den untersuchten, sondern auch bei allen zum Vergleich herangezogenen Arten eine ganz auffällige Constanz und scheinen ein universelles Merkmal der Lepidopterenlarven zu sein. Sogar bei den Larven von Trichopteren finden sich dieselben Borsten wieder. — Bei den untersuchten Arten konnte stets zwischen Meso- und Metathorax ein kleines Stigma nachgewiesen werden, wodurch verschiedene Beobachtungen älterer Autoren eine Bestätigung finden. — Über die mutmaßliche Entstehung der Bauchfüße scheint die Larve von Adela Aufschluß zu geben, welche am 3. u. 6. Abdominalsegment an Stelle der Bauchfüße nur 2 Paar parallele Querreihen kleiner Chitinhäkchen besitzt, die sich von den übrigen Härchen des Integuments nur durch ihre stärkere Entwicklung unterscheiden. Der ganze Befund legt die Vermutung nahe, daß man es hier nicht mit einem Rudiment, sondern mit einer phylogenetischen Stufe der Bauchfüße zu tun hat.

Danilov, J. Bericht über den Versuch der Bekämpfung der Nonne in den Wäldern des Gouv. Suvalki im Jahre 1909. Zapiski lĕsn. Suvalsk. okr. Suvalki, vol. 3, p. 5 u. 6.

Decker, Fr. Nachträgliches über Aglia tau. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 5. — Flügelverkümmerungen.

Decoppet. Protection des forêts: une invasion du Bombyce du pin. Journ. forest. suisse, vol. 61, p. 4—9, Fig. 1—4.

Deegener, P. (1). Wesen und Bedeutung der Metamorphose bei den Insekten. Eine gemeinverständliche Einführung in die Insektenwelt. Leipzig 1910, p. 1—78.

— (2). Können die Schmetterlinge hören? Natur, 1909/1910, p. 111 u. 112.

Dehermann. Description d'une aberration nouvelle de Lépidoptère de France. Naturaliste, Paris, vol. 32, p. 35.

Deichmann, A. V. Reble möllet (Rönnebaermöllet). Argyresthia conjugella. Kobenhavn, Haven, vol. 10, p. 269 u. 270. (s. auch **Boas.**)

Demaison, L. Observations sur quelques Lépidoptères des Pyrénées. Bull. soc. ent. France, p. 76.

Demoll, Reinhard. Über eine lichtzersetzliche Substanz im Fazettenauge, sowie über eine Pigmentwanderung im Appositions-

auge. Arch. f. ges. Physiol., vol. 129, **1909**, p. 461—475, 1 Fig. — Es findet im Schmetterlingsauge keine Adaptation an verschiedene Lichtintensitäten statt, außer der durch den Sensibilisator bedingten, die jedoch entsprechend der schnellen Zersetzung und Regeneration des betreffenden Stoffes in wenigen Sekunden sich vollzieht.

Denso, Paul. Wie und was muß insbesondere der Schmetterlingssammler sammeln, züchten und beobachten, um seinen Fleiß der Wissenschaft nutzbar zu machen? Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 157—160, 193—198.

De Rhè-Philippi, G. W. V. Notes on some butterflies from the Indian Region. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 753—769.

Dewitz, J. (1). Bericht über die Tätigkeit der Station für Schädlingsforschungen in Metz. Ber. Lehranst. f. Wein-, Obst- u. Gartenbau Geisenheim f. 1909, p. 194—237, Fig. 1—6. — Traubenwickler im Herbst und Winter.

— **(2).** Sur la coloration des cocons de certains Lépidoptères. Feuille jeun. Natural., Ser. 4, vol. 40, p. 197—201.

— **(3).** Physiologische Untersuchungen an Insekten. 2. Die Wasserstoffsuperoxyd zersetzende Fähigkeit der männlichen und weiblichen Schmetterlingspuppen. Ber. Geisenheim. Lehranst. f. Obstbau 1909 (1910), p. 197—201.

— **(4).** Die Traubenwickler im Herbst und im Winter. Zusammenstellung der in den verschiedenen Ländern und Gegenden gemachten Beobachtungen. l. c., p. 201—237.

Dieroff, Rich. (1). Melanismus bei Schmetterlingen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 18 u. 19, 24 u. 25, 29—31, 37 u. 38.

— **(2).** Kann Melanismus und Nigrismus bei Lepidopteren durch Rauch und Ruß erzeugt werden? Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 449 u. 450.

Dietz, Wm. G. Revision of the Blastobasidae of North America. Transact. Amer. ent. Soc., vol. 36, p. 1—72, Taf. 1—4.

Dietz. Eine Aberration von Melitaea aurinia. Mitt. Münchener ent. Ges. 1910, No. 1, p. 5—6, 1 Fig.

Dietze, Paul. Biologie der Eupithecien.

Dixey, F. A. (1). Entomology and evolution (The presidents adress). Transact. ent. Soc. London 1910, Proc., p. XCIII—CVI.

— **(2).** On the parallelism between the Nymphaline genera Adelpha and Chlorippe. Rep. 79th. meeting Brit. Assoc. Sci. 1909, p. 515 u. 516.

Djakonov, A. Description d'un exemplaire gynandromorphique de Coenonympha hero L. Rev. Russe d'Ent., vol. 10, p. 23—26, 3 Figg. (Russisch mit deutscher Inhaltsangabe.)

Djakonova, Elena (1). Die Traubenwickler. Chutor St. Petersburg, vol. 5, p. 345—350, 394—409, 492—503. (Russisch.)

— **(2).** Die Faulbaummotte (Hyponomeuta padi). Věst. sadov. plodov. ogorodn. St. Petersburg, vol. 51, p. 540—543. (Russisch.)

Dod, F. H. Wolley (1). Noctuid Notes. Canad. Ent., vol. 42, p. 189.

— (2). A new Autographa from the Alberta Rockies. l. c., p. 349 u. 350.

— (3). Noctuid Notes. Ent. News, vol. 21, p. 395—401.

Dognin, Paul (1). Hétérocères nouveaux de l'Amerique du sud. Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 113—122.

— (2). Hétérocères nouveaux de l'Amerique du sud. Fasc. 1. Rennes (Oberthür), p. 1—46.

— (3). Descriptions de Lépidoptères nouveaux de l'Amerique du sud. Naturaliste, Paris, vol. 27, p. 9 u. 10.

Dominik, Fritz. Beobachtungen an Cossus cossus-Raupen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 184.

Dormal, A. Variétés et aberrations de Lépidoptères. Lasiocampa quercus L. ab. pusilla, n. ab. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 2.

Drenowsky, Al. K. (1). Über vertikale Verbreitung der Lepidopteren auf dem Ryla-Gebirge (2924 m) in Bulgarien. Zeitschrift f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 81—85, 174—177, 1 Fig.

— (2). Eine neue Lepidopterenart aus Bulgarien, Dichrorampha rilana, spec. nov. Period. Zeitschr. Sophia, vol. 71, p. 1—3 (Sep.), Taf. 1.

— (3). Beitrag zur Lepidopteren-Fauna des höchsten Teils des Zentral-Balkans (Stara Plania) in Bulgarien. II. Ent. Rundschau, vol. 27, p. 17 u. 18, 22 u. 23.

— (4). Über Anaitis columbata Metzner (Lep.) aus Bulgarien. (Sein erster Fundort in Europa.) l. c., p. 441—445, 1 Taf., 2 Figg.

— (5). Charakteristik und Verbreitung einiger bulgarischer endemischer Formen der Schuppenflügeligen in Bulgarien (Rilische Gebirgskette und Balkan). Rev. russe d'Ent., vol. 9, p. 486—489. (Russisch.)

Druce, Hamilton H. (1). Illustrations of African Lycaenidae, being photographie representations of type specimens contained in the imperial zoological Museum at Berlin. London 1910. 8 Taf.

— (2). Descriptions of new Lycaenidae and Hesperiidae from Tropical West Africa. Proc. Zool. Soc. London 1910, p. 356—378, Fig. 36, Taf. 33—35.

Druce, Herbert (1). Descriptions of some new species of Heterocera from Tropical Africa. Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 393—402. — S. Syst.: Syntom., Agarist., Lasioc., Notod., Geom., Nyctem.

— (2). Descriptions of some new species of Heterocera from East and West Africa and Tropical South America. l. c., vol. 6, p. 168—183. — S. Syst.: Agarist., Arct., Lithos., Chrysopolom., Limac., Notod., Noct., Pyral., Sesiid.

Dudgeon, Gerald C. On the parasites of two species of West African wild silk-worms. Bull. Ent. Research, vol. 1, p. 83 u. 84, 1 Fig. — Anaphe infracta u. monoleyi.

Dunkel, O. Aberration von Melitaea aurinia ex larva. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 138.

Dunkelberg, Rob., s. **Meyer.**

Dupont, L. Description d'un nouveau genre et d'une nouvelle espèce de Noctuelle d'Algérie. Bull. Soc. ent. France, p. 369 u. 370, 1 Fig.

Dyar, Harrison G. (1). The life history of an oriental species of Cochlidiidae introduced into Massachusetts (Cnidocampa flavescens Walker). Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, No. 4, p. 162—170, Taf. 14. — Beschr. v. Ei u. Larve, Futterpfl.

— (2). Description of another unidentified Notodontian larva. l. c., p. 171 u. 172. — Hyparpax perophoroides.

— (3). Description of the larva of Eustrotia caduca Grote. l. c., p. 200.

— (4). A new species of Acrobasis. l. c., p. 214.

— (5). A new Euclea. l. c., vol. 12, p. 26.

— (6). The larva and food-plants of Glyphocera consobrinella Zeller. l. c., p. 52.

— (7). Two new species of Laetilia Ragonot. l. c., p. 54.

— (8). Notes on the species of Megalopyge allied to opercularis Smith and Abbot. l. c., p. 73—79. — Besttab. u. Bespr. amerik. Arten.

— (9). Descriptions of new South American Lepidoptera. l. c., p. 83—86.

— (10). On Professor Smith's treatment of the forms of Graphiphora (Taeniocampa) allied to hibisci, Guenée. Canad. Ent., vol. 42, p. 399 u. 400.

— (11). Notes on Megalopygidae. Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 161—176.

— (12). Two new species of Grapholitha. l. c., p. 190.

— (3). Some moths from Claremont, California, with notes on certain allied species. Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 4, p. 375—378.

— (14). Descriptions of some new species and genera of Lepidoptera from Mexico. Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 229—273.

— (15). Notes on the family Dalceridae. Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 113—121.

— (16). New species of Lepidoptera from British Guiana. Zoologica, New York, vol. 1, p. 125—138.

Dziurzynski, Clemens (1). Über Zygaena transalpina Esp .und ihre Formen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 100 u. 101.

— (2). Interessante Formen der Gattung Zygaena aus meiner Sammlung. l. c., p. 193—196, Fig. 1—3, p. 200 u. 201.

Earl, H. S. Spring butterflies at Sierre, Les Matécotles and Zermatt, in 1909. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 165—168.

Ebner, Franz. Über Hybridenzucht der Deilephila-Arten. Mitteil. ent. Ges. München 1910, p. 87—90.

Ecker, Johann. (1). Einiges über Ses. stelidiformis var. icteropus. Jahrb. 1910 ent. Vereinigung „Sphinx" Wien, p. 45 u. 46, Taf. 2.

— (2). Einiges über Ses. stelidiformis var. icteropus. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 16 u. 17.

Eckstein, Karl. Die Nonne, ihre Lebensweise und Bekämpfung. Neudamm 1910, p. 1—30, Fig. 1—9. (Sep.) Auch in: Forstzeitung, Neudamm, vol. 25.

Edelsten, H. M. (1). Bred Leucania l-album. Transact. ent. Soc. London 1910, Proc., p. LXII u. LXIII.

— (2). Aberrations of Senta maritima. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 149, Taf. 6.

Edwards, T. G. On the procession and pupation of the larva of Cnethocampa pinivora. Proc. Cambridge philos. Soc., vol. 15, p. 431—436.

Einicke, E. Zum Sommer 1909. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 74, 1 Fig. — Polyommatus hippothoe mit aberranter Unterseite.

Eisenach, Rudolph, und Pfau. Pflanzenarten, die sich zur Anlockung von Nachtschmetterlingen eignen. Zugleich Antwort auf die Anfrage im Briefkasten No. 8. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 60.

Elkner, Richard (1). Euchloë cardamines L. Ein unvollständiger Zwitter. Internat. ent. Zeitschr, vol. 4, p. 27.

— (2). Kopulation überwinternder Falter. l. c., p. 82 u. 83.

— (3). Zum Vorkommen von Amphidasis betularia L. ab. doubledayaria Müll. l. c., p. 197.

Eltringham, H. African Mimetic Butterflies. Being descriptions and illustrations of the principal known instances of mimetic resemblance in the Rhopalocera of the Ethiopian region, together with an explanation of the Müllerian and Batesian theories of mimikry, and some account of the evidences on which these theories are based. Oxford 1910, 136 pp, 10 Taf., 1 Karte.

Ely, Charles R. (1). New Species of North American Microlepidoptera. Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 67—70.

— (2). New Phycitinae and Crambinae. l. c., p. 202—204.

— (3). Description of a new Species of Coriscium. [Lepidoptera, Tineidae.] Ent. News, vol. 21, p. 57.

Englisch, J. (1). Aus dem Insektenhaus des Zoologischen Gartens in Frankfurt a. M. Die Zucht und Beschreibung einiger amerikanischer Catocalenraupen. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 60—62, 119, 133 u. 134.

— (2). Das Raupenzuchthaus des Frankfurter Zoologischen Gartens. l. c., p. 164 u. 165.

Enock, F. Movements of animals. Proc. Linn. Soc. London, Sess. 122, p. 5 u. 6.

Erhardt, Robert. Über Hilfsmittel zur Erleichterung des Studiums der Schmetterlingskunde. Mitteil. Ent. Ges. München 1910, p. 35—48, 49—56, 4 Taf.

Evans, W. H. A list of the butterflies of the Palni Hills. With the descriptions of two new species. With a note on migration by Mr. **J. Evershed.** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist.., vol. 20, p. 380—391.

Evershed, J., s. **Evans, W. H.**

Escherisch, H., und **Baer, W.** Tharandter zoologische Miscellen. Naturw. Zeitschr. f. Forst- u. Landwirtsch., vol. 7, **1909**, p. 185—204, Fig. 1—6. Enthält: Einiges über den „grauen Lerchenwickler", Steganoptycha diniana Gn. (pinicolana Z.). p. 188—194. Fig. 2. — Steganoptycha vacciniana Z. als Heidelbeerschädling. p. 194—196, Fig. 3. — Dem Fraß der Kieferntriebwickler ähnliche Erscheinungen. p. 197—200, Fig. 4 u. 5. (Cacoecia piceana L.). — Die Beschädigungen der Fichtenwipfel durch Dioryctria abietella S. V. p. 200—204, Fig. 6.

Fabre, J. H. (1). Die Lebensgeschichte des Riesenprozessionsspinners. I. Die Eier und das Nest der Raupen. Kosmos, Stuttgart, vol. 7, p. 166—170. (Übers. aus d. Französ.)

— (2). Dasselbe. II. Kommunistische Genossenschaften. l. c., p. 374—378. (Übers. aus d. Französ.)

Faes, H. (1). L'Eudemis botrana, un nouvel ennemi de nos vignobles. Terre vaudoise, vol. 2, p. 357—359.

— (2). Une curieuse chenille de Costa Rica. Arch. Sci. Phys. Genève, vol. 29, p. 659.

Fankhauser. Eine Kiefernspinnerinvasion im Mittel-Wallis. Schweiz. Zeitschr. f. Forstwirtsch., vol. 60, p. 240—244, Fig. 1—3, 1 Taf.

Fassl, A. H. (1). Neue Dismorphien aus West-Columbien. Soc. ent., vol. 25, p. 9.

— (2). Anaea laura und Anaea rosae Fassl. l. c., p. 33. — S. Syst.

— (3). Jugendzustände tropischer Tagfalter. II. l. c., p. 37—39. — S. Stoffübersicht.

— (4). Tropische Reisen. II. Über den Quindiupaß. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 118, 127 u. 128, 132 u. 133, 137 u. 138, 142—144, 149 u. 150. — Sammelbericht.

— (5). Ein vollkommener Hermaphrodit von Perrhybris lypera Koll. Soc. ent., vol. 25, p. 47.

— (6). Ein eigenartiger Fall von Mimikry. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 310. — Geometridenraupe u. Korallenschlange in den Cordilleren.

— (7). Die Raupe einer Uranide. l. c., p. 355. — Coronidia echeneis Hopff.

Fawcett, J. Malcolm. Notes on some aberrations in Oriental Lepidoptera, and on a new from of Euschema form Sumatra. Proc. Zool. Soc., 1909, p. 880—883, Taf. 82. — S. Syst.: Euthalia, Cethosia, Papilio, Euschema.

Federley, Harry (1). Über die Färbung einiger Lepidopteren-Kokons und ihre Ähnlichkeit mit der Umgebung. Meddel. Soc.

Faun., Flor. Fenn, vol. 37, p. 91—99. — Die mehrfach geäußerte und auch experimentell begründete Annahme, daß neben dem Licht auch die Farbe der Umgebung auf die Färbung und Färbungsintensität des Cocons bestimmend einwirke, findet keine Bestätigung bei Cerura und Dicranura, wo die der Unterlage täuschend ähnliche Färbung der Puppengehäuse eine ganz natürliche Folge der Verfertigungsweise ist. Auch bei Saturnia ist nicht die Wirkung des Lichtes, sondern die Feuchtigkeit ausschlaggebend für die Färbung der Cocons, denn Verf. weist experimentell nach, daß bei trockener Luft auch die im Dunkeln gesponnenen Cocons weiß werden, aber bald eine braune Färbung annehmen, wenn sie befeuchtet werden.

— (2). Tvenne för vårt naturhistoriska område nya fjärilar. l. c., p. 25 u. 26. — Mesogona oxalina Hb., Phalacropteryx graslinella B.

Felt, E. P. (1). Spraying for the codling moth. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 172—178.

— (2). Recent experiments with the codling moth. l. c. p., 471—477.

Fernandez, Ambrosio. Núevos datos acerca del Lepidoptero „Pryeria sinica" Moore. Bol. soc. spañ. Hist. Nat., vol. 10, p. 335 u. 336.

Feytaud, J., s. **Capus, J.**

Fiedler, Aug., Schmidt, Arthur, Herz, Carl, Uhlig, Eduard. Zum Vorkommen der Amphidasis betularia L. ab.doubledayaria Mill. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 206.

Field, William L. W. The offspring of a captured female Basilarchia proserpina. Psyche, vol. 17, p. 87—89. — Aufzucht versch. Färbungsvariet. aus einem Eisatz.

Fischer, E. Über die Reiff'schen Flacherie-Versuche und des „Gypsy moth". (Liparis dispar.) Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 47 u. 48. — Referat.

Fischer. Zum Sommer 1909. Abnormität von Pol. hippothoe. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 16.

Fiske, W. F. u. Burgess, A. F. The natural control of Heterocampa guttivitta. (Occas. contrib. gipsy moth parasite Lab., No. 6.) Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 389—394.

Fletcher, T., Bainbridge. (1). On the genus Deuterocopus, Zeller. Transact. ent. Soc. London, p. 107—141, Taf. 44 u. 45. — Monographisch; Revis. d. bek. Arten, Synonymie, Verbreitung. S. Syst. (Pteroph.).

— (2). The plume-moths of Ceylon. Part. II. — The Orneodidae. Spol. Ceylon, vol. 6, Pt. 24, p. 150—169, Figg. 1—8, Tf. G u. H.

— (3). Lepidoptera, exclusive of the Toctricidae and Tineidae, with some remarks on their distribution and means of dispersal amongst the islands of the Indian Ocean. Transact. Linn. Soc. London, Zool., vol. 13, p. 265—323, 1 Taf.

— (4). The Orneodidae and Pterophoridae of the Seychelles Expedition. l. c., p. 397—403, Fig. 1—4.

Floersheim, Cecil. (1). Cross-pairing of Papilio machaon and P. polyxenes. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 200—202.

— (2). Differences of adaptability to climatic environment in certain Nearctic Papilionides. l. c., p. 203 u. 204.

Fol, Josef. Zur Zucht von Philosamia cynthia Dur. aus dem Ei. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 30.

Forbes, Wm. T. M. (1). New England caterpillars, No. 2. Eubaphe nigricans Reakirt. Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 163 u. 164, 1 Taf.

— (2). Larva of Ptychoryctis tsuguensis Kearfott. Canad. Ent., vol. 42, p. 364.

— (3). The aquatic caterpillars of lake Quinsigamond. Psyche, vol. 17, p. 219—227, Fig. 1—3, Taf. 12. — Nymphalinae, Bestimmungstab. d. Raupen u. Puppen. Beschr., Biol., Morph.

— (4). A structural study of some caterpillars. Ann. ent. Soc. Amer., vol. 3, p. 94—132, Taf. 10—20.

Foster, S. W. On the nut-feeding habits of the codling-moth. U. S. Dep. Agric., Bur. Ent., Bull. No. 80, Part 5, p. 67—70, Taf. 7 u. 8.

Fraser, F. C. (1). Biological note on Aphnoeus hypargyrus. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 52, 1 Taf.

— (2). Notes on Colotis in Sind. l. c., p. 867 u. 868.

French, C. A new fruit pest. Tomato moth. (Heliothis armigera Hubn.) Journ. Agric. Victoria, vol. 8, p. 50—52, Fig. 1—4.

Frings, Carl. Einige finnländische Lepidopterenformen. Soc. ent., vol. 25, p. 29 u. 30. — Pap. machaon, Parn. apollo, Lasioc. quercus, Endr. versicolora.

Fritsch, W. (1). Erebia aethiops Esp. aberr. et hermaphr. Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 233.

— (2). Lycaena icarus Rott.♀ forma nova biarcuata. l. c. p. 233.

— (3). Colias edusa ♀ forma helicina Oberth. Berliner ent. Zeitschr., vol. 54, p. 234 u. 235.

Froggatt, Walter W. (1). Scale-eating moths. Agric. Gaz. N. S. Wales, vol. 21, p. 801, 1 Taf.

— (2). The diamond-backed cabbage moth (Plutella cruciferarum, Zeller). l. c., p. 894—599, 1 Fig., 1 Taf.

— (3). The miller's pest. The Mediterranean flour moth (Ephestia kuehniella, Zeller). l. c., p. 1076—1081, 1 Taf.

Frohawk, F. W. The number of larval stages of Lycaena acis Entomologist, vol. 43, p. 305 u. 306.

Frost, C. A. (1). Wet weather collecting. Psyche, vol. 17 17, p. 105.

— (2). Lepidoptera on Milkwead, l. c. p. 135. — Artenliste.

Fruhstorfer, H. (1). Eine neue Hesperide aus Java. Soc. Ent., vol. 24, p. 155.

— (2). Zwei neue Taenaris-Formen aus Deutsch-Neu-Guinea. Iris, vol. 24, p. 52—54, Taf. 2, Fig. 1—4.

— (3). Lepidopteren von der Vulkaninsel, l. c., p. 55—57.

— (4). Neue Hesperiden des Indo-Malayischen Faunengebietes und Besprechung verwandter Formen. l. c. p. 58 Taf. 5.

(5). Neue Cyaniris-Rassen und Übersicht der bekannten Arten. Stett. ent. Zeitg., vol. 71, p. 282—305.

— (6). Neue palaearktische Argynnisrassen. Ent. Zeitschr. vol. 24, p. 37.

— (7). Neue Erebia-Rassen. l. c., p. 37 u. 38.

— (8). Neues über Eumenis fagi und alcyone. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 71—73, 75—77, 86—88, Fig. 1—22. — Sind versch. Arten. Bespr. d. ♀ Copulationsorg. (Julliensches Organ). S. auch Syst.

— (9). Neue Lycaeniden des palaearktischen Gebiets. Soc. ent., vol. 25, p. 47 u. 48.

— (10). Neue palaearktische Rhopaloceren. l. c. 50—52, 54 u. 55, 58—60.

— (11). Neue palaearktische Rhopaloceren. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 144.

— (12). Neues über die Genitalorgane der Rhopaloceren. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 150 u. 151, 154 u. 155, Fig. 1—11.

— (13). Parnassiusrassen aus der Schweiz und Piemont. l. c., p. 155 u. 156.

— (14). Neue Agriasformen: Agrias godmani forma cyanecula und forma derufata nova. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 185.

— (15). Zu dem Artikel: Neue Parnassiusformen aus der Schweiz und Piemont. l. c., p. 192.

— (16). Neue Rhopaloceren aus der Provinz Matto Grosso und den angrenzenden Gebieten. l. c., p. 192—194.

— (17). Drei neue Heliconiden-Formen. l. c., p. 194.

— (18). Ein interessanter, weil für Java neuer Falter. l. c., p. 194 u. 195.

— (19). Neue Erebia-Rassen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 211 u. 212.

— (20). Zwei neue Rassen von Argynnis adippe. l. c., vol. 4, p. 48.

— (21). Neue Lycaeniden des palaearktischen Gebietes. l. c., p. 55, 62 u. 63.

— (22). Pieridae, Danaidae (unvollständig). In: **A. Seitz,** Die Großschmetterlinge der Erde, Fauna indo-australica, vol. 1, p. 119—272, Taf. 62—84.

Fruhstorfer, H., s. **Piepers, M. E.** u. **Snellen, P. C. T.**

Fuchs, H. Lepidopterologische Mitteilungen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 234 u. 235. — I. Crocallis elinguaria v. aequaria n. var. II. Aegeria (Sesia) nov. spec.?

Füge, Bernhard. Beiträge zur Microlepidopteren-Fauna von Halle a. S. Zeitschr. f. Naturw. Leipzig, vol. 82, p. 295—318.

Fyles, Thomas W. (1). Basilona imperialis Drury. Canad. Ent., vol. 42, p. 332.

— (2). Anisota virginiensis, Drury. 40th. ann. Rep. ent. Soc. Ontario, p. 73—75, 1 Fig.

Gadolla, Clemens R. v. Die Zucht von Epizeuxis (Helia) calvaria F. Mitteil. nat. Ver. Steiermark, vol. 46, p. 488—490.

Gantés, Edouard. Les mesures de défense contre les vers du cotonnier. Bull. Soc. ent. Égypte, 1910, p. 33—53.

Gauckler, H. Geschichtliches von der deutschen Schmetterlingskunde. Ent. Rundschau, vol. 27, p. 40—42.

Gélin, Henri. Capture d'une Sesia nouvelle pour la faune française. Bull. Soc. ent. Franç, p. 181.

Gerwien, E. Zum Massenauftreten von Psilura monacha. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 355.

Gibbs, A. E. In the French Jura. Entomologist, vol. 43, p. 49—53. — Sammelbericht u. Artenliste.

Gibson, Arthur. (1). Notes on the larva of Thymelicus garita Reakirt. Canad. Ent., vol. 42, p. 145—147.

— (2). Nests of the brown-tail moth in importations of French nursery stock. 40. ann. Rep. ent. Soc. Ontario f. 1909, p. 19 u. 20.

— (3). The spruce bud-worm, Tortrix fumiferana. Clemens. l. c., p. 54—56.

— (4). The snow-white linden-moth. (Ennomos subsignarius, Hübn.) l. c., p. 56 u. 57.

— (5). The imperial moth (Basilona imperialis Drury). Ottawa Naturalist, vol. 24, p. 94 u. 95.

Gillette, C. P. New sprays for the codling moth. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 29—32.

Gillmer, M. (1). Crocallis elinguaria Linn. ab. solitaria Fuchs synonym mit Crocallis elinguaria Linn. ab. fusca Reutti. Internat. ent. Zeitschr. vol. 3, p. 247.

— (2). Lycaena coridon Poda ab. cinnus Hb. l. c., p. 258.

— (3). Über die persica-Formen von Polyommatus icarus Rott. l. c., vol. 4, p. 2—4.

— (4). Agrotis obelisca Hübner aberr. badia, n. ab. l. c., p.145.

— (5). Die erwachsene Raupe von Hadena funerea Heinr. Soc. ent., vol. 24, p. 181—183.

— (6). Zum Vorkommen von Chrysophanus virgaureae Linn. am Unterlauf der Elbe zwischen Lenzen und Harburg. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 113 u. 114.

— (7). Zur Priorität der Aberrations-Benennungen von Gonopteryx rhamni L. ab. rubescens Gillmer und ab. rosea v. Linstow. l. c., p. 148. — S. **Linstow** (5).

— (8). Über das Vorkommen und die Puppe von Cerura bicuspis Borkh. Güstrow. Arch. Ver. Naturg., vol. 64, p. 20—26.

— (9). Übersicht der von Herrn E. Bussack bei Schwerin und Waren gefangenen Groß-Schmetterlinge. l. c., p. 27—71. — (Fortsetzung.)

Girault, A. A. Notes on Variation in duration of similar periods of embryonic development: its bearing on the theory of effective temperatures. Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc., vol. 8, p. 11—20, Fig. 1—8.

Glanville, C. Oxystola aethiops, Meyr., in Devonshire. Entomologist, vol. 43, p. 96 u. 97. — Aus Australien mit Eucalyptus eingeschleppt.

Goetghebuer u. Malfiet. Lépidoptères capturés aux environs de Gand, en 1909. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 26 u. 27.

Goldmann, J. Schutz dem Parnassius mnemosyne L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 165.

Goltz, v. d. Die Erebien des Grödner Tales. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 6 u. 7.

Grabe, Albert. Schmetterlingsfang im Schnee. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 116 u. 117.

Gramann, August. (1). Eine natürliche Kälteform von Erebia medusa. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 87 u. 88.

— (2). Ein neuer Fundort von Had. funerea Hein. l. c., p. 171.

— (3). Über den Simplon nach dem Lago Maggiore. Ent. Zeitschr. vol. 24, p. 19 u. 20, 25 u. 26, 29—31. Sammelbericht.

Gramann A. u. Ziegler-Reinacher, H. Nachtrag zu den Großschmetterlingen. Mitteil. thurgau. naturf. Ges., H. 19, 1910, p. 60—66.

Graves, Philip P. (1). Virachola (Hypolycaena) livia, Klug — a Syrian insect. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 225 u. 226.

— (2). A contribution to the fauna of Syria. l. c., p. 271—273. (Unvollständig). Sammelbericht.

— (3). „Lampides" galba, Led., a plea for accuracy. l. c., p. 287 u. 289.

Green, E. E. (1). A convenient method of storing butterflies in Paper envelopes. Transact. ent. Soc. London 1910, Proc. p. II—VI, Fig. 1—3.

— (2). The lobster Caterpillar. A. tea pest in Ceylon. Circ. Agric. Journ. bot. Gard. Ceylon, vol. 2, p. 97—107, 3 Taf. — Stauropus alternus.

— (3). Larva of Vanessa indica. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 870.

— (4). Remarkable mimetic resemblance between a Cicadid and an Arctiid moth. l. c., p. 882.

Green, Herbert A. Descriptions of the larva of Melanitis leda, and of the larva and the pupa of Pamphila mohopaani. Entomologist, vol. 43, p. 224.

Griebel, Julius. Die Lepidopteren-Fauna der bayrischen Rheinpfalz. Teil 2. Progr. Kgl. hum. Gymn. Neustadt a. d. Hdt., 1909/10 u. 1910/11. p. 1—112. — Microlepidopt., 670 sp. Biol. Notizen.

Grimshaw, Percy H. Nyssia zonaria, Schiff., in the Outer Hebrides. Ann. Scott. Nat. hist., 1910, p. 215—217.

Gröbli, E. Eine Aberration von Melitaea cinxia L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 201.

Grönblom, Th. Pyrrhia umbra Hufn. funnen i Finland. Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn., vol. 37, p. 105 u. 106.

Grossbeck, John A. (1). New species and one new genus of Geometridae. Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 199—207, Taf. 16.

— (2). Studies of the American Geometrid moths of the genus Pero. Proc. U. S. nation. Mus., vol. 38, p. 359—377, Taf. 13—16. — Nordamer. Arten monogr., Besttab., Morphol. d. Copulationsorg.

Grosse, Arthur. Puppe mit Raupenkopf. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 220.

Grosse, G. Neuer Fundort von Melitaea perthenie ab. jordisi Rühl. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 88 u. 89.

Grossenbacher, J. S. Medullary spots: a contribution to the life history of some Cambium miners. Techn. Bull. No. 15 N. Y. agric. exper. Stat., p. 45—65, 5 Taf. — Opostega nonstrigella.

Guiart, A. Liste de captures de Lépidoptères effectuées aux environs d'Anvers en 1908—1909. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 17.

Grünberg, K. (1). Abbildungen wenig bekannter afrikanischer Schmetterlinge. III. Deutsche ent. Zeitschr., Heft 1, p. 97 u. 98, Taf. 1 u. 2.

— (2). Eine neue südafrikanische Metarbelide, Hollandella wichgrafi nov. spec. l. c., p. 289—291, 1 Fig.

— (3). Eine Lepidopteren-Ausbeute von Kiwu-See. Soc. ent., vol. 24, No. 19, p. 145—148. — 56 Arten, 4 n. spec., 1 n. var.

— (4). Zur Kenntnis der Lepidopteren-Fauna der Sesse-Inseln im Victoria-Nyanza. Sitz.-Ber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 146—181, Fig. 1—10.

— (5). Lepidoptera. In: **Schultze,** Zoologische und anthropologische Ergebnisse einer Forschungsreise im westlichen und zentralen Südafrika, ausgeführt in den Jahren 1903—1905 mit Unterstützung der Kgl. Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin. Vol. 4, Lief. 1, p. 91—146, Taf. 3.

Haecker, V. Vererbungs- und variationstheoretische Einzelfragen. II. Über die Temperaturaberrationen der Schmetterlinge und deren Erblichkeit. Zeitschr. f. indukt. Abstammungslehre, vol. 4, p. 24—28.

Haensch, R. Danaiden (Schluß). In: **A. Seitz,** Die Großschmetterlinge der Erde, Fauna Americana, vol. 1, p. 161—171, Taf. 41.

Hafner, J. Makrolepidopteren von Görz und Umgebung. Beitrag zur Kenntnis der Fauna des österreichischen Küstenlandes. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 20 u. 21, 31 u. 32, 49 u. 50, 56 u. 57, 62, 67, 73 u. 74, 85, 91, 95 u. 96, 101—103, 108—110, 114.

Hamilton, A. Hand-list of New Zealand Lepidoptera, Part 2. Dominion Mus. Wellington, N. Zealand, **1909**, p. 1—5.

Hammar, A. G. Life history of the codling moth in north western Pennsylvania, Bull. U. S. Dep. Agric., No. 80, Part 6, p. 71—110, Fig. 18—32, Taf. 9.

Hampson, George F. (1). Description of new African Moths. Ann. Mag. Nat. hist., Ser. 8, vol. 5, p. 430— 464, 465—496. — S. Syst.: Noct., Lymantr., Hyps., Sphing., Notod., Bombyc.

— (2). Descriptions of new African Moths. l. c., vol. 6, p. 116—141, 145—160. — S. Syst.: Psych., Metarbel., Coss., Limac., Zygaen., Sesiid., Hepial.

— (3). Catalogue of the Lepidoptera Phalaenae in the British Museum. Vol. IX. Catalogue of the Noctuidae in the collection of the British Museum. Acronyctinae (Schlußband). p. I—XV, 1—552, No. 4311—4986, Nachträge u. Verbesserungen, Fig. 1—247, Taf. CXXXVII—CXLVIII.

— (4). Dasselbe. vol. X. Catalogue of the Noctuidae in the British Museum. Erastriinae. p. I—XIX, 1—829, No. 4987—6197, Nachträge u. Verbesserungen, Fig. 1—214, Taf. CXLIX—CLXXIV.

— (5). Zoological collections from Northern Rhodesia and adjacent territories: Lepidoptera Phalaenae. Proc. Zool. Soc. London 1910, p. 388—510, Taf. 36—41. — 668 Arten, daruter 202 neue.

— (6). The moths of India, supplementary paper to the volumes in the „Fauna of British India" Series IV, Part 1, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 80—125, 2 Taf.

Hannemann, E. (1). Über das gelbe ♀ von Gonepteryx rhamni. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 212.

— (2). Mamestra serena F., v. leuconota Ev. l. c., vol. 24, p. 57 u. 58.

Hannyngton, F. (1). The butterflies of Kumaon. Journ. Bombay soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 130—142, 1 Taf.

— (2). Dasselbe. Part II. l. c., p. 361—372.

— (3). Butterflies of Kumaon, Addendum. l. c., p. 871.

— (4). Notes on the life history of Vanessa indica and kashmirensis. l. c., p. 872.

— (5). Notes on the life history of Papilio ravana, Moore. l. c., p. 875.

Harmuth, Friedrich. Eiablage von Proserpinus proserpina. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 9.

Harrison, J. W. H. New Hybrid Bistoninae. Entomologist, vol. 43, p. 197 u. 198.

Hasebrock, K. (1). Agrotis tritici L. und obelisca Hb. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 217 u. 218.

— (2). Neue Beobachtungen über Nonagria geminipuncta Hatchett nebst Beschreibung des Eies. Verh. Ver. f. naturw. Unterh. Hamburg, vol. 14, p. 227—234, Fig. 1—6.

— (3). Das Ei von Senta maritima Tausch. Aufzucht zur 2. Generation. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 176 u. 177.

Hauder, F. (1). Gracilaria eisendlei (nov. spec.). Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (7) u. (8).

— (2). Cataclysta lemnata L. ab. ochracea (nov. ab.). l. c., p. (8).

— (3). Orenaia alpestralis F. var. kautzi (nov. var.), l. c., p. (8).

Hauser, Fritz. Bericht über die von Dr. Rudolf P ö c k an der Nordostküste von Neu-Guinea in den Jahren 1904 und 1905 erbeuteten Lepidopteren. Verh. zool. bot. Ges. Wien 1910, p. (34)—(40). — Artenliste.

Haverhorst, P. Over de Staartspitzen onzer Heterocerapoppen. Tijdschs. v. Ent., vol. 53, p. 285—304, Taf. 14—18.

Hayashi, Dansaku. Nobyo in tsuite. (On jaundice of silkworms.) Tokyo Ni. Sanshi Kw. Ho., vol. 114, p. 8—9.

Headlee, Thomas J. Notes on the Corn Ear-worm. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 149—157, Fig. 1—7.

Healy, John L. (1). The Larva of Eumaeus atala. Ent. News, vol. 21, p. 179 u. 180.

— (2). Further note on larva of Eumaeus atala. l. c., p. 179 u. 180.

Heinrich, R. Pommersche Groß-Schmetterlinge. Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 104—122, Taf. 1, Fig. 2—7. — Ergänzungen zum Verzeichnis von S p o r m a n n.

Heinzel, Gottl. (1). Verkümmerungen bei Faltern. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 78. — Argynnis adippe mit verk. Hinterfl.

— (2). Zucht von Callimorpha quadripunctaria Poda. l. c., p. 155.

— (3). Überwinterung von Arctia caja L. l. c., p. 155 u. 156.

Hennin, Don Guy de. Lépidoptères des environs de Maredsous. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 68—70.

Henninger, W. F. The Macro-Lepidoptera of Seneca County, Ohio. Ohio Natural., vol. 11, p. 233—242.

Herrick, Glenn W. (1). The snow-white linden moth. Ennomos subsignarius Hübn. Bull. No. 286 Cornell Univ. agric. exper. Stat., p. 51—64, Fig. 1—5.

— (2). The pecan case bearer. Acrobasis nebulella Riley. Bull. Agric. Exper. Stat. Texas Austin, No. 124, p. 1—10.

Herz, Carl, s. **Fiedler, Aug.**

Heydemann, F. Einige neue paläarktische Lepidopteren-Formen. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 177 u. 178.

Heylaerts, F. J. M. Epichnopteryx retiella Newm. Opmerking betreffende het gepubliceerde over Epichnopteryx retiella Newm., in het Verslag der Vier-en-Zertigste Zomervergadering der Nederlandsche Entomologische Vereeniging, blz. XLV. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 56 u. 57.

Hiller, R. Crocallis elinguaria Linn. ab. fusca Reutti und einige weitere Sonderheiten meiner Sammlung. Iris, vol. 24, Korrespondenzblatt, p. 17 u. 18.

Hippert, Eduard. Liste de captures de Lépidoptères en 1909. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 5 u. 6.

Hirschke, Hans. (1). Neue Aberrationen paläarktischer Lepidopteren. Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 411—417.

— (2). Zwei Zwitter. l. c., p. (217) u. (218).

Hirschler, J. u. Romaniszyn, J. Motyle wieksze (Macrolepidoptera) z okolik Lwowa. (Les macrolépidoptères des environs de Léopol.) Spraw. Kom. fizyogr. Krakow, vol. 43, **1909**, p. 80—155, 6 Taf. (Polnisch.)

Hirt, Otto. Die Lufteinrichtungen der Neotropiden. Zool. Jahrb. Abt. Anat., vol. 30, p. 603—658, Fig. 1—20, 4 Taf. Die Untersuchungen beziehen sich auf eine größere Anzahl Arten. Verf. schildert Gestalt, Lage und Ausdehnung des Duftorgans, seinen Einfluß auf die Form des Hinterflügels, die Geäderverschiebungen bei ♂ und ♀, die verschiedenen Schuppenarten und Übergänge, die Borstenbüschel, das Haftfeld des Vorderflügels und seine Beziehungen zum Duftorgan; Funktion und Phylogenie des letzteren.

Hitchings, E. F. The unprecedented appearance of the saddled-prominent (Heterocampa guttivitta). Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 146—148.

Hodgson, G, C, C. (1). Notes on Agriades thetis (bellargus). Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 112—115. — Variabilität.

— (2). Two Burnet moths, Z. trifolii and (?) Z. hippocrepidis. Abstr. Pap. ann. Rep. Brighton Hove Nat. Hist. philos. Soc., **1909**, p. 13—15.

Hoffmann, Fritz. (1). Über Sesia stomoxyformis Hb. und culiciformis L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 47 u. 48.

— (2). Auszug steirischer Arten aus: „Die Schmetterlinge Europas" von Ochsenheimer und Treitschke Band 1—10/III. 1807—1835. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 39 u. 40, 42 u. 43.

— (3). Auszug aus meinem entomologischen Tagebuch für das Jahr 1908. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 4, p. 41—43, 45 u. 46. — Einzelne biologische und Sammel-Notizen.

— (4). Wie soll man sich die theoretischen Kenntnisse der einzelnen Schmetterlingsgruppen aneignen? Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 225—227, 230—233.

— (5). Über das Studium der lepidopterologischen Klassiker. Eine Skizze für Anfänger. l. c., vol. 24, p. 40 u. 41.

— (6). Dreitägiger lepidopterologischer Ausflug in das Gebiet des Hochschwabs in Steiermark. Ent. Jahrb. Krancher, f. 1911 (1910), p. 101—107.

— (7). Agrotis baja F. ab. n. immaculata. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 223.

— (8). Eine neue Aberration von Parnassius phoebus F. var. styriacus Fruhst. l. c., p. 227.

Hoffmann, P. Behandlung ölig gewordener Schmetterlinge. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 189 u. 190.

Hold, Carl. Eine neue melanistische Form: Demas coryli L. weymeri ab. nov. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 240, Fig. 1 u. 2.

Holik, Otto. (1). Entstehen durch Kreuzung verschiedener Zyg. ephialtes-Formen Übergänge? Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 135 u. 136, 183 u. 184.

— (2). Polygamie und Polyandrie bei Schmetterlingen. l. c., p. 140 u. 141.

— (3). Seuche unter den Spilosoma-Raupen. l. c., p. 164.

Holl, E. Description d'une variété nouvelle de Thais Rumina L. Bull. Soc. Ent. France 1910, p. 164.

Homberg, R. (1). Description d'une nouvelle variété de Acidalia subsaturata Guen. Bull. Soc. ent. France 1910, No. 1, p. 18—20.

— (2). Description de la chenille d'Acidalia libycata Bartol. l. c, p. 61.

Hormuzaki, K. v. Nachtrag zur Mikrolepidopterenfauna der Bukowina. Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 396—403.

Hoschek, Rudolf. Weniges über Kopula der Tagfalter. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 110, 116.

Howard, L. O. The parasites reared or supposed to have been reared from the eggs of the gipsy moth. U. S. Dep. Agric., Techn. Ser., No. 19, Part. 1, 12 p., 7 Figg.

Hruschka, Art. u. Barger, Al. Über Inzucht von A.caja. Jahrb. 1910 ent. Vereinig. „Sphinx" Wien, p. 22—26, Taf. 1.

Ikeda, Yeitaro. (1). Konchu no hentei ni truite. (On the metamorphosis of insects, particularly of silkwomrs.) Sangyo Sh. Tokyo, vol. 202, p. 40—45.

— (2). Kaiko no shokushi no kenkyu. (On the antennee of silkworms. Toky Ni Sanshi Kw. Ho., vol. 214, p. 14—21, vol. 215, p. 6—9.

Inouye, R. Some experiments on Bombyx mori. Journ. Coll. Agric, Tokyo. vol. 2, p. 223—235.

Inouye, R., s. Takeuchi, T.

Ishiwatari, S. Crossing of the silkworms with the reference to Mendel's law of heredity. Ni. Sanshi Kw. Ho. Tokyo, vol 216, p. 1—3.

Jachontov, A. A. (1). Lycaena coretas Ochs. als eigene Art. Soc. ent., vol. 24, p. 186—189, 2 Figg.

— (2). Observations sur la faune des Lépidoptères de la Russie centrale. Rev. Russe d'Ent., vol. 9, No. 3, p. 249—255. (Russisch.)

— (3). Colias erate Esp. ab. chrysodona B. et ab. edusoides Krul. (helichta Alph.) sont-ils des hybrides? Rev. Russe d'Ent., vol. 9, 1909, p. 380—382. — Russisch.

— (4). Charactères de la forme réfrigérée de Vanessa io L (? var. sardou Stgr.). Rev. Russe d'Ent., vol. 10, p. 14—17. (Russisch.)

— (5). Epinephele lupinus Costa (Lepidoptera, Satyridae) et ses formes du Caucase. l. c., p. 45—49.

Jackson, Dorothy. (1). Some notes on the Egyptian Lepidoptera. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 17—19. — Sammelbericht.

— (2). Notes on the Lepidoptera of the Scottish highlands. l. c. p. 130—134. — Sammelbericht.

— (3). A few days amongst the Lepidoptera of Caithness- l. c., p. 223—225.

Jacobson, Edw. Corrigenda zu **Edw. Jacobson,** „Beobachtungen über den Polymophismus von Papilio Memnon". Tijdschr. v. Entomologie, Bd. 32, Lfg. 3 und 4, p. 125—157. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 195.

Jenkins, D. S., s. **Wakefield, H. R.**

Joannis, J. de. (1). Note sur un Acherontia provenant du Tonkin. Bull. soc. ent. France, p. 104—105.

— (2). Trois nouvelles espèces d'Erastrianae provenant des Jles Mascareignes. l. c., p. 201—204.

— (3). Nouvelles observations sur Attacus cynthia Drur. l. c., p. 214 u. 215. — Metam., Nahrung.

— (4). Description de trois nouvelles espèces de Timora [Lep. Noctuidae] provenant de la Haute-Guinée française. l. c., p. 223—226.

— (5). Une nouvelle espèce de Tonkin. l. c., p. 246 u. 247.

— (6). Description d'un nouveau genre de Galleriinae de France. l. c., p. 270 u. 271.

— (7). Descriptions de deux Géléchides nouvelles de France. l. c., p. 295—298.

— (8). Nouveaux Lépidoptères d'Egypte. Bull. Soc. ent. Egypte f. 1909, p. 161—170, 1 Fig.

Kibitz, Ad. Wahrnehmungen über Copula von Schwärmern. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 9 u. 10.

King, H. H. The dura (maize) stem.-boring caterpillar. Circ. No. 6, Dep. Agric. Sudan Govern. Khartoum, 1910, p. 1—3.

John, Oscar. (1). Neubeschreibung von Epicnaptera Alice John. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 7 u. 8.

— (2). Leucanitis indecora, a new moth from Turkestan. Rev. Russe d'Ent., vol. 9, 1909, p. 429—432, 7 Figg.

— (3). Trois expèces peu connues du genre Plusia Ochs. Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 251—255, Taf. 14, Fig. 22—24. (Russisch.)

— (4). Eine Revision der Gattung Leucanitis Gn. l. c., p. 585—631, Fig. 1—5, Taf. 16—23.

Jones, Frank Morton. The Macrolepidoptera of the Bermudas. Ent. News, vol. 21, p. 165—168.

Jordan, K. (1). Some new moths. Novit. Zool., vol. 17, p. 255. — S. Syst.: Saturn., Zygaen.

— (2). New forms of the Acraeine genera Planema and Actinote. l. c., p. 462—469.

— (3). New Saturniidae. l. c., p. 470—476.

Jordan, K., s. **Rothschild, W.**

Joseph, E. G. The collection of William John Burchell, D. C. L., in the Hope Department, Oxford University Museum. IV. On the Lepidoptera Rhopalocera collected by W. J. Burchell in Brazil, 1875—1830. Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 323—346. — Heliconiiden.

Joukl, H. A. Interessantes aus der Zuchtpraxis. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 271 u. 272, 276 u. 277. — Kannibalismus aus Not und Lüsternheit. Abnorme Erscheinungen bei der Zucht der Saturniiden. Springende Eier (Saturnia pyri). Ungewohntes Schlüpfen der Raupen von Phalacropterix apiformis Rossi., Larentia fluviata Hb.

Jullien, John. Euterpia loudeti Bdv. Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 22—29, 1 Fig., 1 Taf.

Kearfott, W. D. A new species of Japanese Microlepidoptera. Canad. Ent. vol. 42, p. 346—348.

Kennel, J. Die palaearktischen Tortriciden. Liefg. 2. Zoologica, Heft 54, vol. 21, Liefg. 2, p. 101—232, Fig. 7—25, Taf. 7—12.— Philedone — Exapate.

Kertecz, Aba. (1). Parnassius phoebus nov. ab. ines. Arch.-zool. Budapest, vol. 1, p. 29 u. 30.

— (2). Parnassius phoebus ab. ines A. Kert. Rovart, Lapok. vol. 17, p. 5 u. 6, Taf. 1. — Ungar Uebers. d. vorigen Arbeit.

Keynes, J. N. Butterflies in the Pyrenees in 1909. Ent. Rec. Journ. of. Var., vol. 22, p. 108—110. — Sammelbericht.

Kheil, Napoléon Manuel. Los Lepidopteros de la Sierra de España. Bol. Soc. Aragon. cienc. nat., vol. 9, p. 98—121.

Kitt, M. Parnassius apollo L. aus dem Oetztale. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 157 u. 158, Fig. 1—4, 163 u. 164, Fig. 5—7.

Kleine, R. Kleine Mitteilungen aus meinem Vivarium. Soc. ent., vol. 24, p. 161—163. — Zucht von Tachiniden aus versch. Lep.

Klemensiewicz, Stanislaw. O nowych i malo znanych gatunkach motyli fauny galicyjskiej. Trzyczynek rzósky. (Sur des lépidoptères nouveaux ou peu connus de la faune de Galicie.) Spraw. Kom. fizyogr. Krakow, vol. 43, **1909**, p. 53—58.

Klossowski, Werner Grap v. Noch etwas über dreiflüglige Lepidopteren. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 135. — Hadena lithoxylea.

Koblitz, Edm. Arctia testudinaria (maculania). Eine Zucht vom Ei bis zum Falter ohne Überwinterung. Jahrb. 1910 ent. Vereinig. „Sphinx" Wien, p. 34 u. 35.

Koch, Rudolf. Bestimmung der Insektenschäden an Fichte und Tanne. Berlin 1910. 112 S., 150 Figg.

Kohlenberg, H. Die Großschmetterlinge der Umgebung von Braunschweig. 16. Jahresber. Ver. Naturk. Braunschweig, p. 102—114.

Kopéc, Stefan. Über morphologische Folgen der Kastration und Transplantation bei Schmetterlingen. Note préliminaire. Bull. intern. Ac. Sci. Cracovie, Sér. B., 1910, p. 186—198, 1 Taf., 4 Figg.

Korb, Max. (1). Über die von mir beobachteten palaearktischen Lepidopteren (Vorkommen, Lebensgeschichte etc.). I. Papilio. Mitt. Münchener ent. Ges. 1910, No. 1, p. 2—4, 15 u. 16, 17—19, 66—70. — Formen bespr.

— (2). Actias artemis Brem. mandschurica Stgr. und selene Hb., deren Artunterschiede. l. c., p. 9 u. 10.

— (3). Die Raupe von Smerinthus dissimilis Brem. l. c., p. 22 u. 23.

— (4). Die Arten der Cossiden-Gattung Stygia Latr. Beobachtungen über ihr Vorkommen und ihre Lebensweise. l. c., p. 25—29.

— (5). Die Raupen der Smerinthus tatarinovii. l. c., p. 65 u. 66.

Kosminsky, P, A. Zur Frage über die Variabilität der Schmetterlinge unter der Einwirkung äußerer Bedingungen. Moskvz. Dnevn. XII. Sjězda, russ. jest. vrač. (Prot.) 1910, p. 545 u. 546. (Russisch.)

Kotake, Y. u. Sera, Y. Findet die Umwandlung von Fett in Glycogen bei der Seidenraupe während der Metamorphose statt? Zeitschr. f. physiol. Chem., vol. 62, p. 115—117.

Kramlinger, Franz. Weitere Bemerkungen zur Inzucht von A. caja. A. caja ab. mucki Kramlinger n. ab. Jahrb. 1910 ent. Vereinig. „Sphinx" Wien, p. 27 u. 28.

Kraus, J. Die Nonnenkalamität auf den Allerhöchsten Fondsgütern in Böhmen im Jahre 1909. Ver. Schr. Forst-, Jagd-, Naturk., Prag, 1910—1911, p. 5—36.

Krulikowsky, L. (1). Notice sur la chasse aux Lépidoptères durant l'été 1909 dans le district d'Osa, gouvernement de Perm. Rev. Russe d'Ent., v. 9, p. 264—267. Sammelbericht. (Russisch.)

— (2). Données nouvelles concernant la faune des Lépidoptères du gouvernement de Viatka. l. c., p. 292—323. (Russisch.)

— (3). Sur les Lépidoptères du gouvernement d'Ufa. l. c., vol. 10, p. 220—222. — Liste.

Künkel d'Herculais, J. Rapport des insectes Lépidoptères avec les fleurs des Zingibéracées et en particulier avec celles des Hedychium. Leur capture, son mécanisme, ses conséquences. Compt. Rend. Ac. Sci. Paris, vol. 151, p. 1153—1155.

Kuntz, P. Abnorme Paarung. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 74. — Hyloicus pinastri × Dilina tiliae.

Kurdiumov, N. Ja. Der Schwammspinner in den Wäldern Süd-Rußlands. Chutouanin Poltava, vol. 15, p. 1768 u. 1769. (Russisch.)

Kusnezov, N. J. On the probable viviparity in some Danaid, i. e. Pierid, butterflies. Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 634—651, Taf. 26. (Russisch mit engl. Inhaltsangabe.) — Colias aurorinus, hyperboreus, croceus.

Kysela, Ern. (1). Über die Hybriden und ihre Zucht. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 4, p. 33u. 34, 37 u. 38, vol. 5 p., 1—3, 7.

— (2). Beitrag zur Kenntnis der Raupen der Deilephila-Hybriden, IV. l. c., vol. 5, p. 18, 21 u. 22, 1 Fig., 25 u. 26, 30 u. 31.

— (3). Eine aberrative Form von Deil. hybrida harmuthi Kordesch. l. c., p. 26.

— (4). Über das Vorkommen der Hybriden-Raupen im Freien. l. c., p. 26 u. 27.

La Baume, W. Über die tierischen Baumwollschädlinge unserer afrikanischen Kolonien. Verh. Deutsch. Kolonialcongr. 1910, p. 147—160. — Lep., p. 151 u. 152, 154—156, 159.

Lacreuze, C. Observations sur les Hespérides de la Suisse. Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 30—44, 1 Taf.

Lambillion, L.-J. (1). Nos Nymphalides. Les Apatura et les Limenitis de Virton, variétés observées par M. l'abbé Ch. Cabeau. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 3—5.

— (2). Histoire naturelle de moeurs de tous les papillons de Belgique, Suite. l. c., p. 17—19, 43 u. 44, 61—63, 69—72, 78 u. 79, 87 u. 88, 97—99.

— (3). Nos Nymphalides. Les Apatura de la forêt de Buré. Varietés observées par M. Deschange et M. l'abbé Cabeau. l. c., p. 31—36, 68.

— (4). Variétés et aberrations de Lépidoptères. l. c., p. 68 u. 69, 76 u. 77. — S. Syst., Melitaea, Erebia, Hepialus.

— (5). Observations biologiques. l. c., p. 84 u. 85. — Anlockungsmittel (außer Blüten) für Tagfalter. S. auch **Plateau.**

Lange, E. Lebensweise und Zucht von Agrotis florida Schmidt. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 204 u. 205, 208 u. 209.

Laue, v. (1). Zum Vorkommen von Amphidasis ab. doubledayaria Mill. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 173.

— (2). Verkümmerungen bei Schmetterlingen. l. c., p. 173.

Le Cerf, F. Description de la femelle de Thais Cerisyi God. var. louristana Le Cerf. Bull. Soc. ent. France, p. 370 u. 371.

Le Cerf, F., s. **Boullet, E.**

Leigh, G. F. Life History of Pamphila fiara. Entomologist, vol. 43, p. 144.

Leigh, H. S. (1). Eine biologische Umfrage über die Natur des Melanismus bei Amphidasis betularia. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 135.

— (2). A Biological Inquiry into the Nature of Melanism in Amphidasys betularia, Linn. Ent. Rundschau, vol. 27, p. 121 u. 122.

Liebus, Adalbert. Die heutige Nonnenkalamität in Mittel-Böhmen. Verh. naturf. Ver. Brünn, vol. 48, p. 257—265.

Lindemans, J. (1). Euphaedra imperialis, een nieuwe west-afrikaansche Nymphalide. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 278 u. 279, Taf. 13, Fig. 1.

— (2). Een merkwaardig Cethosia-wijfje van Yule Island (Engl. Nieuw-Guinea). l. c., p. 280 u. 281, Taf. 13, Fig. 2.

Linden, Maria, Gräfin von. (1). Neue Beweise für die Assimilation der Luftkohlensäure durch tierische Wesen. Sitz.-Ber. naturhist. Ver. Rheinl. u. Westf., 1909, A., p. 25—30.

— (2). Eine Bestätigung der Möglichkeit, Schmetterlingspuppen durch Kohlensäure zu mästen. Erwiderung an von **Brücke.** Arch. f. Anat. u. Physiol., Abt. Physiol., **1909,** p. 34—41.

— (3). Bemerkungen zu **Ernst Th. v. Brückes** Arbeit „Der Gaswechsel der Schmetterlingspuppen". Nebst Bemerkungen von **Ernst Th. v. Brücke.** l. c., p. 402—404, 405.

Linstow, v. (1). Das Flügelgeäder der deutschen Noctuen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 68—71, 80 u. 81, 85—87, 92—94.

— (2). Geschlechtsdimorphismus der Antennen der deutschen Noctuen. l. c., p. 203—205, Fig. 1—16, p. 209 u. 210, 211—213.

— (3). Berichtigung. l. c., p. 210.

— (4). Melanismus bei Schmetterlingen. Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 123—126.

— (5). Gonopteryx rhamni. L. ab. rosea m. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 63—65. — S. auch **Gillmer** (7).

Lowe, Frank E. (1). Lepidoptera at Digne and la Grange in July 1910. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 9—11. — Sammelbericht u. Artenliste.

— (2) Diurni at Reazzino near Locarno. l. c., p. 34—36. — Sammelbericht u. Artenliste.

— (3). Size-Variation of Melitaea athalia. Entomologist, vol. 43, p. 59 u. 60.

Lucas, Daniel (1). Sur une nouvelle forme de l'Hesperia serratulae Rbr. Bull. soc. ent. France, p. 62.

— (2). Deux Lépidoptères nouveaux d'Algérie et de Tunisie. l. c., p. 272.

Ludwig, F. Der Weidenbohrer, Cossus ligniperda, und die Pilzflüsse der Bäume, insbesondere der gärenden Eichen. Aus d. Natur, vol. 5, p. 747—751.

Lüderwaldt, H. Vergiftungserscheinungen durch Verletzungen mittelst haariger oder dorniger Raupen. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 399—401.

Lumm, H. von. Die Großschmetterlinge von Krefeld und Umgebung. II. Teil. Die Eulen. Mitt. Ver. f. Naturk. Krefeld, 1910, p. 37—52. — 217 Arten.

Lushington, P. M. The occurence of Atella alcippe Cramer, in North Malabar. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 869.

Lyman, Henry H. Notes on certain species of Graptolitha. Canad. Ent., vol. 42, p. 381—383.

Malfiet, s. Goetghebuer.

Mally, C. W. Maize stalk borer, Sesamia fusca, Hamp. The migratory habits of the larvae. Agric. Journ. Cape Good Hope, vol. 37, p. 686 u. 687.

Mansbridge, Wm. Micro-Lepidoptera in the Liverpool district. 33. ann. Rep. Proc. Lancashire Cheshire ent. Soc., p. 29—31.

Manders, N. (1). Description of the Indian Butterfly Parantirrhoea marchalli W.-M. (female). Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 298 u. 299.

— **(2).** On the occurence of the butterfly Atella alcippe Cramer, in Travancore. Journ. Bombay, Soc. Nat. Hist., vol. 19, p. 1017.

— **(3).** The distinctions between Terias silhetana and and Terias hecabe. l. c., vol. 20, p. 245 u. 246.

Marchi, G. J. Ropaloceri del Trentino. Trient 1910, XIII u. 190 p.

Marschner, H. Entomologische Beobachtungen aus dem Riesengebirge. Iris, vol. 24, Korrespondenzblatt, p. 25, 29 u. 30, 33—35.

Marsh, H. O. Some Insects injurious to truck crops. Biologic and economic notes on the yellow-bear caterpillar. Bull. U. S. Dep. Agric., No. 82, P. 5, p. 59—66, Fig. 18. — Diacrisia virginica F.

Martelli, G. (1). Tischeria complanella Hb. Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 296—303.

— **(2).** Intorno a due Insetti che attaccano l'Inula viscosa (Heliothis peltigera Schiff e Phytomyza? praecox Meig). l. c., p. 307—315, 1 Fig.

Martin, F. Le grand papillon blanc du chou et le parasite de sa chenille. Mém. Soc. Vulgarisation Sci. nat. Deux-Sèvres, vol. 1, p. 84—90, 1 Taf.

Martin, L. (1). Die Tirumalaarten der Insel Celebes. Iris vol. 23, p. 15—25.

— **(2).** Noch einmal die „Südsumatra"-Falter. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 33 u. 34.

— **(3).** Eine Berichtigung. l. c., p. 161.

— **(4).** Die ersten Stände von Elymnias panthera F. Deutsche ent. Nat.-Biblioth., vol. 1, No. 12, p. 95 u. 96, 1 Fig.

— **(5).** Die ersten Stände von zwei Thaumantisarten. Mitteil. ent. Ges. München 1910, p. 70—76.

Mason, S. W. The Lepidoptera of Lincolnshire. Transact. Lincolnshire Nat. Un., 1907, p. 174—191 (**1908**), 1908, p. 230—263 (**1909**).

Matsumura, S. (1). Die schädlichen und nützlichen Insekten vom Zuckerrohr Formosas. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 101—104, 136—139. — Lepidopt. p. 136.

— (2). Die Hesperiden Japans. (Fortsetzung.) Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 181 u. 182, 217.

— (3). Neue Rhopaloceren aus Formosa. l. c., p. 209.

— (4). Lycaeniden Japans. l. c., p. 217 u. 218, 221 u. 222.

Mayer, Ludwig. (1). Eine Zwergform von Colias myrmidone Esp.: var. nana, subsp. nov. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 182.

— (2). Die Coliasarten der Grazer Gegend. Mitteil. naturw. Ver. Steiermark, vol. 46, p. 485—487.

— (3). Erlebnisse und Ergebnisse der entomologischen Season 1909. l. c., p. 490—492.

— (4). Praktische Winke zur Behandlung des schlüpfenden Bomb. Mori-Falters (echter Seidenspinner) .Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 79.

Mc Arthur. Anarta cordigera from Rannoch. Proc. S. London ent. Nat. Hist. Soc. 1909/1910, p. 66 u. 67.

Mc Cracken, Isabel. Heredity of the race-characters univoltism and bivoltism in the silkworm (Bombyx mori). A case of non-mendelian inheritance. Journ. exper. Zool., vol. 7, p. 747—764, 2 Figg.

Mc Dunnough, I. B., s. **Barnes, William.**

Meder, O. (1). Künstliche Farbenänderungen bei Lepidopteren. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 147. (S. auch **Slevogt (2)** u. **Wanach.**)

— (2). Sammelbericht aus der Kieler Gegend nebst biologischen Notizen und Nennung zweier für Schleswig-Holstein neuer Lepidopteren. Ent. Jahrb. Krancher f. 1911 (1910), p. 108—119.

Meess, Ad. Nachtrag zu Reutti's Lepidopteren-Fauna des Großherzogtums Baden. Mitteil. zool. Ver. Karlsruhe, No. 18, **1907,** p. 121—130.

Meijere, J. C. H. de. (1). Gynandromorphisme van Papilio memnon. Tijdschr. nederl. dierk. Vereen., Ser. 2, vol. 12, p. IV u. V.

— (2). Über Jacobsons Züchtungsversuche bezüglich des Polymorphismus von Papilio Memnon ♀ und über die Vererbung secundärer Geschlechtsmerkmale. Zeitschr. f. indukt. Abstammungslehre, vol. 3, p. 161—181, 1 Taf.

Meisenheimer, Johannes (1). Über Regenerationsversuche an Schmetterlingen. Sitzungsber. Ges. Naturw. Marburg J. 1909 (1910), p. 33—35.

— (2). Zur Ovarialtransplantation bei Schmetterlingen. Zool. Anz., vol. 35, p. 446—450, Fig. 1 u. 2.

Meixner, Adolf. F. N. Pierce, The Genitalia of the Group Noctuidae of the Lepidoptera of the British Islands. Liverpool 1909. Soc. ent., vol. 25, p. 75 u. 76. Kritisches Referat.

Melcon, Agustin (1). Catalogo de las mariposas diurnas recogidas en Uclés, (Cuenca) y sus alrededores. Bol. Soc. españ. Hist. Nat., vol. 10, p. 212—231. — S. Syst.

— (2). Plaga di orugas del Yponomeuta rorellus Hb. Bol. Soc. españ. hist. nat., vol. 10, p. 269—271.

Mendes, Candido. (1). Satyrus actaea Esp. (Lepid.) da Serra de Estrella. Broteria Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 60—66, Fig. 14, Taf. 1, Fig. 1—12.

— (2). Variabilidade de Coenonympha dorus Esp. em Portugal. l. c., p. 66 u. 67, Taf. 1, Fig. 13—20.

— (3). Callophrys avis — novo lepidoptero diurno de Portugal. l. c., p. 67 u. 68, Fig. 15.

— (4). Nepticula et Coleophora novae ex Lusitania. l. c., p. 102—104, Fig. 25 u. 26, Taf. 6, Fig. 9 u. 10.

— (5). Lagartas ineditas de Lepidopteros da fam. Geometridae. l. c., p. 105—109, Taf. 6, Fig. 1—8.

— (6). Lepidopteros de Portugal. I. Lepidopteros de los arredores de Torres Vedras. l. c., p. 110—129.

— (7). Dasselbe. II. Lepidopteros de Val de Rosal (Caparica do Monte) em 12. e 13. Abril. l. c., p. 129—132.

— (8). Dasselbe. III. Lepidopteros de Campolide (Lisboa). l. c., p. 132 u. 133.

— (9). Lepidopteros Romanos (Roma, Castelli Romani). l. c., p. 135—149.

— (10). Lithocolletes et Nepticulae novae ex Lusitania. l. c., p. 163—166, Taf. 7, Fig. 4—9.

Meyer. Überwinterung von Leucoma salicis. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 223. Bemerkung dazu von **Rob. Dunkelberg.** l. c., p. 227.

Meyrick. E. (1). Genera Insectorum, dirigés per P. Wytsman. 100. Fasc. Lepidoptera Heterocera (Pyrales), Fam. Pterophoridae. 22 p., 1 Taf.

— (2). A new European species of Tortricidae. Ent. Month. Mag., vol. 46, p. 211.

— (3). Genera Insectorum. Lepidoptera Heterocera (Pyrales) Fam. Orneodidae. Fasc. 108, p. 1—4, 1 Taf.

— (4). Descriptions of Micro-Lepidoptera from Mauritius and the Chagos Jsles. Transact. ent. Soc. London 1910, P. 3, p. 366—377.

— (5). Descriptions of Malayan Micro-Lepidoptera. l. c., P. 4, p. 430—458. (Unvollständig.)

— (6). Revision of Australian Tortricina. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, Part. 1, p. 139—294.

— (7). New South African Micro-Lepidoptera. Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part. 8, p. 411—417.

— (8). Descriptions of Indian Micro-Lepidoptera. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 143—168, 435—462.

— (9). Notes and descriptions of Indian Micro-Lepidoptera. Rec. Ind. Mus. Calcutta, vol. 5, p. 217—232.

— (10). Notes en New Zealand Lepidoptera. Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 63—66.

— (11). Lepidoptera from the Kermadec Islands. l. c., p. 67—73.

Millett, S. P. Sexual attraction in Lepidoptera. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 19, **1909**, p. 272.

Mitterberger, R. (1). Das Ei und die junge Raupe von Larentia berberata Schiff. Soc. ent., vol. 25, p. 77 u. 78.

— (2). Beitrag zur Biologie von Scardia boletella F. (Microlepidopt.). Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 171—173.

— (3). Epiblema grandaevana Z. (Microlep.). l. c., p. 293—297.

— (4). Zur Kenntnis der ersten Stände von Cacoecia histrionana Froel. (Microlep.). l. c., p. 353 u. 354.

— (5). Herstellen von Tötungsgläsern mit Cyankalium. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 234.

— (6). Beitrag zur Kenntnis der Lebensweise der Raupe von Scardia boletella. Ent. Jahrb. Krancher J. 1911 (1910), p. 126—128.

Miyake, Tsunekata. (1). The Lithosianae of Japan. Dobuts Z. Tokyo, vol. 22, p. 331—343, 371—376, 407—411, 1 Taf.

— (2). Some notes on the Arctianae of Japan. Journ. Coll. Agric. Tokyo, vol. 2, p. 207—212.

Mjöberg, Eric. Om hartsgallvecklaren (Retinia resinella L.). Skogsvårdsfören. Tidskr. Stockholm, vol. 7, Fachupsatser, p. 101—110.

Möbius, E. Beitrag zur Großschmetterlingsfauna Sachsens. Korrespondenzblatt Iris, No. 1. 11 spec.

Montanus, E. Die Bekämpfung der Hausmotten. Kosmos, Stuttgart, vol. 6, **1909**, p. 176—179, 1 Fig.

Morgan, A. C. Methods of Controlling Tobacco Insects. U.S. Dep. Agric., Circ. No. 123, 17 p., 11 Figg. — Lep.: Agrotis ypsilon, Peridroma margaritosa, Phlegethontius sexta, Lebensweise, Schaden, Bekämpfung.

Morgan, C. E. List of 40 butterflies found in Lonsdale north of the Sands or within 25 miles of Barrow-in-Furness. Ann. Rep. Proc. Barrow Nat. Field Club, vol. 17, **1909**, p. 162 u. 163.

Moulton, J. C. A Lycaenid in attendance on an Homopteron. Transact. ent. Soc. London 1910, Proc., p. XXXVIII—XLI. — Allotinus horsfieldi Moore.

Müller-Rutz, J. Beiträge zur Schmetterlingsfauna des Kantons Thurgau. II. Kleinschmetterlinge. Mitteil. thurgau naturf. Ges., H. 19, p. 22—59.

Muschamp, P. A. H. (1). A tramp across Corsica. Ent. Rec. Journ. of. Var., Vol. 22, p. 141-146.

— (2). A few notes on the life-history of Cucullia lucifuga. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 226—228.

Nagano, Kikujiro (1). On the habits and metarmorphosis of Pygaera anastomosis L. and P. anachoreta Fabr. Konch. Sek. Gifu, vol. 13, **1909**, p. 442—447.

— (2). On Agaristidae in Japan. l. c., vol. 14, p. 4—9, 48—52.

— (3). On Urapterix maculicaudaria Motsch. l. c., p. 92—95.

Neave, S. A. Zoological collections from Northern Rhodesia and adjacent territories: Lepidoptera Rhopalocera. Proc. Zool. Soc. London, 1910, p. 2—86, Fig. 1 u. 2, Taf. 1—3, 1 Karte. — Im ganzen 450 Arten (incl. Hesp.).

Newcomb, H. H. Argynnis cybele Fab., variety baal, Streck., melanic. Psyche, vol. 17. p. 30. t. 7.

Newcomb, William W. Chrysophanus dorcas Kirby, and related species in the upper peninsula of Michigan. Canad. Ent., vol. 42, p. 153—157, Taf. 4 u. 5.

Newcomer, E. J. The Butterflies of the Lake Tahoe Region. Ent. News, vol. 21, p. 274—277, 309—317. — Artenliste (70 sp.) mit Bemerk. zu den einzelnen Arten.

Nickerl, Ottokar. Die Federmotten Böhmens (Pterophoridae und Orneodidae). Beitr. z. Ins.-Fauna Böhmens, 7. Ges. Phys. Prag, 1910, p. 1—12.

Niepelt, Wilh. Zwei neue Agrias-Formen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 188.

Niezabitowski, Edward L. Gasienice wyzlabiajace wapienie. (Les chenilles qui creusent les calcites.) Spraw. Kom. fizyogr. Kraków, vol. 43, **1909**, p. 95—99.

Nitsche, Josef. Zwei neue Lepidopteren-Aberrationen aus der Wiener Gegend. Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (221).

Oberthür, Ch. (1). Notes synonymiques lépidoptérologiques. Bull. soc. ent. France, p. 92. — Catocala.

— (2). Description de nouvelles espèces de Lépidoptères Hétérocères de la Chine occidentale. l. c., No. 17, p. 314 u. 315.

— (3). Description d'espèces nouvelles de Lépidoptères algériens. l. c., No. 18, p. 333 u. 334.

— (4). Description d'une nouvelle espèce de Lépidoptère Hétérocère de la province de Constantine (Algérie). l. c., p. 353.

— (5). Etudes de Lépidoptérologie comparée par Charles Oberthür. Fasc. IV. Rennes 1910, p. 1—691, Taf. 35—58. Notes pour servir à établir la Faune Française et Algérienne des Lépidoptères. (Suite.) — Auf den Tafeln zahlreiche exotische, teils neue Arten, ohne Beschreibung.

— (6). Études de Lepidopterologie comparée Fasc. IV bis p. 1—47. Enthält: I. Observations sur quelques espèces de Saturnidae d'Afrique. p. 1—43, Fig. A—Z. II. Notes pour servir à établir la Faune Française et Algérienne des Lepidoptères (Suite). Anthocharis Falloui, Allard et Calicharis nouna. Lucas. p. 45—47. Fig. 5.

Oertel, Heinr. Merkwürdige Färbung einer Raupe von Chaerocampa elpenor L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 48 u. 49.

Oldaker, F. A. August in the Valais and Vaud Cantons. Entomologist, vol. 43, p. 99—101. — Sammelbericht.

Osthelder, L. (1). Zwei Sammeltage im Tal von Cogne. Mitteil. ent. Ges. München, 1910, p. 23—25, 57—62.

— (2). Zwei Zwitter. l. c., p. 62—64.

Oudemans, J. Th. Optreden van Lymantria monacha. Ruspen van Geometra, ook Noctuiden. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. LXVII—LXXI.

Page, Rosa E. A month in the Rhone Valley in 1909. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 125—129. — Sammelbericht.

Pagenstecher, Arnold. Die Gerning'sche Insektensammlung im Naturhistorischen Museum zu Wiesbaden. Ein Beitrag zur Geschichte der Entomologie. Jahrb. nassau. Ver. f. Naturk., vol. 63, p. 119—137.

Paravicini, L. Beitrag zur Kenntnis der südamerikanischen Pieriden-Gattung Tatochila Butl. Mitteil. schweiz. ent. Ges., vol. 12, p. 21—23.

Parrott, P. J. The cherry ermine moth (Hyponomeuta padella L.) Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 157—161.

Pazsiczky, Jenö. Adatok Trencsénvár megye lepke-faunájához. (Beiträge zur Lepidopterenfauna des Trencséner Comitates.) Jahresb. naturw. ver. Trencséner Comit., Jahrg. 31—33, 1908—1910, p. 41—82.

Pead, C. H. Curious pupating habits of Cucullia palliastria, a Rhodesian moth. Naturalist Durban, vol. 1, Part 2, p. 77—78.

Pearsall, Richard F. (1). Eupithecias that appear to be undescribed. Ent. News, vol. 21, p. 157—160.

— (2). Vagrant Eupithecias. Proc. ent. Soc. Washington vol. 12, 138—145.

— (3). Some Hulst types of Geometridae at Washington. Canad. Ent., vol. 42, p. 313 u. 314.

— (4). A new Geometrid genus and new species from the extreme South-West. l. c., p. 330—332.

— (5). Eupithecias that appear to be undescribed. Ent. News, vol. 21, p. 404—406.

— (6). A new Stamnodes. Canad. Ent., vol. 112, p. 213.

Peile, H. D. A correction. The butterflies, Pieris brassicae and Canidia. Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 19, p. 269.

Pelser-Berensberg, H. von. Some undescribed caterpillars. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 214—219. — Hamanumida daedalus, Pieris gidica, Deudorix diocles, Pterygopsidea mokeezi, Rhopalocampta keitloa, Pamphila spec.

Perlini, Renato. Contribuzione alla fauna dei Lepidotteri italiani. Alcune rare specie rinvenute nel Monferrato. Riv. ital. Sci. nat., vol. 30, p. 97—105, 1 Taf.

Petersdorff, E. Polia rufocincta bei Berlin. Berliner ent. Zeitschr., vol. 54, p. 232.

Peyerimhoff, Henri de. Catalogue des Lépidoptères d'Alsace avec indication des localités, de l'époque d'apparition et de quelques détails propre à en faciliter la recherche. Mitteil. naturf. Ges. Colmar, N. F., vol. 10, p. 1—227.

Pfau, s. Eisenach, Rudolf.

Philipjew, I. Liste supplémentaire des Macrolépidoptères du gouvernement de Novgorod. Rev. Russe d'Ent., vol. 10, p. 154—160. (Russisch.)

Philpott, Alfred. Melanchra panea n. sp. Transact. N. Zeal Inst., vol. 47, p. 544.

Picard, F. La Cochylis de la Vigne. Feuille jeunes natural. Paris, vol. 40, p. 167.

Piquenard, C. A. Contribution à la faune des Lépidoptères du département du Finistère. Bull. Soc. scient. med. Ouest Rennes, vol. 19, p. 56—81.

Pictet, Arnold (1). Sur le sommeil hibernal de Lasiocampa quercus. Compt. Rend. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 10—12.

— **(2).** Quelques expériences sur la recherche du „point critique". l. c., vol. 2, p. 13.

— **(3).** Recherches expérimentales sur l'origine de la couleur bleue chez les Lépidoptères. Arch. Sci. phys. nat. Genève, Ser. 4, vol. 30, p. 620—623. — Dasselbe in: Compt. Rend. Soc. phys. hist. nat. Genève, vol. 27, p. 98—101.

— **(4).** Quelques exemples de l'hérédité des caractères acquis. Verh. schweiz. naturf. Ges., 93. Vers., vol. 1, p. 272—274. — Ausschaltung der Überwinterung bei Lasiocampa quercus. — Anpassung von Lymantria dispar an die Tanne als Nahrungspflanze.

— **(5).** Quelques notions sur l'albinisme et le mélanisme. Compt. Rend. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 16—18.

— **(6).** Note sur des hybrides d'Ocneria dispar et de sa varieté japonica. l. c., p. 19.

— **(7).** Elevage des chenilles d'Ocneria dispar avec des Conifères. l. c., p. 20.

— **(8).** La couleur blanche des papillons. Arch. Sci. phys. nat. Genève, Ser. 4, vol. 30, p. 626—628. — Dasselbe in: Compt. Rend. Soc. phys. hist. nat. Genève, vol. 27, p. 104—106.

— **(9).** Nouvelles recherches sur la variation des papillons; l'un des mécanismes de l'albinisme et du mélanisme. 1re note. Arch. Sci. Phys. Genève, vol. 29, p. 640—644.

— **(10).** Dasselbe. 2me note. l. c., p. 650—655.

Piepers, M. C. Anläßlich der „Beobachtungen über den Polymorphismus von Papilio Memnon L." von Edw. Jacobson. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 235—277.

Piepers, M. C. u. Snellen, P. C. T. The Rhopalocera of Java: Hesperidae. With the collaboration of **H. Fruhstorfer.** Haag 1910, p. I—XXV, 1—60, Taf. 1—6.

Pierre, F. N. Value of Genitalia. Entomologist, vol. 43, p. 304.

Pillich, Ferencz (1). Ujabb adatok Simontornya lepkefaunájához. Rovart. Lapok, vol. 17, p. 22—25. — Neue Beiträge zur Schmetterlingsfauna von Simontornya.

— **(2).** Rovarászati följegyzések. l. c., p. 135—139. — Beob. u. Aufzeichnungen über einzelne Arten.

Pionneau, Paul. Liste d'espèces et variétés de Lépidoptères recueillis en Sicile et Sardaigne. Rev. Linnéenne, vol. 26, p. 7 u. 8, 37 u. 38, 43 u. 44, 55 u. 56, 84 u. 85, 96 (Fortsetzung). — Microlep.

Plate, L. Die Erbformeln der Aglia-tau-Rassen im Anschluß an die Standfuß'schen Züchtungen. Arch. f. Rassen- u. Gesellsch.-Biol., vol. 7, p. 668—683.

Plateau, F. Lépidoptères Rhopalocères attirés par des matières autres que le nectar des fleurs. Rev. mens. Soc. ent. Namur, vol. 10, p. 82—84. — S. auch **Lambillion (5).**

Pöschmann, E. Pericallia Hb. matronula L. im westlichen Rußland. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., vol. 6, p. 23 u. 24. [S. auch **Slevogt (7).**]

Poppius, B. Två för Finlands fauna nya insekter. Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn., vol. 37, p. 105. — Colias nastes verdandi.

Pospělov, V. P. (1). Die postembryonale Entwicklung und die imaginale Diapause bei den Lepidopteren. Zapiski Obšč. jest. Kiev, vol. 21, p. I—II, 163—410, Taf. 3—9.

— **(2).** Über Verzögerungen im Eintritt der Geschlechtsreife bei den Schmetterlingen im Zusammenhang mit nicht vollendeter Metamorphose. Moskva Dnevn. XII. Sjězda russ. jest. vrač. [Prot.] 1910, p. 547—549.

Postel, G. (1). Premiers états de Plusia moneta F.; polyembryonie de son parasite. Bull. Soc. ent. France, p. 181 u. 182.

— **(2).** Femmes bleues dès Lycènes. Feuille jeunes natural. Paris, vol. 40, p. 80.

— **(3).** Pour les Lépidoptéristes cyclistes. l. c., p. 165 u. 166.

Prammer, Josef. Ein Vorschlag zur raschen Tötung der Schmetterlinge ohne Tierquälerei. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 13 u. 14.

Prideaux, R. M. (1). A few notes on the Diurni at La Bourboule (Puy de Dome) during June, 1909. Entomologist, vol. 43, p. 18—20. — Artenliste, Bem. zu einzelnen Arten.

— **(2).** Notes on the larva of Agriades coridon. Ent. Rec., Journ. of Var., vol. 22, p. 199 u. 200.

Prout, B. (1). On the Genus Zethenia; with descriptions of a new species. Entomologist, vol. 43, p. 5—7.

— **(2).** Genera Insectorum, dirigés par P. Wytsman, 103. Fasc. Lepidoptera Heterocera, Fam. Geometridae, Subfam. Brephinae. 16 pp., 1 Taf.

— **(3).** Genera Insectorum, dirigés par P. Wytsman. 104. Fasc. Lepidoptera Heterocera, Fam. Geometridae, Subfam. Oenochrominae. 120 pp., 2 Taf.

— **(4).** New Neotropical Geometridae. Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 232—247, 316—333, 432—440, 508—526.

— **(5).** On the Geometridae of the Argentine Republic. Transact. ent. Soc. London, 1910, P. 3, p. 204—345, Taf. 48

Puhlmann, E. Schmarotzer von Calamia lutosa. Mitteil. Ver. Naturk. Kreteld, 1910, p. 34—36.

Punnett, R. C. „Mimicry" in Ceylon butterflies, with a suggestion as to the nature of polymorphism. Spol. Ceylan., vol. 6, Part 25, p. 1—24, Taf. 1 u. 2. — Bespr. d. Mimikry im allg. u. bei den einzelnen Fällen unter Bezugnahme auf natürl. Feinde u. Polymorphismus.

Purdey, William. Note on the early stages of Oxyptilus pilosellae. Entomologist, vol. 43, p. 89 u. 90, 1 Fig.

Putscher. Neuere Erfahrungen und Urteile über die Nonnenbekämpfung. Zeitschr. f. Fort- u. Jagdwesen, vol. 42, p. 675—693.

Quaintance, A. L. The one-spray method in the control of the codling moth (and plum Curculio). Bull. U. S. Dep. Agric., No. 80, Part 7, p. 113—146, Fig. 33—37, Taf. 10 u. 11.

Quayle, H. J. The orange Tortrix. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 401—403.

Rabaud, Etienne. La dispersion altitudinaire de Zygaena occitanica et la notion du milieu. Feuille jeunes natural. Paris, vol. 40, p. 51 u. 52.

Ramakrishna Aiyar, T. V. Life-history of a Lymantrid on castor (Orgyia postica, Wlk.). Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 341—343.

Raebel, H. (1). Das Aufsuchen und die Zucht von Spannerraupen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 121 u. 122.

— (2). Über das Vorkommen und die Zucht von Stauropus fagi. l. c., p. 132 u. 133.

Ramme, Willy. Über eine Aberration von Syntomis phegea L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 182 u. 183, Fig. 1—5.

Rangnow, H. sen. Zur Kenntnis der Lebensweise von Pamphila silvius Knoch (Lep.-Rhop., Hesper.). Berliner entom. Zeitschr., vol. 54. p. 227 u. 228. Metam., Überwinterung.

Rau, Philip. Observations on the duration of Life, on copulation and on oviposition in Samia cecropia, Linn. Transact. Ac. Sci. St. Louis, vol. 19, p. 21—48.

Raynor, Kenneth. Contribution to a list of the Macro-lepidoptera of Bucks. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 44 u. 45. — Artenliste.

Rebel, H. (1). Neue palaearktische Pyraliden, Tortriciden und Tineen. Iris, vol. 23, Heft 1, p. 1—14, Taf. 1. — 1 n. gen., 17 n. sp.

— (2). Troctoptera nymphula nov. spec. (♀). Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1909, p. (375) u. (376), Fig. 1 u. 2.

— (3). Zygaena exulans apfelbecki nov. subsp. (♂). l. c., 1910, p. (4) u. (5), Fig. 1 u. 2.

— (4). Sesia albanica n. sp. (♂). l. c., p. (5) u. (6), Fig. 3.

— (5). Biston alpina (Sulz.) ab. tenebraria nov. ab. l. c., p. (17), Fig. 1 u. 2.

— (6). Scodiona fagaria favillacearia ab. fleischmanni nov. ab. (♂). l. c., p. (17), Fig. 3 u. 4.

— (7). Beitrag zur Lepidopterenfauna der Ionischen Inseln. l. c., p. 418—431.

— (8). Botanische und zoologische Ergebnisse einer wissenschaftlichen Forschungsreise nach den Samoa-Inseln, dem Neuguinea-Archipel und den Salomoninseln von März bis Dezember 1905 von Dr. Karl Rechinger. III. Teil. Bearbeitung der Siphonogamen und Lepidopteren von den Samoa-Inseln, der Fungi und Hepaticae vom Neuguinea-Archipel und der Arachniden sämtlicher bereister Inseln nebst Nachträgen zu den Hepaticae und Micromycetes der Samoainseln. Lepidopteren von den Samoa-Inseln. Denkschr. Ak. Wiss. Wien, math.-naturw. Kl., vol. 85, p. 412—432, 1 Taf., 4 Fig.

Rebel, H. u. **Schawerda, K.** Beschreibung von sechs neuen Microlepidopteren aus Bosnien und der Herzegowina. Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (28)—(34), Fig. 1—6. — S. Systematik, Ptocheuusa, Brachmia, Pseudatemelia, Coleophora, Adela.

Reiff, William (1). Einige Flacherie-Experimente mit der „Gypsy moth" (Liparis dispar). Soc. ent., vol. 24, p. 178—181. — Übers. a. d. Engl. (s. Ber. f. 1909, **Reiff**).

— (2). Notes on Hemileuca lucina Hy. Edw. Psyche, vol. 17, p. 29—32.

— (3). The resistance of gipsy moth eggs (Liparis dispar L.) to cold and other conditions. l. c., p. 69—72.

— (4). Some experiments on the resistance of gipsy moth eggs to the digestive fluids of birds. l. c., p. 161—164. — Bei Turdiden und Buboniden passieren die Eier den Darmkanal ohne Schaden zu leiden; bei Fringilliden liegt die gleiche Möglichkeit vor.

— (5). Argynnis cybele Fabr. forma Bartschi f. nov. l. c., p. 252—255, Fig. 1, Taf. 13.

— (6). Contributions to experimental entomology. 2. Two cases of Anabiosis in Actias selene Hübner. Jour. exper. Zool., vol. 6, p. 565—569.

Reimer, Chr. Schnelles Töten der zählebigen Zygaenen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 143.

Remisch, Franz (1). Ein neuer Hopfenschädling. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 85. — Raupe von Hydroecia micacea.

— (2). Hydroecia micacea Esp., ein neuer Hopfenschädling. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 349—351.

Reuss, T. (1). Variation in Vanessa urticae, L.: Seasonal (climatical) and local variation in V. urticae and in V. io, L., by which the two species show a tendency to meet in facies. Entomologist, vol. 43, p. 23—27 (Fortsetzung), p. 55—59, 83—84, 2 Figg.

— (2). Effects of tropical temperature on British pupae of Manduca atropos, and striking spectacle afforded by the movable „death's-Head" on the thorax of the moths. l. c., p. 87—89.

— (3). Variation of A. levana, L.: Comperative description and possible significance of the wing markings in levana. l. c., p. 139—141, 163—166.

— (4). A black-tipped aberration of Gonepteryx (Rhodocera) rhamni, Male. l. c., p. 209 u. 210, Fig. 1—3.

— (5). Comparative Notes on urticae, L., var. ichnusa, Bon., and var. turcica, Staud. Is V. urticae, L., the „reddest" form among all the „tortoiseshell" Vanessidae? l. c., p. 277—281, 2 Figg., 339—343.

— (6). P. atalanta ab. merrifieldoides. l. c., p. 303 u. 304.

— (7). Egg-laying of Vanessa urticae, L., and result of temperature-experiments on a freshly-laid batch of eggs. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 42 u. 43.

— (8). A phylogenetic sketch of the Pyrameid group of Vanessids. l. c., p. 62—67, 85—90, Taf. 1.

— (9). Variation of Vanessa io, L. l. c., 140 u. 141, 171 u. 172.

— (10). Comparative notes on the egglaying of Aglais urticae and Vanessa io. l. c., p. 176—178.

Reverdin, Jaques L. (1). Note sur l'armure génitale mâle de l'Hesperia serratulae. Rhr. Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 1—16, Taf. 1—3.

— (2). Lycaena coridon Poda var. constanti, generatio praecox. l. c., p. 17—22, Taf. 4.

— (3). Aberrations de Lépidoptères. l. c., p. 44—50, 1 Taf.

— (4). Agriades coridon var. constanti, generatio praecox. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 60 u. 61.

Ribbe, C. (1). Neue Papilioformen aus dem Bismarck-Archipel. Deutsche ent. Zeitschr. Iris, vol. 24, p. 182. — S. Syst.

— (2). Beiträge zu einer Lepidopteren-Fauna von Andalusien (Süd-Spanien). Macrolepidopteren. (Fortsetzung.) Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 97—228, Taf. 1.

Ribbeck, Konrad. Frostspanner. Kosmos, Stuttgart, vol. 6, **1909**, p. 115—117, 2 Figg.

Richter, A. Falter mit Raupenkopf. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 255 u. 256.

Richter, Otto (1). Flugzeit von Gonopt. rhamni L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 20 u. 21.

— (2). Raupengewohnheiten bei Polygonia c-album L. l. c., p. 27 u. 28.

— (3). Gesicht und Gehör bei Schmetterlingen. l. c., p. 42 u. 43, 45—47, 51—53.

— (4). Nochmals Schmetterlinge der Umgegend Stettins. Ent. Rundschau, vol. 27, p. 12.

Richter, Viktor (1). Beschreibung der Eier von: Polia xanthomista Hb., Taeniocampa pulverulenta Esp., incerta Hufn., munda Esp., Orrhodia erythrocephala F., veronicae Hb., vaupunctatum Esp., vaccinii L., rubiginea F. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 43—45.

— (2). Beschreibungen der Eier von Stauropus fagi L., Drepana cultraria F., Acronycta abscondita Tr. und Biston hirtaria Cl. Soc. ent., vol. 25, p. 53 u. 54, Fig. 1—4.

— (3). Beschreibung der Eier von Exaereta ulmi Schiff., Calocampa exoleta L. und Arctia testudinaria Fourc. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 5 u. 6, Fig. 1—3.

— (4). Ein Feind der Schmetterlinge. l. c., p. 11. — Beob. an Kohlmeisen.

— (5). Die Puppe von Acronycta abscondita Fr. l. c., p. 13, 1 Fig.

— (6). Beschreibung der Eier von Pseudoterpna pruinata Hufn. und Deilinia exanthemata Sc. l. c., p. 17 u. 18, 3 Fig.

— (7). Beschreibung der Eier von Agrotis occulta L. und Larentia sociata Bkh. l. c., p. 29 u. 30, 2 Figg.

— (8). Das Hoporina croceago F.-Ei und Ergänzung zu den Ei-Beschreibungen von Calocampa vetusta Hb., Polyploca flavicornis L. und Epirrhantis pulverata Thnbg. (Ploseria diversata Schiff.). Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 115, Fig. 1—4.

— (9). Beschreibung der Eier von Pieris rapae L., Agrotis forcipula Hb. und Mamestra reticulata Vill. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 352 u. 353, Fig. 1—3.

— (10. Beschreibung der Eier von Ammoconia caecimacula F., Polia rufocincta H.-G., Orthosia helvola L. und pistacina F. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 238 u. 239.

Riel, Ph. Description de deux espèces nouvelles du genre Bunaea. Bull. soc. ent. France, p. 63 u. 64.

Rippon, R. H. F. Icones Ornithopterorum. Parts 20—25. London 1910.

Rischer, Karl. Endromis versicolora. Jahrb. 1910 ent. Vereinig. „Sphinx" Wien, p. 20—22.

Röber, J. Gehörsinn bei Schmetterlingen. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 355.

Romaniszyn, J., s. **Hirschler, J.**

Rogers, K. St. Aubin. Some east African butterflies. Journ. East Africa and Uganda Nat. Hist. Soc., vol. 1, No. 1, p. 41—44, 1 Taf. — Euxanthe wakefieldi u. tiberius, Vorkommen, Mimikry.

Ronnicke, Paul. Über Ausstattung von Falterkästen. Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 4, p. 34 u. 35.

Roth, H. Pieris callidice ab. atrovirens nov. aberr. ♂. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 36 u. 37, 2 Figg.

Roth, W. Schmetterlings-Originale aus der Koll. Gerning. Jahrb. nassau. Ver. f. Naturk., vol. 63, p. 131—137.

Rothke, Max. Zwei Generationen von Arctia flavia in einem Jahre. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 235—237.

Rothschild, Walter (1). Descriptions of a new Hawk-Moth and some new Syntomidae. Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 506—511.

— (2). Catalogue of the Arctianae in the Tring Museum with notes and descriptions of new species. Novit. Zool., vol. 17, p. 1—85, 113—171.

— (3). Descriptions of new species of Arctianae in the Tring Museum. l. c., p. 172—188.

— (4). Descriptions of new Syntomidae. l. c., p. 429—445.

— (5). Notes on Arctianae and descriptions of a few new species. l. c., p. 504—506.

— (6). A new form of Attacus. l. c., p. 507.

Rothschild, W. u. Jordan, K. (1). Some new Sphingidae collected by the late W. Hoffmanns at Allianca, Rio Madeira, Amazonas. Novit. Zool., vol. 17, p. 456—459.

Rowland-Brown, H. (1). Butterflies of Cantal and Lozère. Entomologist, vol. 43, p. 21 u. 22.

— (2). Notes on a Butterfly hunt in France in 1910. l. c., p. 299—303, 322—327. — Sammelbericht und Artenliste.

— (3). Note on the classification of certain Hesperid butterflies. l. c., p. 306—309.

Rowley, R. R. u. Berry, L. (1). Further Study of the Catocalae. Ent. News, vol. 21, p. 104—116.

— (2). Notes on the Life Stages of Catocalae; a Summer's Record and Incidental Mention of other Lepidoptera. Ent. News, vol. 21, p. 441—455.

Rudow. Einige Zucht- und Sammelergebnisse des letzten Sommers. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 229—231. Lep. p. 229: Parasiten v. Libythea celtis u. Aporia crataegi.

Ruhland. Begriffsbestimmung der Aberration und Beschreibung einer Aberration der Geometra papilionaria L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 145 u. 146.

Russell, H. M. The Pecan Cigar case-bearer. (Coleophora caryaefoliella Clem.) Bull. U. S. Dep. Agric., No. 64, p. 79—86, 2 Fig., 3 Taf.

Russell, John (1). Butterfly collecting near Hope, British Columbia. Canad. Ent., vol. 42, p. 224—227. — Erläuterte Artenliste.

— (2). Notes on the Geometrid Gypsochroa stellata Guen. Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 177 u. 178.

Sälzl, M. Lycaenen-Aberrationen. Ber. nat. Ver. Regensburg, H. 12, p. 144—146.

Sajo, K. (1). Fortschritte in der Bekämpfung der Apfelmotte. Prometheus, vol. 20, **1909**, p. 122 u. 123.

— (2). Der Nonnenfalter. l. c., vol. 21, p. 785—791, 1 Fig.

Salay, Franz O. Katalog der Macrolepidopteren Rumäniens mit Berücksichtigung der Nachbarländer und der Balkanhalbinsel. Bul. Soc. Stiinte Bucurest., vol. 19, p. 74—206, 453—616.

Santolyne, P. (1). L'état actuel de la sériculture en France. Cosmos, Paris, N. S., vol. 61, **1909**, p. 227—231, Fig. 1—3.

— (2). L'alimentation des vers à soie. l. c., vol. 63, p. 19 u. 20.

Sasaki, C. (1). On the pathology of the jaundice (Gelbsucht) of the silkworm. Journ. Coll. Agric. Tokyo, vol. 2, p. 105—159, Taf. 1—7.

— **(2).** On the Silk Fish = Line (Tegusu). Journ. Coll. Agric. Univ. Tokyo, vol. 2, No. 2, p. 163—181, Taf. 8—10. — Behandelt die Metam. von Saturnia pyretorum Westw. und die technische Verwertung ihrer Coconseide zu Angelschnüren.

Sauber, A. Zur Biologie von Xylina zinckenii Tr. Verh. Ver. f. naturw. Unterh. Hamburg, vol. 14, p. 235 u. 236.

Schárbert, Armin. Adatok a lepkék látószerveinek ismeretéhez. Állat. Közlem. Köt., vol. 9, p. 124—137, 153 u. 154, 1 Taf. — Beiträge zur Kenntnis der Schmetterlingsaugen.

Schaus, W. (1). Descriptions of new Heterocera from Costa Rica. Ann .Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 189—211. — S. Syst.: Syntom., Arct., Noct., Hyps.

— **(2).** New species of Heterocera from Costa Rica. II. l. c., p. 402—422. — S. Syst.: Arct., Lymantr., Eupterot., Dalcerid., Megalopyg., Lacosom.

— **(3).** Dasselbe. III. l. c., p. 561—585. — S. Syst.: Lasioc., Notodont.

Schawerda, K. (1). Weiterer Nachtrag zur Lepidopterenfauna Bosniens und der Herzegowina. Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (19)—(27). — Macroheteroc. u. Microlep. 44 f. d. Gebiet neue Arten.

— **(2).** Über zwei Arctiidenformen aus Bosnien und der Herzegowina. l. c., p. (90)—(93).

Schawerda, K., s. **Rebel, H.**

Scheben, Leonhard. Zwei Pseudogifttiere aus Deutsch-Südwest-Afrika; Chalia maledicta n. sp. genannt „Grasschlange", Lygosoma Sundevalli genannt „Springschlange". Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, p. 290—299, Fig. 1—7. Lep. (Chalia) p. 291—295, Fig. 1—4.

Scheele, M. Instinkt oder Gedächtnis ? Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 216 u. 217. — Beobachtung über das Verfertigen des Sackes bei Psyche viciella.

Schille, Friedrich. Ex ovo-Zucht von Odontosia Sieversi Men. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 114 u. 115.

Schima, K. Beitrag zur Kenntnis von Pieris napi L., unter besonderer Berücksichtigung der in Niederösterreich vorkommenden Formen. Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1909, p. (376)—(377), 268—303.

Schmidt, Antal (1). Über eine neue Crambide aus Ungarn. Arch. Zool. Budapest, vol. 1, p. 31 u. 32.

— **(2).** Crambus hungaricus. Rovart. Lapok, vol. 17, p. 37 u. 38, 1 Fig.

Schmidt, Ernst. Drei verschiedene Aberrationsrichtungen von Argynnis aphirapa Her. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 185.

Schmidt, Hugo. Biologische Bemerkungen zu einigen gallenerzeugenden Schmetterlingen. (Ein Beitrag zur Microlepidopteren-Fauna Nieder-Schlesiens.) Soc. ent., vol. 25, p. 57 u. 58.

Schmidt, Arthur, s. **Fiedler, Aug.**

Schneider, H. Wirkt die weiße Blütenfarbe auf Nachtfalter anlockend? Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 117.

Schneider-Orelli, O. Über die Miniergänge von Lyonetia clerkella in Apfelblättern. Landwirtschaftl. Jahrb. Schweiz, vol. 24, p. 244—247.

Schreiber, A. F. Zur Frage über die Parthenogenese der Schmetterlinge. Izv. Vest-Sib. otd. geogr. russ. Obsč. Irkutsk, vol. 40, 1909 (1910), p. 107—110.

Schreiber, Carl. Eine Aberration von Bupalus piniarius L. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 171.

Schreiner, Ja. (1). Der Apfelbaum-Glasflügler (Sesia myopaeformis Borkh.), seine Lebensweise und Bekämpfung, nach den neuesten Erfahrungen zusammengestellt. Naturfreund St. Petersburg, vol. 5, Beilage No. 1, p. 1—7. (Russisch.)

— **(2).** Bekämpfung der wichtigsten Schädlinge des Gartenbaues unter den Insekten. Herausgeg. v. d. Kaiserl. Ges. f. Gartenbau St. Petersburg, 1910, p. I—IV, 1—95, 1 Taf.

Schrottky, C. Zweiter Beitrag zur Kenntnis der Syntomidae Paraguay's. Isis, vol. 24, p. 148—153. — 55 sp. S. Syst.

Schultz, Oscar (1). Zur Variabilität einiger Lymantriiden-Arten. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 35 u. 36.

— **(2).** Über drei aberrative und drei gynandromorphe Saturniden-Formen. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 64 u. 65.

— **(3).** Zwei Fälle von Gynandromorphismus bei Lasiocampa quercus L. l. c., p. 180 u. 181.

— **(4).** Vier zwitterhafte Lycaeniden-Formen. l. c., p. 184 u. 185.

Schultze, W. Contributions of the Lepidopterous fauna of the Philippines. Philippine Journ. Sci., Ethnol., Anthropol., Gen. Biol., vol. 5, p. 161—181.

Schulz. Die Nonne. Vortr. Pflanzenschutz Bromberg, H. 1, 1910, p. 18—32.

Schulze, Paul (1). Lepidopterenzwitter als Zeugen für die Artvergangenheit (Schluß). Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 212—214. — Unter der Voraussetzung, daß bei dimorph gefärbten Arten das weibliche Kleid das phylogenetische ältere sei, erklärt Verf. die Erscheinung, daß bei Halbseitenzwittern die weibliche Hälfte zuweilen die Färbung und Zeichnung einer im hohen Norden oder im Hochgebirge lebenden Form annimmt, für einen Atavismus und schließt daraus auf das phylogenetisch höhere Alter solcher Formen.

— **(2).** Drei neue Formen einheimischer Heteroceren. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 26 u. 27. — Lymantria dispar, Scopelosoma satellitia, Coscinia striata.

Schütze, T. (1). Raupen vom Waldboden. Ber. Tätigkeit nat. Ges. Iris Bautzen, 1906/1909, p. 21—25.

— (2). Das Ende der Nonnenplage. l. c., p. 26—30.

Schwabe. Der große Kiefernspinnerfraß in der Oberförsterei Jagdschloß 1905—1909. Ein Beitrag zur Kenntnis des Auftretens und der Bekämpfung des Spinners an der Hand neuer und alter Erfahrungen. Neudamm 1910, 31 pp.

Schwangart, F. (1). Über die Traubenwickler (Conchylis ambiguella Hübn. und Polychrosis botrana Schiff.) und ihre Bekämpfung, mit Berücksichtigung natürlicher Bekämpfungsfaktoren. Festschr. f. R. Hertwig, vol. 2, p. 463—534, 3 Taf.

— (2). Zur Bekämpfung des Heu- und Sauerwurmes (Traubenwicklers) in Bayern. Nat. Zeitschr. f. Land- u. Forstwirtsch. vol. 8, p. 109—121, 129—147.

Schwartz, Martin. Zur Bekämpfung der Raupenplagen. Arb. Biol. Reichsanstalt Berlin, vol. 7, p. 521—526.

Seabra, A. F. de. Quelques observations sur la métamorphose du Trichosoma boeticum Ramb. Bul. Soc. port. Sci. nat. Lisbonne, vol. 3, **1909**, p. 155.

Sedlaczek, Walther. Über das Verhalten der Nonnenraupen auf früh- und spättreibenden (rotzapfigen und grünzapfigen) Fichten. Zentralbl. f. Forstwesen Wien, vol. 36, p. 268—270.

Sehnert, Richard. Lebenszähigkeit einer Weißlingsraupe. Zeitschr. f. Naturw., vol. 81, p. 461.

Seiler (1). Über die Lepidopteren-Fauna von Regensburg. Korrespondenzblatt Iris, 1910, p. 18—20.

— (2). Nachtrag zu dem Verzeichnis der Bombyciden und Noctuiden der Umgebung von Liestal. Tätigkeitsber. naturf. Ges. Liestal f. 1904—1906, **1907**, p. 65—72.

Seitz, Adalbert (1). Die Großschmetterlinge der Erde. Fauna. palaearctica, vol. 2, p. 41—120, Taf. 9—22; vol. 3, p. 69—132, Taf. 16—32. Fauna africana, vol. 1, p. 25—72. Fauna americana, vol. 1, p. 161—192. Fauna indo-australica, vol. 1, p. 121—272. S. auch Seitz (2, 3), Strand (13), Warren, Aurivillius (2), **Haensch, Weymer, Fruhstorfer** (22).

— (2). Die Großschmetterlinge der Erde. Fauna palaearctica, vol. 2, Syntomidae (Schluß), p. 41 u. 42.

— (3). Dasselbe. Arctiidae. p. 43—108, Taf. 10—18.

— (4). Etwas über Lichtfang und Lichthunger. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 174 u. 175.

— (5). Bemerkung zu dem Artikel von H. Fruhstorfer: „Neues über Parnassius apollo". Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 179.

Selzer, August (1). Die Zucht von Maniola (Erebia) epiphron Kn. aus dem Ei und die Beschreibung der Raupe und Puppe. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 124 u. 125.

— (2). Col. nastes v. werdandi. l. c., p. 171—173, 184 u. 185.

Sera, Y., s. **Kotake, Y.**

Sergčev, M. I. Über die Entwicklung des Schwammspinners und seiner Parasiten. Lěsoprom. věst. Moskva, vol. 12, p. 449—452. (Russisch.)

Sheldon, W. G. Notes on some Hungarian and Austrian Butterflies in 1910. Entomologist, vol. 43, p. 269—274.

Sheliuzhko, L. Notices lépidoptérologiques. Rev. Russe d'Ent., vol. 9, p. 383—385. — Russisch. Bespr. palaearkt. Papil. u. Pierid.

Shiraki, T. Injurious Insects of Formosa. vol. 1. Agric. Exper. Stat. Gov. of Formosa, Japan. — ((Japanisch.) Taf. 1—51 mit Beschreibungen.

Sich, Alfred (1). A further instance of Coleophora troglodytella, Dup., feeding on Achillea millefolium, L., in Britain. Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 119.

— (2). A note on the ovum and young larva of Scoparia murana. Entomologist, vol. 43, p. 343 u. 344.

— (3). Larval stages of Chrysopora hermannella, Fab. Proc. S. London ent. nat. Soc., 1909/1910, p. 43—49, 1 Taf.

— (4). Depressaria putridella, Schiff. — a species new to Britain. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 7—9.

— (5). Notes on Micro-Lepidoptera of South-west London. l. c., p. 222 u. 223.

— (6). Lepidopterous leaf-miners. South-eastern Naturalist, **1909**, p. 30—37, Taf. 23.

Siegel, A. Die ersten Lebensgewohnheiten einiger Hadena-Arten. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 25 u. 26.

Siegel, Ludwig. Die Nonnenraupenplage und ihre Bekämpfung. Kosmos, Stuttgart, vol. 6, **1909**, p. 274—276, Fig. 1 u. 2.

Sihler. Zur Nonnenfrage. Forstwissensch. Centralbl., vol. 54, p. 274—277. — S. auch **Wachtl** (2).

Simes, James A. Notes on the Lepidoptera of Brindisi. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 231—236. — Sammelbericht.

Sitowski, Ludwik. Experimentelle Untersuchungen über vitale Färbung der Microlepidopterenraupen. Bull. intern. Ac. Sci. Cracovie 1910, Cl. Sci. math.-nat., sér. B, p. 775—790, 1 Taf.

Skala, Hugo (1). Lepidopterologische Beiträge. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 223—225. — Eiablage, Eibeschreibungen u. junge Raupen versch. deutscher Lepidopt.

— (2). Bemerkungen über Albinismus. l. c., p. 282 u. 283. — Beobachtungen bei der Zucht versch. Tagfalter.

Slevogt, B. (1). Die Großfalter (Macrolepidopteren) Kurlands, Livlands, Estlands und Ostpreußens mit besonderer Berücksichtigung ihrer Biologie und Verbreitung. Arb. Naturf.-Ver. Riga, Heft 12, p. 1—235.

— (2). Künstliche Farbenveränderungen bei Lepidopteren. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., vol. 6, p. 24. — Veränderung grüner Färbung unter der Einwirkung von Cyankali. (S. auch **Meder** u. **Wanach.**)

— (3). Einige Bemerkungen über Parnassius mnemosyne L. Soc. ent., vol. 24, p. 163.

— (4). Ein P. atalanta L. — Massenflug. Beobachtet in Bathen (Kurland) vom 12.—16. September 1910. l. c., p. 62 u. 63.

— (5). Die Großfalter Kurlands, Livlands, Estlands und Ostpreußens. Arbeiten Naturf.-Ver. Riga, N. F., Heft 121, 1910. — 885 Arten. Genaue Angaben über örtl. Vorkommen, Fundplätze, Flugzeiten, Bem. über Lebensweise.

— (6). Wieviel vermag eine Sammelsaison zur Erweiterung der heimatlichen Lepidopteren-Kunde beizutragen? Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 110—113.

— (7). Einige Berichtigungen zu Emil Pöschmann's: Pericallia Hb. matronula L. im westlichen Rußland. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 309 u. 310.

— (8). Altes und Neues über Hadena adusta Hb. ab. (n. sp) bathensis Lutzau. l. c., p. 451 u. 452.

Smith, John B. (1). Description of a New Deltoid Moth. Ent. News, vol. 21, p. 122 u. 123.

— (2). New species of Noctuidae for 1910. No. 1. Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 85—98.

— (3). Notes on Mamestra trifolii Rott. and its Allies. Ent. News, vol. 21, No. 8, p. 357—362, Taf. 11.

— (4). Notes on certain Taeniocampa species. Canad. Ent., vol. 42, p. 317—323, Taf. 8.

— (5). Notes on the Species of Anytus Grt. Psyche, vol. 17, p. 206—209, Taf. 11.

— (6). Notes on the North American species of Agroperina Hampson. Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 137—148, Taf. 4 u. 5.

— (7). Fruit pests. Codling moth. Rep. ent. Dep. New Yersey. Agric. Coll. Exper. Stat. f. 1909, p. 393—395, Fig. 7.

— (8). Peach borers. l. c., p. 399—402, Fig. 9.

— (9). Gipsy and brown-tail Moths. l. c., p. 412—414.

— (10). The Noctuidae of California I. Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 2, p. 179—184, Fig. 71 (Taf.).

— (11). Dasselbe. II. l. c., p. 274—279.

— (12). New species of Noctuidae for 1910. No. 2. Transact. Amer. ent. Soc., vol. 36, p. 251—266.

— (13). Notes on certain species of Mamestra. Ann. ent. Soc. Amer., vol. 3, p. 154—158.

Snellen, P. C. T. (1). Lophosoma? sarah Snell. nova species. Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 282—284, Taf. 13, Fig. 3.

— (2). Aanteekeningen over nederlandsche Lepidoptera. l. c., p. 312—327. — s. **Piepers, M. C.**

Sperring, C. W. Some notes on collecting Lepidoptera in 1909. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 11—15. — England. Sammelbericht.

Spuler, Arnold. Die Schmetterlinge Europas. 3. Auflage von E. Hofmanns gleichnamigem Werke, Liefg. 38b (Schluß-

lieferung), p. VII—XVII, 289—523, 1 Taf. Stuttgart, E. Schweizerbart.

Srdinko, J. (1). V Čechách Jomáci Cucullie. Schrk. Časopis, Roč. 7, Cisl. 3, p. 100—113.

— (2). Příspěvek k znalosti zivota Lycaeny orion Pallas. Vztahy housenký k mravenkum. l. c., p. 145.

— (3). Fauna motylí v Praze — na Petřině. l. c., p. 32—37.

— (4). Über die Lebensweise und die Zucht von Agrotis cinerea Hb. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 53—55.

Standfuß, M. (1). Die alternative oder discontinuierliche Vererbung und ihre Veranschaulichung an den Ergebnissen von Zuchtexperimenten mit Aglia tau und deren Mutationen. Deutsche Ent. Nat.-Bibl., vol. 1, p. 5 u. 6, 14 u. 15, 21—23, 28 u. 29, Fig. 1—4.

— (2). Chaerocampa (Pergesa) elpenor L. ab. daubi Niep. und einige Mitteilungen über Wesen und Bedeutung der Mutationen, illustriert an Aglia tau L. Deutsche ent. Zeitschr. Iris, vol. 24, p. 155—181, Taf. 5—13.

Stebbings, James H. The Life History of Cricula trifenestra. Ent. News, vol. 21, p. 101—103.

Stein, Rich. Besprechung des am Abend des 19. Dez. 1908 von den Mitgliedern der Münchener Entomologischen Gesellschaft eingebrachten Vergleichsmaterials der Gruppe „Papilio". Mitt. Münchener ent. Ges. 1910, No. 1, p. 11—15.

Stephan, Julius (1). Die Schmetterlingswelt der Nordpolargebiete. Natur u. Offenb., vol. 56, p. 144—158.

— (2). Die an niederen Kryptogamen lebenden Raupen und deren Falter. l. c., p. 321—338.

— (3). Aporia crataegi L. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 68 u. 69.

Stéphanian, Sébouh. Un ravageur nouveau observé dans les rizières de la Basse-Egypte. Bull. Soc. ent. Egypte 1909, p. 171—176. — Parnara spec.

Stewart, A. M. Concerning the fertilization of Orchis maculata. Entomologist., vol. 43, p. 106 u. 107, 2 Figg.

Stichel, H. (1). Vorarbeiten zu einer Revision der Riodinidae Grote. (Erycinidae Swains.) III. Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 9—

— (2). Genera Insectorum. Lepidoptera Rhopalocera. Fam. Riodinidae. Allgemeines. Subfam. Riodininae. 1. Teil. Fasc. 112A, p. 1—238, Taf. 1—23.

— (3). Zerynthia cerisyi hermanni subsp. n. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 73.

— (4). Über die rechtmäßige Anwendung des Namens Papilio rivularis Scopoli für Limenitis camilla anderer Autoren. l. c., p. 80 u. 81.

Stierlin, R. Der Kiefernspinner als Waldverwüster. Mitteil. naturf. Ges. Winterthur, H. 8, p. 14—24, Taf. 1.

Stock, J. E. van der. Bijdrage tot de kennis van de boor derschadt in het rijstgewas. Teysmannia Batavia, vol. 21, p. 92—95.

Strand, Embrik (1). Verzeichnis der von Herrn Oberleutnant F. Reuter an der Dume-Mündung in Kamerun gesammelten und dem Kgl. zoologischen Museum in Berlin geschenkten Lepidopteren. Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 29—35. — 56 spec., 2 n. spec., 5 n. ab.

— (2). Eine neue afrikanische Phibalapteryx-Art. Soc. ent. vol. 24, p. 174.

— (3). Neue Tagfalter-Formen aus Usambara, gesammelt von Herrn Prof. Dr. J. Vosseler. l. c., vol. 25, p. 5 u. 6.

— (4). Der Gattungsname Diplura. l. c., p. 14.

— (5). Die Gattungsnamen Hemipecten und Dipaena in der Lepidopterologie. l. c., p. 26.

— (6). Eine neue afrikanische Cossidengattung. Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 143 u. 144.

— (7). Eine neue Anaphe-Form. Deutsche ent. Zeitschr. Iris, vol. 24, p. 183 u. 184.

—(8). Eine neue Carnegia-Art, nebst Bemerkungen über die Ludiinen. l. c., p. 185—189.

— (9). Schmetterlinge aus Zentral- und West-Sumatra, gesammelt von Herrn Dr. Max Moszkowski. l. c., p. 190—208. — Liste von 171 Arten, neue Arten von Adolias, Nacaduba, Pseudoterpna, Laelia, Aroa, Serrodes, Patissa.

— (10). Neuer Gattungsname in der Lepidopterologie. Soc. ent., vol. 25, p. 72.

— (11). Eine neue Sphingiden-Gattung aus Afrika. Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 228—230.

— (12). Zwei Gattungsnovitäten exotischer Heteroceren. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 98 u. 99. — Aeologramma, Catajana n. g.

— (13). Lymantriidae (unvollständig), in **Seitz,** Großschmetterlinge der Erde, Fauna palaearctica, vol. 2, p. 109—120, Taf. 19—22.

— (14). Die afrikanischen Ocinara-Arten des Berliner Museums. Berliner Entom. Zeitschr., vol. 55, pag. 145—156.

— (15). Fünf neue Gattungsnamen in Lepidoptera. Ent. Rundschau, vol. 27, p. 161 u. 162.

Surcouf, Jacques. Note sur un parasite du camphrier de Malaisie (Eumeta hekmeyeri Heylaerts). Rev. bretonne botan., Rennes, **1909,** p. 11 u. 12.

Swett, L. W. (1). Geometrid notes — a new variety. Canad. Ent., vol. 47, p. 68. S. Syst., Mesoleuca.

— (2). Dasselbe. — New Hydriomena Varieties. l. c., p. 277—283.

— (3). Dasselbe. — A new Cingilia. Psyche, vol. 17, p. 164.

— (4). Dasselbe. — A new variety of Nyctobia. l. c., p. 255 u. 256.

Swezey, Otto H. (1). The Ebony leaf-miner (Gracilaria mabaella) [Lep., n. sp.]. Proc. Hawai. ent. Soc., vol. 2, No. 3, p. 88—90, Taf. 3, Fig. 6.

— (2). Adenoneura falsifalcellum Wlsm. (A Correction.). l. c., p. 93 u. 94.

— (3). Generic Synopsis of Hawaiian Microlepidoptera (Tineina of Walsingham). l. c., p. 98—101.

— (4). Some new species of Hawaiian Lepidoptera. l. c., p. 103—106, Taf. 3, Fig. 1, 2, 3, 5. S. Syst., Genophantis, Scoparia, Hyposmocoma, Gracilaria.

— (5). Notes on a day's Insect-collecting in the Waianee Mountains, Oahu. l. c., p. 113 u. 114. — Liste der Lep. p. 114.

— (6). The feeding habits of Hawaiian Lepidoptera. [Presidential address.] l. c., p. 131—143. Nahrungspflanzen d. Larven.

— (7). The Hawaiian sugar cane bud moth (Ereunetis flavistriata). With an account of some allied species and natural enemies. Exper. Stat. Hawaii. Sug. Plant. Div. Ent. Bull. No. 6, **1909**, p. 1—40, Taf. 1—4.

— (8). Army worms and cut worms on sugar cane in the Hawaiian Islands. l. c., No. 7, p. 1—32, Taf. 1—3.

Swinhoe, C. Lepidoptera Indica. Lycaenidae, Part 83, p. 185—232, Taf. 612—627. Lycaenopsidae, Part 83 u. 84, p. 233—296, Taf. 628—639, P. 85—87, Lycaenidae, p. 1—72, Taf. 640—656. Lampidinae p. 73—96, Taf. 657—661. Part. 89, Chrysophaninae, p. 97—120, Taf. 662—667.

Tabórski, V. Eine größere Sammeltour im slavischen Süden. Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 18 u. 19, 24 u. 25. Sammelbericht.

Takeuchi, T. u. **Inoue, R.** On the existence of an enzyme in the silkworm which produces Ammoniea as cleavage product of Amino-Compounds. 7th. internat. Congr. appl. Chem., Sect. 4, A 2, p. 104—108.

Tanaka, Yoshimaro. (1). Preliminary note on the silk glands of Bombyx mori. ransact. Sapporo Nat. Hist. Soc., vol. 3, p. 19—26.

— (2). Researches on the silk-gland of the silk-worm. Preliminary report. Dobuts Z. Tokyo, vol. 22, p. 499—502.

Tannreuther, Geo W. Origin and Development of the wings of Lepidoptera. Arch. f. Entw.-Mech., vol. 29, p. 275—286. Fig. 1—26.

Taylor, Geo Wc. (1). Stray notes on Geometridae. No. I. — On Plagodis Reutzingaria, Packard. Canad. Ent., vol. 47, p. 38—40.

— (2). Descriptions of three new species of Eupitheciae from Western America. l. c., p. 57—59. — S. Syst.

— (3). Descriptions of new species of Eupithecia from Eastern America. l. c., p. 77—83.

— (4). On some new species of Mesoleuca allied to Mesoleuca hersiliata, Guenée. l. c., p. 85—88.

Tetley, A. S. (1). The South-eastern Pyrenees in early June. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 57—60. — Sammelbericht u. Artenliste.

— (2) Note on the habits of Nemeobius lucina. l. c., p. 163.

Thierry-Mieg, Paul. (1). Descriptions de Lépidoptères nouveaux. Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384—390. — Palaearct. Macrolep., meistNeubenennungen nachAbbildungen in M i l l i è r e 's Jconographie.

— (2). Descriptions de Lépidoptères nouveaux. l. c., p. 465—469.

— (3). Description de Lépidoptères nouveaux. Naturaliste, vol. 32, p. 34, 119.

Thompson, William R. Bucculatrix Canadensiella Chamb. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 436.

Tomaselli, P. Ricerche sperimentali sulla selezione delle uova dis sericaria mori. Ann. Staz. bacol. Padova, vol. 37, p. 85—95.

Tonge, A. E. Resting altitudes of Lepidoptera. Proc. S. London ent. Soc. 1909—1910, p. 5—8, Taf. 2 u. 3.

Trägårdh, Ivar. (1). Lärk Vradsmalen (Coleophora laricella Hübn.). Ent. Tidskr., vol. 31, p. 258—264, Fig. 1. Dasselbe in: Centralanstalten för Jordbruksförsök, Flygblad No. 22, Dez. 1910, p. 1—6, Fig. 1—4. — Beschr., Metam., Lebensw., Bekämpfg., Feinde.

— (2). Clercks minerarmal (Lyonetia clerckella L.). l. c., p. 266—271, Fig. 1—4. Dasselbe in: Centralanstalten förJordbruksförsök, Flygblad No. 21, Dez. 1910, p. 1—7, Fig. 1—4. Beschr., Metam., Lebensw., Bekämpfg.

Trautmann, W. Grünspan, ein arger Feind von Sammlungen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 242 u. 243.

Tremoleras, Juan. Apuntes lepidopterológicos. An. Mus. Nat. Montevideo, Ser. 2, vol. 1, p. 89—95.

Trenkle, R. Die Bekämpfung einiger gefährlicher Obstbaumschädlinge mit Tabakseifenbrühe. Prakt. Blätter f. Pflanzenbau u. Pflanzenschutz, vol. 7, **1909**, p. 121—124.

Trimen, Roland. (1). Description of a new Smerinthine Hawkmoth from South Africa. Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 209 u. 210.

— (2). Preliminary note on Mr. A. D. Millar's experimental breeding of forms of the Nymphaline genus Euralia in Natal. Transact. ent. Soc. London 1910, Proc., p. XIV—XVII.

Tullgren, Alb. Frostfjäriln (Cheimatobia brumata L.) Ent. Tidskr., vol. 31, p. 250—257, Fig. 1—6. Dasselbe in: L. Centralanstalten för Jordbruksförsök, Flygblad No. 19, Dez. 1910, p. 1—8, Fig. 1—6. — Beschr., h Metam., Schaden, Bekämpfung.

Turati, Emilio. (1). La Zygaena tzansalpina Esp. e le sue forme italiane. Boll. Lab. Zool. gen. agrar. Portici, vol. 4, p. 134—162.

— (2). Note critiche sulla Pieris ergane H. G. Att. Soc. ital. Sci. Nat. Mus. civ. Milano, vol. 49, p. 36—51.

— (3). Zwei neue italienische Melitaea aurinia-Formen. Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 223.

Turner, A. J. Revision of Australian Lepidoptera, V. Fam. Geometridae. Subfam. Geometrinae, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, Part 3, p. 555—653.

Tutt, J. W. (1). Agriades polonus, Zeller, mit Bemerkungen über die bekannten Exemplare dieser Form. Soc. ent., vol., 25 p. 3 u. 4.

— (2). The Revieran Races of Agriades coridon, Poda. l. c., p. 42—44.

— (3). Agriades polonus, Zeller, a British insect, with some account of the recorded examples of this form. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 29—31.

— (4). The British Hydroecias of the „nictitans group — with some remarks on natural modesty and entomological problems awaiting workers in the British fauna. l. c., p. 54—57.

— (5). Wing measurements of Lepidoptera. l. c., p. 69 u. 70.

— (6). The Lepidoptera of the Staefa Bogs in 1909. l. c., p. 77—80. — Sammelbericht.

— (7). The Lepidoptera of the Vorarlberg — St. Anton and the Arlberg Pass — the Moostal. l. c., p. 149—152. — Sammelbericht.

— (8). The Lepidoptera of the Tirol — The Sarnthal. l.c., p. 156—159.

— (9). The Lepidoptera of the Tirol — The Mendel Pass. l. c., p. 160—163. — Sammelbericht.

— (10). Lepidoptera of the Tirol — Meran. l. c., p. 178 u. 179.

— (11). Lepidoptera of the Tirol — Neusponding. l. c., p. 180 u. 181.

— (12). Another British example of Xylophasia zollikoferi. l. c., p. 221 u. 222.

— (13). A gossip about the blue butterflies, Proc. S. London ent. nat. Hist. Soc. 1909/1910, p. 69—71.

— (14). Everes alcetes (coretas) als eigene von E. argiades verschiedene Art. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 233 u. 234, 240—242, 245—247. Übers. aus Ent. Rec., vol. 20, 1908, p. 264—266.

— (15). A natural history of the British butterflies. Vol. 3, p. I—VIII, 1—410, Taf. 1—48, vol. 4, Parts 1—10, p. 1—208, Taf. 1—16. London 1908—1910.

Tykač, J. (1). Cucullia campanulae Fbr. Casopis, Act. Soc. ent. Bohem., vol. 7, p. 17—18.

— (2). Nonagria typhae Thnb. l. c., p. 129—131, 1 Taf. — Biologie.

Uffeln, K. Zur Biologie und Bekämpfung des Frostspanners. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 246.

Uhlig, Eduard, s. **Fiedler, Aug.**

Vaney, C. u. Conte, A. (1). Recherches sur le développement de l'oeuf de ver à soie univoltin. Compt. Rend. Ac. Sci. Paris, vol. 150, p. 553—555.

— (2). L'enroulement des chenilles d'Epichnopteryx helicinella H. Sch. Compt. Rend. Soc. biol. Paris, vol. 68, p. 432—434.

Vasiljev, Evg. M. (1). Beschädigung der Zuckerrüben durch Agrotis-Arten im Gouv. Kiev und die Bekämpfung dieser Insekten. Věst. sacharn. promyšl Kiev, vol. 11, p. 80—84, 102—107, 139—146, 174 etc. (Russisch.)

— (2). Über den Fang von Eulen auf Syrup von Mai bis September 1910, im Gouv. Kiev. l. c., p. 695—701. (Russisch.)

— (3). Abbildung und Beschreibung der wichtigsten Schädiger der Obstgärten unter den Insekten. Erster Teil. Insekten, welche den Obstbäumen schaden. 3. vervollst. Aufl. Trud ent. učen Kom. Gl. Upr. Zeml. St. Petersburg, vol. 6, 4, p. 1—68, Taf. 1—7.

Venables, E. P. Note on Chionobas gigas Butler. Canad. Ent., vol. 42, p. 228. — Vorkommen im Okanagan Valley.

Verson, E. Se, allo stato incerte, gli stigmi del baco da seta debbano ritenersi aperti o chiusi? Ann. Staz. bacol. Padova, vol. 37, p. 67—73, Fig. 1—3.

Viehmeyer, H. C. (1). On the myrmecophily of Caterpillars of Catachrysops cnejus Fabr. Philippine Journ. Sci., D., vol. 5, p. 69—72.

— (2). A myrmecophilous Lycaenid chrysalis from the Philippines. l. c., p. 73—77, Fig. 1—4.

Vincent, J. Une nouvelle variété de Catocala fraxini L. Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 316.

Vogel, Richard (1). Beitrag zur Kenntnis des Baues und der Wirkungsweise der Duftschuppen bei Pieriden. Zool. Anz., vol. 36, p. 69—78. — Eine Innervation der Duftschuppen konnte nicht nachgewiesen werden. Bau und Funktion der Schuppen werden erörtert.

— (2). Über die Innervierung und die Sinnesorgane des Schmetterlingsflügels. l. c., p. 193—204, Fig. 1—5. — Der Hauptnervenstrang teilt sich schon kurz vor seinem Eintritt in die Flügelwurzel in 3 Äste. Der erste Nerv trägt nahe der Wurzel eine auf der Flügelunterseite liegende Gruppe von Sinneskuppeln und teilt sich dann in 2 Äste, welche in Costal- und Subcostalader eintreten. Der zweite, stärkste Nerv bildet mit der Hauptmasse seiner Fasern auf der Oberseite eine große Gruppe Sinneskuppeln und teilt 3 in die 3 folgenden Adern eintretenden Äste. Der hintere

schwächere Nerv bildet 2 Äste. Im Hinterflügel verhalten sich die Nerven wesentlich ebenso. Die Nerven entsenden in das Flügelfeld feinste Verästelungen, welche Schuppen von besonderer Form innervieren. Die Mehrzahl der Sinneskuppeln bildet an der Wurzel die schon erwähnten beiden Hauptgruppen, andere stehen auf oder dicht neben den Adern und am Flügelrand; ihr Sinnesapparat besteht aus 2 großen Zellen. Längs des Flügelrandes, hauptsächlich auf der Unterseite, stehen hakenförmig gekrümmte „Randadersinneshärchen", die sich auf einer Gruppe von 3—4 Sinneszellen erheben.

Voinov, D. N. Sur l'existence d'une double spermatogenèse chez les papillons. Mem. Asoz. română Inaintarea Rĕspând. St. 2, p. 437—439. — Große und kleine Spermatozoen.

Wachtl, F. A. (1). Neue Gesichtspunkte über die Entstehung von Nonnenkalamitäten und die Mittel zu ihrer Abwehr. Centralbl. ges. Forstwesen, vol. 36, p. 145—151.

— (2). Zur Nonnenfrage von Sihler. l. c., p. 310. — S. auch **Sihler.**

Wagner, Fritz (1). Doritis appollinus Hbst ab. ochracea nov. ab. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 269.

— (2). Zwei neue mitteleuropäische Lepidopteren-Formen. l. c., p. 208 u. 209, 2 Figg. — Parnassius mnemosyne, Gnophos serotinaria.

Wahl, Bruno. Über die Polyederkrankheit der Nonne (Lymantria monacha L.). Centralbl. f. ges. Forstwesen, vol. 36, p. 193—212, 377—397.

Wakefield, H. R. u. **Jenkins, D. S.** Entomology of the Swansea district. 75. ann. Rep. R. Inst. S. Wales — Field Nat. Soc., p. 156—158.

Walker, James, J. Some notes on the Lepidoptera of the „Dale Collection", now in the Oxford University Museum. Ent. Monthl. Mag., Soc. 2, vol. 21, p. 185—187. — Bem. über Pyralididen.

Wallis, Eustace F. The Lepidoptera of Northamptonshire. (Schluß.) Journ. Nat. Hist. Soc. Northampton, vol. 15, p. 179—184, 212—220.

Walsingham, Lord. (1). Biologia Centrali-Americana. Lepidoptera Heterocera, vol. 4. Microlepidoptera. Tineidae, p. 25—48, Taf. 1 u. 2.

— (2). New Corsican and French Microlepidoptera. Ent. Menthl. Mag. 2, Soc., vol. 21, p. 231—233.

— (3). Madeiran Tineina (Lepidoptera). Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 257—259.

— (4). Microlepidoptera of Gran Canaria. l. c., p. 259.

Wanach, B. Künstliche Farbenänderungen bei Lepidopteren. Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 307 u. 308. (S. auch **Meder** u. **Slevogt** (2).)

Warnecke, G. (1). Beiträge zur Lepidopterenfauna Schleswigs. Zugleich ein Nachtrag zu dem Verzeichnis der von den Herren

Hansen und Paulsen bei Flensburg gefangenen Macrolepidopteren. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 124, 130—132.

— (2). Ein neuer Fundort von Tapinostola Bondii Kneggs. Ent. Rundschau, vol. 27, p. 17. — Möen (Dänemark).

— (3). Nachtrag zur Macrolepidopterenfauna der Niederelbe. Verh. Ver. f. naturw. Unterh. Hamburg, vol. 14, p. 213—226.

Warren, B. C. S. Some butterflies of the Black Forest and Rhine Plain. Ent. Rec. Journ. of Var., vol.22, p. 91—93. — Sammelbericht u. Artenliste.

Warren, W. Noctuidae (Fortsetzung), in **Seitz,** Großschmetterlinge der Erde, Fauna palaearctica, vol. 3, p. 69—132, Taf. 16—32.

Washburn, F. L. 1. Further observations on Emporasca mali; 2. Notes on Papaipema nitela and P. cataphracta. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 162—168.

Waterhouse, G. A. The identity of the butterfly Miletus euclides, Miskin. Victorian Natural., vol. 27, p. 157 u. 158.

Watson, Henry J. On a New Species of the Saturnidae. Ent. News, vol. 21, p. 255—258.

Wauters, A. Liste de captures de Lépidoptères effectuées aux environs d'Anvers en 1909. Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 26.

Webb, Sidney. Notes on the varietis of Peronea cristana lately in the collection of the late Mr. J. A. Clark. Entomologist, vol. 43, p. 198—201, 265—268.

Werner, E. Verbreitung und Lebensgewohnheiten einiger Ornithopteren. Prometheus, vol. 20, p. 811—813, Fig. 1—3.

Weymer, G. Satyridae. In: **A. Seitz,** Die Großschmetterlinge der Erde, Fauna americana, vol. 1, p. 173—192 (unvollständig), Taf. 42—46.

Wheeler, G. (1). The Athalia group of the genus Melitaea. Entomologist, vol. 43, p. 8—11, 78—83, 107—110, 133—163, 159—163, 212—216, 259—262, 334—377. — Bespr. der Formen.

— (2). Three weeks in the Abruzzi. Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 254—258, 275—286. — Sammelbericht u. Artenliste.

Wihan. Seuche unter den Spilosoma-Raupen. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 143.

Wileman, A. E. (1). Some new Butterflies from Formosa and Japan. Entomologist, vol. 43, p. 92 u. 93, 136—139.

— (2). Some new Lepidoptera Heterocera from Formosa. Entomologist, vol. 43, p. 136—139, 176—179, 189—193, 220—223, 244—248, 285—291, 309—313, 344—349.

Wilkinson, George. Notes on Melampias epiphron, its habits and habitats in Cumberland. Ent. Rec. Journ. of. Var., vol. 22, p. 31—34.

Williams, Francis X. (1). The Butterflies of San Francisco, California. Ent. News, vol. 21, p. 30—41. — Liste von 44 Arten nebst Bemerk.

— (2). Lepidoptera of the Mt Shasta region. l. c., p. 279.

Winn, A. F. The snow-white linden moth. (Ennonos subsignarius.) 40 th. ann. Rep. ent. Soc. Ontario, p. 56 u. 57.

Wolff, Paul. Die Zucht exotischer Schmetterlinge. Kosmos. Stuttgart, vol. 7, p. 246—251, Fig. 1—10.

Wolfram, Ambros. Ein Hopfenschädling. Prakt. Blätt. f. Pflanzenbau u. Pflanzenschutz, vol. 8, p. 94—96. — Hydroecia micacea.

Woodforde, F. C. A new aberration of Ephyra pendularia, L. Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 114 u. 115.

Woodworth, C. W. Codling moth control in California. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 470—473.

Wüsthoff, W. (1). Sammelfahrt in die Alpen. (Fortsetzung.) Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 214 u. 215, 218—220.

— (2). Ein Sammelausflug ins „Hohe Venn". Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 196 u. 197. — Sammelbericht.

— (3). Noch zwei Sammelausflüge ins Hohe Venn. l. c., p. 213 u. 214.

Zerny, H. (1). Über parasitisch lebende Lepidopteren. Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (8)—(16).

— (2). Über myrmekophile Lepidopteren. l. c., p. (93) — (103).

Zhuraviev, S. M. Contribution à la faune des Lépidoptères des environs d'Ouralsk et d'autres localités de la province de l'Oural. Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 415—463. (Russisch.) — Macrolep., 526 Arten.

Ziegler-Reinacher, H., s. **Gramann, A.**

Zimmermann, Friedrich. Zum Vorkommen der Colias edusa F. Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 271 u. 272.

Zschokke, Th. Versuche über die Bekämpfung des kleinen Frostspanners. Landwirtsch. Jahrb. Schweiz, vol. 24, p. 336 u. 337.

Zukowsky, Bernhard. Die deutschen Sesien. Genaues über die Sammelweise derselben. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 4 u. 5, 7—9, 13—15, 17 u. 18.

— (2). Zu: „Aegeria (Sesia) n. spec. ?". l. c., p. 5.

Zurstrassen. Chaerocampa elpenor L. ♀ aberr. Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 143.

. . . . . Cherry tree borer. Agric. Gaz. N. S. Wales, vol. 20, p. 772, 1 Taf. — Cryptohaga.

. . . . . Über das Auftreten des grauen Lärchenwicklers, Steganopticha diniana Jn. (pinicolana Z.). Schweiz. Zeitschr. f. Fortswirtsch., vol. 60, p. 121 u. 122.

. . . . . Něco o nale zištích motýlu českých. Casopis, Act. Soc. ent. Bohem., vol. 7, p. 50—55. — Fundorte böhmischer Schmetterlinge.

. . . . . Das Auftreten der Nonne im Regierungsbezirk Oberfranken (Forstamt Limmersdorf) 1908/09. Fortswiss. Centralbl., vol. 53, **1909**, 568—580.

. . . . . Die Nonnenkalamität in Sachsen. Forstwiss. Centralbl., vol. 53 **1909**, p. 580—582.

. . . . . Gypsy moth at Wallingford, Conn. Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 104.

. . . . . Nola cuculatella. Naturaliste, Paris, vol. 31, **1909**, p. 112.

. . . . . Cut-worms and Grass-worms. Agric. Gaz. N. S. Wales, vol. 20, **1909**, p. 808, 1 Taf.

. . . . . Marche vers le nord de la processionnaire du pin. Ann. forestière, vol. 48, p. 164—166.

Übersicht nach dem Stoff.

Klassifikation. Literatur.

Klassifikation: **Alcoque.** — Sammelwerke, Faunen: Großschmetterl. d. Erde. **Seitz.** — Tagfalter v. Indien. **Swinhoe.** — Schmetterl. Europas (Schluß). **Spuler.** — Englische Tagfalter. **Tutt (15).** — Afrik. Tagfalter. **Aurivillius (2).** — Indo-austral. Pierididen u. Danaididen. **Fruhstorfer (22).** — Südamer. Satyriden. **Weymer.** — Palaearkt. Noctuiden. **Warren.** — Palaearkt. Toctric., Liefg. 2. **Kennel.** — Monographien, Revisionen: *Ornithoptera.* **Rippon.** — *Cyaniris.* **Fruhstorfer (5).** — *Lycaenesthes*, afrik. Arten. **Bethune-Baker (1).** — *Eupithecia.* **Dietze.** — *Leucanitis.* **John (4).** — *Deuterocopus* Pteroph. **Fletcher.** — Riodinidae. **Stichel (2).** — Genera Insectorum: Geometridae, Brephinae, Oenochrominae. **Prout.** — Geometriden von Argentinien. **Prout (4).** — Geometriden von Australien. **Turner.** — Arctiiden des Tring-Museums. **W. Rothschild (2).** — Noctuiden: Acronyctinen (Schlußband). **Hampson (3).** Erastriinen. **Hampson (4).** — Noctuiden von Europa. **Culot (2).** — Metarbeliden. **Hampson (2).** — Toctriciden von Australien. **Meyrick (6).** — Orneodiden von Ceylon. **Fletcher (2).** — Blastobariden v. N. Amerika. **Dietz, Wm. G.** — Genera Insectorum: Pterophoridae. **Meyrick (2).** — Orneodidae. **Meyrick (3).** — Sammlungen: Gerningsche Sammlung im Mus. zu Wiesbaden. **Pagenstecher.** — Heliconiiden der Samml. W. J. Burchell, Brasilien. **Joseph.**

Technik. Sammelmethoden.

Beseitigung von Grünspan an Insekten. **Trautmann.** — Behandlung ölig gewordener Schmetterlinge. **P. Hoffmann.** — Herstellen von Tötungsgläsern mit Cyankali. **Mitterberger. (5).** — Rasches Abtöten von Zygaenen (mit Ammoniak). **Reimer.** — Abtötung. **Prammer.** — Ausstattung von Sammlungskästen. **Ronnicke.** — Praktische Verpackung von Dütenfaltern. **Green, E. E. (1).** — Köderfang im Hochgebirge: **Bauer (1).** — Lichtfang. **Seitz (2).**

Entwicklung.

Phylogenie: *Pyrameis*-Gruppe. **Reuss (8), Bethune-Baker (3).** — Spermatogenese: Allgem. **Cook, M. H.** — Verschiedene (große und kleine) Spermatozoen. **Voinov.** — Entwicklungsgeschichte: Entst. u. Entw. d. Flügel. **Tannreuther.** — Postembryonale Entw. u. imaginale Diapause.

Pospelov (1). — Verzögerung im Eintritt d. Geschlechtsreife als Folge unvollst. Metamorphose. **Pospelov** (2). — Eiablage: *Samia cecropia.* **Rau**; bei Tagfaltern. **Bayer**; bei *Proserpinus proserpina.* **Harmuth**; bei *Vanessa urticae.* **Reuss** (7); *Van. cardui* u. *urticae.* **Reuss** (10). — Eier: *Callophrys avis* u. *rubi*, feinere Struktur. **Chapman** (2). — *Nonagria geminipuncta.* **Hasebrock** (2). *Senta maritima.* **Hasebrock** (3). — *Satyrus actaea monteiroi.* **Mendes** (1). — *Larentia berberata.* **Mitterberger.** — *Papilio harmodius halex, iphidamas phalias, neophilus olivencius, Pieris tovaria, Tithorea humboldtii, Heliconius heurippa, Chlorippe cherubina, Anaea chaeronea, Morpho menelaus occidentalis, achilles, Eryphanias lycomedon, Antirrhaea philopaemon.* **Faßl** (3). — *Polia xanthomista, Taeniocampa pulverulenta, Orrhodia erythocephala, veronicae, vaupunctatum vaccinii, rubiginea.* **Richter** (1). — *Stauropus fagi, Drepana cultraria, Acronycta abscondita, Biston hirtaria.* **Richter** (2). — *Hoporina croceago, Calocampa vetusta, Polyploca flavicornis, Epirrhantis pulverata.* **V. Richter** (8). — *Exaereta ulmi, Calocampa exoleta, Arctia testudinaria.* **V. Richter** (3). — *Pseudoterpna pruinata, Deilinia exanthemata.* **V. Richter** (6). — *Agriades thetis.* **Adkin** (3). — *Agrotis occulta, Larentia sociata.* **V. Richter** (7). — *Pieris rapae, Agrotis forcipula, Mamestra reticulata.* **V. Richter** (9). — *Ammoconia caecimacula, Polia rufocincta, Orthosia helvola, pistacina.* **V. Richter** (10). — *Scoparia murana.* **Sich** (2). — *Pararge achine Epineuronia popularis, Ammoconia caecimacula, Caradrina quadripunctata, Brotolomia meticulosa, Celaena matura, Acidalia rubiginata, rufaria, humiliata, dilutaria, interjectaria, aversata, virgularia, incanata, deversaria, trilineata, moniliata, rusticata, marginepunctata, Minoa murinata, Larentia comitata, fluctuata, Tephroclystia oblongata, Phibalopteryx tersata, Ortholitha mo niata, bipunctaria, limitata, Caustoloma flavicaria, Gnophos obscuraria, Phasiane clathrata, Scoria lineata, Spilosoma mendica, Cybosia mesomella, Pyralis farinalis, Euxanthisha mana, Alucita pentadactyla.* **Skala.** (1) — Junge Raupen: *Coenonympha iphis, arcania, Acidalia aversata, rusticata, Ortholitha mo niata, Caustoloma flavicaria, Scoria lineata, Spilosoma mendica.* **Skala** (1). — Springende Eier: *Saturnia pyri.* **Joukl.** — Abnormes Schlüpfen von Eiern *Phalacropterix apiformis*, Eier schlüpfen vor der Ablage, d. jungen Raupen benagen die Eingeweide des Muttertieres. **Joukl.** — Metamorphose: Allg., Wesen u. Bedeutung. **Deegener** (1). — Einzelne Arten: *Nola albulalis.* **Adkin** (2). — *Acidalia subsaturata*, Raupe. **Andreas** (2). — *Cecidothyris guttulata*, n. g. n. sp. **Aurivillius** (3). — *Anisota skinneri*, Ei u. Raupe. **Barnes** u. **Mc. Dunnough** (6). — *Callophrys avis* u. *rubi*, Raupe u. Puppe, Integument. **Chapman** (2). — *Cyaniris semiargus*, Zahl d. Larvenstadien. **Chapman** (3). — *Fredericina calodactyla.* **Chapman** (8). — *Gypsochroa renitidata.* **Chrétien** (6). — *Eupithecia luteostrigata, unitaria.* **Chrétien** (3). — *Euchloe lanceolata australis*, Ei u. Raupe. **Coolidge** (2). — *Cnidocampa flavescens* Walk. (Limacod.), Ei u. Larve. **Dyar** (1). — *Hyparpax perophoroides* (Notod.), Larve. **Dyar** (2). — *Eustrotia caduca* Grote (Noct.), Larve. **Dyar** (3). — *Glyptocera consobrinella.* **Dyar** (6). — *Papilio clotas phaeton, Pieris tovaria, Anaea lyceus, rosae, Erycides spatiosa.* **Fassl** (3). *Coronidia echenais* Hopff. **Fassl** (7). — *Deuterocopus socotranus*, Raupe u. Puppe, *planeta*, Ei, Raupe, Puppe, *ritsemae*, Puppe. **Fletcher** (1). — *Philo-*

samia cynthia. **Fol.** — *Eubaphe nigricans*, Raupe. **Forbes (1).** — *Ptychoryctis tsuguensis* Kearf. **Forbes (2).** — *Eubaphe nigricans*. **Forbes (3).** — *Nymphula maculalis, seminealis, obscuralis, gyralis, icciusalis*. **Forbes (3).** — *Lycaena acis*, Zahl d. Larvenstadien. **Frohawk.** — *Thymelicus garita*, Larve. **Gibson.** — *Hadena funera*, Larve. **Gillmer (1).** — *Cerura bicuspis*, Puppe. **Gillmer (8).** — *Vanessa indica*. **Green (3).** — *Melanitis leda*, Larve. **Green.** — *Pamphila mohopaani*, Larve u. Puppe. **A. Green.** — *Macroglossa gyraus, rectifascia*. **Hampson (5).** — *Vanessa indica* u. *kashmirensis*. **Hannyngton (4).** — *Papilio ravana*. **Hannyngton (5).** — *Eumaeus atela*, Raupe. **Healy.** — *Acidalia libycata*. **Homberg (2).** — *Bombryx mori*. **Jkeda.** — *Attacus cynthia*. **de Joannis (3).** — *Alcis verrillata* Dyar, Raupe. **Jones.** — *Ptochoryctis tsuguensis* n. sp., Larve u. Puppe, Japan. **Kearfott (1).** — *Smerinthus dissimilis*. **Korb (3)**; *Sm. tatarinowii*. **Korb (5).** — *Celerio lineata* var. *livornica, Hippotion celerio, Chaerocampa elpenor*. **Lambillion (2).** — *Pamphila fiara*, Raupe, Häutungen etc. **G. F. Leigh.** — *Diacrisia virginica* F., Raupe u. Puppe. **Marsh.** — *Elymnias panthera*. **Martin (4).** — *Nepticula ladaniphila* n. sp., *Coleophora pterosparti*, n. sp. **Mendes (4).** — *Acidalia beckeraria, lutulentaria, longaria, Gnophos onustaria, Thaumnonoma gesticularia, Boarmia ilicaria*. **Mendes (5).** — *Antispila rivillei*. **Mendes (9)**, p. 146. — *Nepticula ilicis, viridella, Lithocolletis cocciferella*, n. n. sp. sp. **Mendes (10).** — *Larentia berberata*. **Mitterberger (1).** — *Scardia boletella*. **Mitterberger (2).** — *Epiblema grandaevana*. **Mitterberger (3).** — *Cacoecia histrionana*. **Mitterberger (4).** — *Phlegethontius sexta*, Raupe u. Puppe, Lebensweise. **Morgan.** — *Pygaera anastomosis, anachoreta*. **Nagano (1).** — *Anthocharis falloui. Calicharis nouna*. **Oberthür (5).** — *Plusia moneta*. **Postel.** — *Agriades coridon*. **Prideaux (2).** — *Oxyptilus pilosellae*, Larve. **Purdey.** — *Orgyia postica*. **Ramakrishna.** — *Pamphila silvius*. **Rangnow** sen. — *Catocala*, nordamer. Arten. **Rowley** u. **Berry (1, 2).** — *Acronycta abscondita*, Puppe. **V. Richter (5).** — *Gypsochroa sellata*. **Russel (2).** — *Saturnia pyretorum* Westw., Ei, Raupe (versch. Stadien), Puppe. **Sasaki.** — *Trichosoma bocticum*. **Seabra.** — *Chaerocampa silhetensis* Walk., p. 173, Taf. 1; *Cephonodes hylas* L., p. 171, Taf. 2, Fig. 1—4; *Omphisa anastomosalis* Guen., p. 131, Taf. 3; *Amsacta lactinea* Cram., p. 141, Taf. 4; *Schoenobius bipunctifer* Walk., p. 134, Taf. 4; *Naranga diffusa* Moore, p. 159, Taf. 6; *Chilo simplex* Butl., p. 137, Taf. 7; *Cnaphalocrocis medinalis* Guen., p. 126, Taf. 8; *Nonagria inferens* Walk., p. 156, Taf. 9; *Laphygma frugipeda* Smith u. Albert, p. 161, Taf. 10; *Prodenia littoralis* Boisd., Taf. 11, Fig. 1—6; *Heliothis armigera* Hb., p. 150, Taf. 12, Fig. 1—7; *Endioptis hyalinata* L., p. 199, Taf. 13, Fig. 7—12; *Pyrausta damoalis* Walk., p. 221, Taf. 17, Fig. 7; *Papilio protenor* Cram., p. 187, Taf. 24; *Pap. xuthus* L., p. 188, Taf. 25, Fig. 1—4; *Pap. erithonius* Cram., p. 186, Taf. 25, Fig. 5—10; *Melanitis leda* L., p. 179, Taf. 27, Fig. 1—4; *Pyrameis indica* Moore, p. 182, Taf. 28; *Pareba vesta* F., p. 184, Taf. 29; *Hellula undalis* F., p. 121, Taf. 31, Fig. 1—6; *Plutella maculipennis* Curt., p. 112, Taf. 31, Fig. 7—11; *Citronia* spec., p. 129, Taf. 33; *Gnorimoschema heliopa* Low., p. 143, Taf. 35, p. 1—4; *Odezia hecate* var. *formosana* Shir., p. 145, Taf. 35, Fig. 5—13, Metam. **Shiraki.**— *Scoparia murana*. **Sich (2).** — *Cricula trifenestra*, Raupe. **Stebbings.** — *Gracilaria mabaella*, n. sp.

Swezey (1); *Genophantis leahi, Scoparia lycopodiae, Hyposmocoma ekaha* n. n. sp. sp. **Swezey** (4). — *Coleophora laricella.* **Trägårdh** (1); *Lyonetia clerckella.* **Trägårdh** (2). — *Cheimatobia brumata.* **Tullgren.** — *Cricula andrei*, Ei u. Raupe. **Watson.** — *Thecla dumetorum, Lycaena heteronea.* **Williams.** — Verpuppung: *Batrachedra pinicolella.* **Baer** (2). — *Cucullia palliastria.* **Pead.** — Puppen: *Mechanitis polymnia, Adelpha seriphia, Anaea lyceus, rosae.* **Fassl** (3). — Zucht: Zucht exot. Lepidopt. **Wolff.** — Zucht von Hybriden. **Kysela** (1). — Zucht von Hybriden bei *Deilephila.* **Ebner.** — Einzelne Arten: *Lymantria* v. *japonica* × *dispar.* **Brake.** — *Macrothylacia rubi*, Behandl. d. Raupen. **Calmbach.** — *Fredericina calodactyla.* **Chapman** (8). — *Leucania l-album.* **Edelsten** (1). — *Catocala unijuga* Walk., *parta* Guen., *concumbens* Walk., *palaeogena* Guen., *piatrix, hebilis*, Zucht. **Englisch** (1). — *Basilarchia proserpina*, Eiablage und Zucht. **Field.** — *Philosamia cynthia* (ex ovo). **Fol.** — *Epizeuxis calvaria.* **Gadolla.** — *Senta maritima*, 2. Gen. **Hasebrock** (3). — *Callimorpha quadripunctaria.* **Heinzel** (2). — Saturniiden; *Larentia fluviata.* **Joukl.** — *Arctia testudinaria.* **Koblitz.** — *Agrotis florida.* **Lange.** — *Bombyx mori*, Behandlung beim Schlüpfen. **Mayer.** — *Papilio memnon*, polymorphe ♀. **de Meijere** (2). — *Larentia capitata, pomoeraria, unangulata, Collix sparsata.* **Raebel** (1). *Stauropus fagi.* **Raebel** (2). — *Endromis versicolora.* **Rischer.** — *Odontosia sieversi*, ex ovo. **Schille.** — *Maniola* (*Erebia*) *epiphron* ex ovo. **Selzer.** — *Hadena*, versch. Arten. **Siegel.** — *Agrotis cinerea*, **Srdinko.** — *Euralia* (*Hypolimnas*) -Arten von Natal. **Trimen** (2).

Morphologie und Anatomie.

Entwicklungszustände: Raupenmorphologie. **Forbes** (2). — Morphologie gehäusetragender Lepidopterenlarven. **Dampf** (3). — Hinterleibsenden von Heteroceren-Puppen. **Haverhorst.** — Spinndrüsen bei *Bombyx mori.* **Tanaka.** — Darmkanal d. Raupen. **Bordas** (1). — Malpighische Gefäße d. Raupen. **Bordas** (2). — Sinnesorgane: Augen. **Schärbert.** — Innervierung der Sinnesorgane im Schmetterlingsflügel. **Vogel** (2). — Duftorgane der Neotropiden. **Hirt.** — Duftschuppen bei Pierididen. **Vogel** (1). — Fühler: Geschlechts-Dimorphismus der Antennen deutscher Noctuiden. **v. Linstow** (2). — Antennen v. *Bombyx mori.* **Ikeda** (2). — Flügel: Flügelgeäder deutscher Noctuiden. **v. Linstow** (1). — Flügelmaße. **Tutt** (5). — Regeneration: **Meisenheimer** (1). — Transplantation u. Kastration bei Raupen, Folgeerscheinungen. **Kopéc, Meisenheimer** (1, 2). — Genital- und Copulationsorgane: *Monopis weaverella* u. *rusticella*, Genitalorg., **Bankes** (6). — *Callophrys avis* u. *rubi*, Ei, Raupe, Puppe, Imago, Integument, Beschuppung, Genitalien, vergleichend. **Chapmann** (2). — Copulationsorgane bei *Peridea trepida.* **Chapmann** (5); Lycaeniden (*Plebeius*-Gruppe). **Chapman** (6). — Geometriden (*Pero*). **Großbeck** (2). — *Epipsilia cinerea* (Agrot.), ♂ Genit. u. Fühler. **Dampf.**— *Melitaea*, Andalusische Arten, ♂ Copulationsorgane. **Dampf** (2). — *Eumenis fagi* u. *alcyone*, Copulationsorg. (Jullien'sches Org.). **Fruhstorfer** (8). — *Eumenis*, ♂ Genitalien palaearkt. Arten. **Fruhstorfer** (10). — *Tellervo zoilus hiempsal*, N.-Guin., *Elymnias nigrescens beatrice, Elymniopsis bammakoo*, Afr., *Erites argentina, Neorina pupillata, Zethera incerta, Ergolis merionides, Cethosia myrina, Calinaga*

lactoris, Cyrestis thyodermas formosanus, Hypolimnas bolina Orient, *Thais polyxena*, Ungarn, Genitalorg. **Fruhstorfer** (12). — Genitalien bei *Leucanitis* (Monogr.). **John** (4). — ♂ Copulationsorgane v. *Hesperia serratulae*. **Reverdin** (1). — *Mamestra trifolii*, Copulationsorg. **Smith** (3). — *Taeniocampa*, ♂ Genitalien bei nordamer. Arten. **Smith** (4). — *Anytus*, Copulationsorg. nordamerik. Arten. **Smith** (5). — Monstrositäten: Puppe mit Raupenkopf. **Grosse**; Falter (*Dendrolimus pini*) mit Raupenkopf. **Richter.** — Abnormitäten: Flügelverkümmerungen. **Brucks**; bei *Aglia tau*. **Decker**; bei *Argynnis adippe*, **Heinzel** (1); *Argynnis paphia*. **Laue** (2). *Hadena lithoxylea*. **Klossowski.** — *Chaerocampa elpenor*, abnorme Färbung der Raupe, persistierend bis zur Imago. **Oertel.** — *Polyommatus hippothoe*. **Fischer.**

Physiologie.

Sinnesorgane: Funktion der Duftschuppen (bei Pierididen). **Vogel** (1). Lichtzersetzliche Substanz im Fazettenauge. **Demoll.** — Gesicht u. Gehör. **O. Richter** (3). — Gehörsinn. **Röber**; **Deegener** (2). — Stoffwechsel: Fähigkeit der ♂ u. ♀ Puppen, Wasserstoffsuperoxyd zu zersetzen. **Dewitz** (3). — Ammoniak als Spaltungsprodukt eines Enzyms bei *Bombyx mori*. **Takeuchi** u. **Inoue.** — *Bombyx mori*, Glycogenbildung während des Puppenstadiums. **Kotake** u. **Sera.** — Assimilation von Kohlensäure aus der Luft. **Linden.** — Assimilation von Kohlensäure, Möglichkeit, Puppen damit zu mästen. **Linden** (2, 3); **Brücke.** — Färbung: Vitale Färbung der Microlep.-Raupen (exper. Unters.). **Sitowski.** — Färbung der Cocons (bei Spinnern). **Dewitz** (2). Ursachen der Blaufärbung bei Schmetterlingen. **Pictet** (3); Weißfärbung **Pictet** (8). — Aeußere Einflüsse: *Lymantria dispar*, Widerstandsfähigkeit der Eier gegen Kälte u. a. äußere Einflüsse. **Reiff** (3); gegen Verdauungssäfte von Vögeln. **Reiff** (4). — Einfluß der Feuchtigkeit auf die Färbung der Cocons bei *Saturnia*. **Federley** (1). — Meteorologische Einflüsse: *Aporia crataegi*, Abhängigkeit d. Flügellänge von meteorol. Einfl. (in Rußland). **Bachmetjev** (2). — Giftige Sekrete: Vergiftungserscheinungen durch behaarte und dornige Raupen. **Lüderwaldt.**

Experimentelle Physiologie.

Kälteformen: *Erebia manto*. **Gramann** (1). — *Vanessa io* (? var. *sardoa*), Kälteform. **Jachontov** (4). — Temperaturexperimente: mit Eiern von *Vanessa urtica*. **Reuss** (7). — Künstliche Farbenänderungen. **Slevogt** (2), **Meder, Wanach.** — Farbenänderung durch Einwirkung von Blausäure. **Slevogt** (1), **Meder.**

Variabilität, Polymorphismus, Hybridation, Hermaphroditismus, Lebensweise etc.

Variabilität: Variabilität unter d. Einwirkung äußerer Faktoren. **Kosminsky.** — Einzelne Arten: *Boarmia repandata*. **Adkin** (1). — *Lymantria monacha*, Variab. d. Flügelfärbung. **Auel** (1). — *Deilephila euphorbiae*. **Bandermann** (4). — Braune Aberrationen bei Zygaenen. **Burgeff** (2). — *Hydroecia c inanensis*. **Burrows** (1). — *Chrysophanus hippothoë*. **Courvoisier** (2). — *Senta maritima*. **Edelsten** (2). — *Polyommatus hippothoë* mit aberr. Unters. **Einicke.** — *Agriades thetis* (*bellargus*). **Hodgson.**

— *Melitaea athalia*, Größenunterschiede. **Lowe.** — *Coenonympha dorus* in Portugal. **Mendes (2).** — *Vanessa urtica* u. *V. io*, zeitliche und lokale Variabilität. **Reuss (1).** — *Araschmia levana*, Wert d. Zeichnungsformen f. d. Systematik. **Reuss (3).** — *Rhodocera rhamni* mit schwarzen Flügelspitzen. **Reuss (4).** — *Vanessa urticae* var. ichnusa u. *turcica* bespr. **Reuss (5).** — *Vanessa io*, **Reuss (9).** — *Argynnis aphirapa*. **E. Schmidt.** — **Mutation:** Allgem. u. bei *Aglia tau*. **Standfuss (1, 2).** — **Polymorphismus:** *Papilio memnon*. **Piepers.** — **Hybridation:** *Zygaena ephialtes*, Kreuzungen zwischen versch. Formen. **Holik (1).** — *Chaerocampa elpenor* ♂ × *galii* ♀ (*elpogalii* n. hybr.) **Castek.** — Zucht von Hybriden bei *Deilephila*-Arten. **Ebner.** — Zucht von Hybriden. **Kysela (1)**; Raupen d. *Deilephila*-Hybriden. **Kysela (2).** — *Deilephila* hybr. *harmuthi* ab. **Kysela (3).** — Hybriden-Raupen im Freien. **Kysela (4).** — *Papilio machaon* × *P. polyxenes*. **Floersheim (1).** — *Lymantria dispar* × var. *japonica*. **Pictet (6).** — *Lymantria* v. *japonica* × *dispar*. **Brake.** — *Biston*, neue Hybridenformen. **Harrison.** — **Hermaphroditismus: Osthelder.** Bedeutung f. d. Phylogenie d. Arten. **Schulze (1).** — **Einzelne Arten:** *Erebia aethiops* Esp., bilat. Hermaphr., kurz beschr. **Fritsch (1).** — *Coenonympha hero*, Halbseitenzwitter, Copulationsorgane. **Djakonov.** — *Lycaena argus* L., *icarus* Rott., *bellargus* L., *semiargus* Rott. **Schultz (4).** — *Euchloë cardamines*, unvollst. Zwitter. **Elkner.** — *Perhybris lypera*. **Fassl (5).** — *Papilio memnon*. **de Meijere.** — *Saturnia pavonia*. **Bandermann (3).** — *Saturnia pyri* u. *pavonia*, Zwitter. **Schultz (2).** — *Lasiocampa quercus* L., gynandr. **Schultz (3).** — **Bilaterale Asymmetrie:** bei Vanessen. **Bandermann (1).** — **Copulation:** bei überwinternden Faltern (*Hoporina croceago*). **Elkner (2).** — Bei Tagfaltern. **Hoschek**; bei Schwärmern. **Kibitz.** — **Burrows (2).** — *Papilio machaon* ♂ × *Jasoniades glaucus* ♀ (Eier unfruchtbar). **Floersheim (1).** — *Samia cecropia*. **Rau.** — **Abnorme Paarung:** *Hyloicus pinastri* × *Dilina tiliae*. **Kuntz.** — **Parthenogenese:** *Arctia caja* u. *flava*, *Leucoma salicis*, *Orgyia antiqua*. **Schreiber, A. F.** — **Inzucht:** *Arctia caja*. **Hruschka** u. **Barger, Kramlinger.** — **Polygamie u. Polyandrie: Holik (2)**; **Closs (2).** — **Lebindiggebären:** *Colias aurorinus*, *hyperboreus*, *croceus*. **Kusnezov.** — **Lebensdauer:** *Samia cecropia*. **Rau.** — **Lebenszähigkeit:** Weißlingsraupe. **Schnert.** — **Wiederaufleben:** *Actias selene*. **Reiff (6).** — **Generationszahl:** *Arctia flavia*, 2 Gen. in einem Jahr. **Rothke.** — **Vererbung: Castle.** Vererbung secundärer Geschlechtscharaktere (Polymorphismus v. *Papilio memnon* ♀.) **de Meijere (2).** — Rassen von *Aglia tau*. **Plate.** — Rassen von *Bombyx mori*. **Ishiwatari.** — Vererbung erworbener Eigenschaften. **Pictet (4).** — Erblichkeit von Temperaturaberrationen. **Haecker.** — **Zuchtrassen:** *Agriades coridon* var. *constanti* gen. praecox. **Reverdin.** — *Deilephila euphorbiae*. **Bandermann.** — **Zwergformen:** *Colias myrmidone nana* n. subsp. (3. Generat. ?). **Mayer (1).** — **Melanismus:** Allgem. bei Lep. **Dieroff (1)**; Einfluß von Rauch und Ruß auf Melanismus u. Nigrismus. **Dieroff (2).** — Allg. **Linstow (4). Pictet (5, 9, 10).** — **Einzelne Arten:** *Demas coryli* (*weymeri* n. ab.). **Hold.** — *Amphidasis betularia*. **Leigh, H. S.** — *Argynnis cybele* var. *baal.* ♀, melan. **Newcomb, H. H.** — **Albinismus: Pictet (5, 9, 10).** — *Melitaea dictynna* (ab. *albida*). **Skala (1)**; versch. Tagfalter. **Skala (2).** — **Lebensweise:** *Hypolycaena livia*, Lebensw. d. Raupe. **Andres.**

— *Atella phalantha* (Nahrungspflanzen). **Andrews** (2). — *Incurvaria rubiella, Hydroecia micacea, Pyrausta nubilalis.* **Brants** (1); *Paedisca* (*Epiblema*) *foenella.* **Brants** (2). — *Hadena funerea*, Raupe. **Boldt.** — *Cnethocampa pinivora*, Raupe. **Brindley, Edwards.** — *Tinea vastella*, S. Afr., zerstört Gehörne. **Busck** (8). — *Fredericina calodactyla.* **Chapman** (8). — *Callophrys avis.* **Chapman** (9). — *Grapholitha tedella.* **Crahay.** — *Hyponomeuta padi.* **Djakonova** (2). — *Eupithecia*-Arten. **Dietze.** — *Cossus cossus*, Raupe. **Dominik.** — *Steganoptycha diniana, vacciniana, Cacoecia piceana, Dioryctria abietella.* **Escherisch** u. **Baer.** — *Aphnaeus hypargyrus.* **Fraser** (1). — *Opostega nonstrigella.* **Großenbacher.** — *Ennomos subsignarius.* **Herrick.** — *Sesia stomoxyformis* u. *culiciformis.* **Hoffmann** (1). — *Stygia*-Arten. **Korb** (4). — *Deilephila lineata* var. *livornica, Chaerocampa elpenor, Hippotion celerio.* **Lambillion** (2). — *Agrotis florida.* **Lange.** — *Cossus ligniperda.* **Ludwig.** — *Sesamia fusca* (Maisbohrer). **Mally.** — *Diacrisia virginica.* **Marsh.** — *Nepticula suberis.* **Mendes** (6). p. 127. — *Scardia boletella.* **Mitterberger.** (2, 6). — *Epiblema grandaevana.* **Mitterberger** (3). — *Cacoecia histrionana.* **Mitterberger** (4). — *Cucullia lucifuga.* **Muschamp** (2). — *Pygaera anastomosis, anachoreta.*, **Nagano** (1). — *Anthocharis falloui. Calicharis nouna.* **Oberthür** (5). — *Agriades coridon.* **Prideaux** (2). — *Collix sparsata* **Raebel** (1). — *Stauropus fagi.* **Raebel** (2). — *Polygonia c-album*, Raupe. **O. Richter** (2). — *Xylina zinckenii.* **Sauber.** — *Colias nastes* var. *werdandi.* **Selzer** (2). — *Hadena*, junge Raupen versch. Arten. **Siegel.** — *Hadena adusta* Hb. ab. *bathensis* Lutzau. **Slevogt** (8). — *Agrotis cinerea.* **Srdinko** (1). — *Nemeobius lucina.* **Tetley** (2). — *Coleophora laricella.* **Trägårdh** (1). — *Lyonetia clerckella.* **Trägårdh** (2). — *Cheimatobia brumata.* **Tullgren**; **Uffeln.** — *Nonagria typhae.* **Tykač.** — *Ornithoptera*, versch. Arten. **Werner.** — *Melampias epiphron.* **Wilkinson.** — Deutsche *Sesia*-Arten. **Zukowsky** (1). Anpassung an bes. Lebensweise: Wasserlebende Raupen (*Nymphulinae*) von N. Amer. **Forbes.** — Beziehungen zu Blüten: Beziehungen zw. Lepidopt. u. Blüten der Zingiberaceen. **Künkel d'Herculais.** — Befruchtung von Orchis maculata durch *Plusia festucae* und *Cucullia umbratica.* **Stewart.** — Blütenbesuch: Lepidopt. an Wolfsmilch. **Frost.** — Anlocken von Nachtschmetterlingen durch Pflanzenarten. **Eisenach, Pfau**; durch weiße Blüten. **Schneider.** — Anlockung der Geschlechter: **Millett.** — Verschiedene Anlockungsmittel (außer Blüten) für Tagfalter. **Plateau, Lambillion** (5). — Myrmecophilie: Myrmekophile Lepidopt. **Zerny** (2). — Raupe von *Catachrysops cnejus*, Lycaenidenpuppe, Philippinen. **Viehmeyer** (1, 2). — Mimikry: bei afrik. Tagfaltern, generell. **Eltringham.** — bei ceylones. Tagfaltern. **Punnett.** — Geometridenraupe u. Korallenschlange (Cordilleren). **Fassl** (6). — *Euxanthe wakefieldi* u. *tiberius.* **Rogers.** — Cicade u. Arctiide (Indien). **Green** (4). — Schutzfärbung, Trutzstellung: Wert derselben. **Butler.** — Ruhestellung: **Tonge.** — Nahrung: Nahrungspflanzen d. Larven zahlr. hawaii. Lep. **Swezey** (6). — *Attacus cynthia.* **de Joannis** (3). Pflaumenbaumblätter keine normale Nahrung, denn sie verzögern die Entwicklung und beeinflussen ungünstig die Qualität der Coconseide. — *Coleophora troglodytella* an Achillea millefolium. **Bankes** (2); **Sich** (1). — Nahrungswechsel: *Lymantria dispar*, Raupen an Coniferen. **Pictet** (7). — Kannibalis-

mus bei Raupen: *Spilosoma* hybr. *zatima* ♂ × *lubricipeda* ♀. **Joukl.** — Flugzeiten: *Gonepteryx rhamni*. **O. Richter (1).** — Massenflug: *Pyrameis atalanta* in Kurland. **Slevogt (4).** — Massenauftreten: *Psilura monacha*. **Gerwien.** — Plötzliches Auftreten: *Heterocampa guttivitta*. **Hitchings.** — Wanderungen: Indische Tagfalter. **Andrews (1).** **Evershed** bei **Evans.** — Verschleppung: *Porthesia chrysorrhoea*, mit lebenden Pflanzen aus Frankreich in Canada eingeschleppt. **Gibson (2).** — *Oxystola aethiops* Meyr. (Austral.), Devonshire. **Glanville.** — Acclimatisation: bei nearkt. Papilioniden. **Floersheim (2).** — Ueberwinterung: **Chapman (7).** — *Arctia caja*. **Heinzel (3).** — *Gonepteryx rhamni*. **Bird (2).** — Zygaenen-Raupen. **Burgeff (1).** — Winterruhe d. Raupe v. *Lasiocampa quercus*. **Pictet (1).** — *Leucoma salicis*. **Meyer.** — Gallenerzeuger: *Cecidothyris guttulata*, n. g. n. sp. **Aurivillius (3).** — *Eucosma scudderiana*, *Gnorimoschema gallaesolidaginis* u. *asterella*, erz. Gallen an Solidago. **Cosens,** — *Evetria resinella*, *buoliana*, Niederschlesien. **Schmidt.** — Parasitismus: Parasitisch lebende Lepidopt. **Zerny (1).** — Krankheiten: Raupenkrankheiten: **Barger (1).** — Seuche bei *Spilosoma*-Raupen. **Wihan, Holik (3).** — Polyederkrankheit der Nonnenraupe. **Wahl**; der Sphingiden. **Böhm.** — Gelbsucht der Raupen von *Bombyx mori*. **Hayashi, Sasaki (2).** — Flacherie bei *Lym. dispar*, Referat über die Reiff'schen Versuche. **Fischer.** — Parasiten: *Libythea celtis*, *Aporia crataegi*, **Rudow.** — Eiparasiten von *Lymantria dispar*. **Howard.** *Calamia lutosa*. **Puhlmann.** — *Lymantria dispar*. **Sergčev.** *Ereunetis flavistriata*, Hawaii-Ins. **Swezey (7).** — Parasitische Hymenopteren (*Cryptus*, *Metoecis*) bei *Anaphe infracta* u. *monoleyi*, **Dudgeon.** — Tachiniden aus versch. Lep. **Kleine.** — Feinde: Kohlmeisen. **V. Richter (4).**

Nutzen und Schaden.

Seidenzucht: **Abbott**; Untersuchungsmethoden. **Bolle**; Zucht. **Jkeda (1)**; Rassenkreuzung. **Ishiwatari**; experimentell. **Inouye.** — Verwertung der Coconseide von *Saturnia pyretorum* zu Angelschnüren in Ostasien. **Sasaki.** — Wirkung äußerer Einflüsse auf d. Seidenraupen. **Bisson.** — **Santolyne (1, 2).** — **Tomaselli**; **Vaney** u. **Conte** (Eientwickl. d. univoltinen Rasse); **Verson.** — Zuchtrassen von *B. mori*: **Abbot, Mc Cracken** (Vererbung). — Andere Bombyciden: *Theophila*. **Conte.**— Seideerzeugende Saturniiden: *Philosamia pryeri*. **André (1).** *Cricula*, Zucht. **André (3)**; versch. Arten. **André (2).** — Pseudoschädling: *Chalia maledicta*, „Grasschlange", D.-S.-W.-Afrika. **Scheben.** — Raupenplagen: Bekämpfung. **Schwartz.** — Gartenbauschädlinge: **Schreiner (2).** — Baumschädlinge: Bekämpfung von Obstbaumschädlingen mit Tabakseifenbrühe. **Trenkle.** — *Hyponomeuta padella*. **Parrott.** — Frostspanner. **Ribbeck.** — Kleiner Frostspanner, Bekämpfung. **Zschokke.** — Baumschädling (Sesiide). **Smith (8).** — *Cheimatobia brumata*, Lebensw., Schaden etc. **Tullgren, Uffeln.** — *Tortrix fumiferana*. **Gibson (3)**; *Ennomos subsignaria*. **Gibson (4).** — Obstbaumschädlinge (Allg.). **Vasiljev (3).** — Apfelschädlinge: *Carpocapsa pomonella*. **Felt (1, 2).**; **Gillette**; **Sajo (1).** — *Lyonetia clerckella*, Miniergänge. **Schneider-Orelli.** — *Argyresthia conjugella*. **Boas, Deichmann.** — *Carpocapsa pomonella*, Bekämpfung. **Quaintance, Hammar**; **Smith, J. B. (7)** *Sesia myopaeformis*. **Schreiner (1).** — *Lyonetia clerckella*, Beschr., Lebensw.,

Bekämpfung. **Trägårdh** (2). — Orangenschädling: *Tortrix citrana*. **Cook, A. J.** — Faulbaummotte: *Hyponomeuta padi*. **Djakonova** (2). — Ebenholzschädling: Blattminierer an Ebenholzbäumen (Hawaii-Ins.), *Gracilaria mabaella*. **Swezey** (1). — Kampherschädling: *Eumeta kekmeyeri*. **Surcouf.** — Teeschädling: *Stauropus alternus* (Ceylon). **Green** (2). — Hopfenschädling: *Hydroecia micacea*. **Remisch** (1, 2); **Wolfram.** — Tabakschädling: *Agrotis ypsilon, Peridroma, margaritosa, Phlegethontius sexta*, Lebensweise, Schaden, Bekämpfung. **Morgan.** — Javanische Tabakschädlinge (Raupen). **Bussy.** — Baumwollschädlinge: **Gantés**; **Woodworth**; Afrikanische. **La Baume.** — Zuckerrohrschädlinge in Formosa. **Matsumura** (1). — Zuckerrohrschädlinge, Hawaii-Ins. **Swezey** (7, 8). — Zuckerrübenschädlinge (*Agrotis*-Arten) im Gouv. Kiew. **Vasiljev** (1). — Tomatenschädling: *Heliothis armigera*. **French.** — Heidelbeerschädling: *Steganoptycha vacciniana*. **Escherisch u. Baer.** — Traubenwickler: **Dewitz** (1); **Djakonova** (1); **Faes**; **Picard**; **Schwangart** (1, 2); Bekämpfung (*Conchylis. Eudemis*). **Capus u. Feytaud.** Verhalten im Herbst u. Winter. **Dewitz** (4). — Reisschädlinge auf Java. **Stock.** — Maisschädling: *Sesamia fusca*. **Mally.** — Mehlmotte: *Ephestia kühniella*. **Frogatt** (3). — Forstschädlinge: *Lymantria dispar*. **Adkin** (4); **Barbey**; Bekämpfung. **Burgess**; Verfütterung v. Eiern an Vögel. **Collins**; Gewöhnung der Raupen an Coniferen. **Pictet** (7); Auftreten in Süd-Rußland. **Kurdiumov.** Metam. u. Parasiten. **Sergěev.** — *Lymantria monacha*. **Burgst**; **Danilov** (Bek. in Rußl.); **Eckstein**; **Kraus**; **Liebus**; **Oudemans**; Bekämpfung. **Putscher**; **Sajo** (2); **Schütze** (2); **Siegel**; **Sihler**; **Wachtl** (1, 2); Polyederkrankheit. **Wahl**; Verhalten auf Fichten. **Sedlaczek.** — *Lymantria dispar, Porthesia chrysorrhoea*. **Smith** (9). — *Dendrolimus pini*. **Decoppet**; **Fabre** (1); **Fankhauser**; **Schwabe**; **Stierlin.** — *Gracilaria simploniella*. **Baer** (1). — *Batrachedra pinicolella*. Verpuppung. **Baer** (2). — *Grapholitha tedella*. **Crahay.** — *Heterocampa guttivitta*. **Fiske u. Burgess.** — *Coleophora laricella*, Beschr., Lebensw., Bekämpfg. **Trägårdh** (1). — Bestimmungsbuch der Schädl. an Fichte u. Tanne. **Koch.** — Nadelholzschädlinge: *Steganoptycha diniana* (Lärchenwickler), *Cacoecia piceana* (an Kiefertrieben), *Dioryctria abietella* an Fichten). **Escherich u. Baer.** — Verschiedener Art Pflanzenschädlinge von Formosa, zahlr. Arten. **Shiraki.** — *Diatraea saccharalis* F., Biologie, Schaden, Beschr. v. Ei, Raupe, Puppe, Imago, Bekämpfung. **Ainslie.** — *Amorbia emigratella* n. sp. (*Tortric.*), Hawaii-Ins., Obstbaumschädling. **Busck** (2). — *Carpocapsa pomonella* als Nußschädling. **Foster.** — *Diacrisia virginica* F., Schaden, Bekämpfung. **Marsh.** — *Coleophora caryaefoliella*. **Russell.** — *Ennomos subsignarius*. **Winn.**

Faunistik.

Palaearktisches Gebiet.

Allgem.: **Alpheraky**; **Sheljuzhko.** Palaearkt. Großschmetterlinge. **Seitz**; **Strand** (13); **Warren.** — Schmetterlinge von Europa. **Spuler.** — Verbreitung europ. Pyralididen. **Caradja.** — Neue Arten versch. Fam. aus versch. Gebieten, hauptsächl. aus Central-Asien. **Bang-Haas** (1). — Rassen palaearkt. Tagfalter. **Fruhstorfer** (6—13, 15, 19—21). —

DEUTSCHLAND: Ostpreußen: Tagfalter. Slevogt (1). — Pommern: Großschmetterl. Heinrich; Stettin, einzelne Arten. O. Richter (4). — Mecklenburg (Schwerin und Waren): Großschmetterl. Gillmer (9). — Schleswig: Warnecke (1. — Holstein: Meder (2). — Niederelbgebiet. Warnecke (3). — Osnabrück: Großschmetterlinge. Brake. — Krefeld: Noctuiden. Lumm. — Hohes Venn: Wüsthoff (2, 3). — Braunschweig: Kohenberg. — Sachsen: Möbius; Halle: Microlepidopt. Füge; Goitzsche. Bandermann (2). — Bayr. Rheinpfalz: Microlepidopt. Griebel. — Baden: Nachtrag. Maass. — Schwarzwald und Rheinebene: Warren (2). — Elsaß: Peyerimhof. — Einzelne Arten: Chrysophanus virgaureae an d. unteren Elbe. Gillmer (6). —

ALPEN (excl. Österreich): Schweiz: Wallis u. Vaud. Oldacker. — Locarno. Lowe (2). — Rhonetal: Page; Alderson (1). — Hesperiiden. Lacreuze. — Staefa. Tutt (8). — Zermatt etc.: Earl. — Liestal: (Bombyciden u. Noctuiden, Nachtr.). Seiler (2). — Genf: Tagfalter (anonym) s. unter Catalogue. — Basel: Lycaeniden. Courvoisier (3). — Thurgau: Gramann u. Ziegler-Reinacher; Müller-Rutz. — Erebien des Grödner Tals: v. d. Goltz —

OESTERREICH u. BALKAN: Trient: (Rhopaloc.). Marchi. — Tirol: Earl; Tutt (10, 11). — Steiermark: Mayer (2,3); Liste steierischer Arten nach Ochsenheimer u. Treitschke. Hoffmann (2); Hoffmann (6). — Vorarlberg: Tutt (7). — Böhmen: Srdinko (1—3). Tykač. Gratzen, Macrolepidopt. Binder. — Pterophoriden. Nickerl. — *Cucullia*-Arten. Srdinko (1). — Ungarn: Lycaeniden. Aigner (1, 3, 4). — Trencséner Comitat: Pazsiczky. — Herkulesbad: Sheldon; Simontornya. Pillich (1, 2). — Küstengebiet, Kroatien u. Dalmatien: Aigner (2). — Görz: Macrolepidopt. Hafner. — Bosnien u. Herzegowina: Schawerda (1). Rebel u. Schawerda. — Bukowina: Microlep. Hormuzaki. — Galizien: Klemensiewicz. — Serbien: Tabórsky. — Bulgarien: Bachmetjew; Drenowsky (4, 5); vertikale Verbr. d. Lep. auf d. Ryla-Geb. Drenowsky (1); Zentral-Balkan: (Stara Planina). Drenowsky (3). — Rumänien: Salay (Marcolep.).

BELGIEN: Lambillion (2); Dufrane. — Antwerpen: Guiart; Wauteros. — Microlep. de Crombrugghe de Piquendaele. — Gent: Goetghebuer u. Malfiet. — Maredsous: Hennin. — HOLLAND: Snellen. —

FRANKREICH: Tagfalter. Rowland-Brown (2). — Franz. Jura: Gibbs. — Microlepidopt. Walsingham (2). Hippert. — Digne u. La Grange: Lowe (1). — Finistère: Picquenard. — Puy de Dome: (Tagfalter). Prideaux. — Corsica: Muschamp. —

ENGLAND: Sperring. — Sussex, Alderson (2). — Folkestone: Bell. — Gloucestershire: Bird. — Ruffet's Wood: Coulson. — Schottland (Hochland): Jackson (2). — Caithness: Jackson (3). — Liverpool: Microlepidopt. Mansbridge. — Lonsdale: Morgan. — Lincolnshire: Mason. — Bucks: Raynor. — London: Microlepidopt. Sich (5). — Northamptonshire: Wallis. — Einzelne Arten: *Enarmonia ericetana* H. S., Schottland. Bankes (5). —

NORWEGEN: Smaalenene: (Microlep.). Barca — FINNLAND: Einzelne Arten. Federley (2); Grönblom; Poppius; Frings (2). —

RUSSLAND: Ostseeprovinzen (Kurland, Livland, Estland): Tagfalter. Slevogt (1). — Polen: Léopol. Hirschler u. Romaniszyn. — Nowgorod: (Macrolep. Ergänzungen). Philipjev. — Gouv. Wjatka. Krulikovsky (2). — Gouv. St. Petersburg: Bloecker. — Ural: Zhuraview. — Gouv. Pskow:

Cistovskij. — Lep. von Centr.-Rußland. Jachontov (2). — Gouv. Ufa: Krulikovsky (3). — Perm: Krulikovsky (1). — Einzelne Arten: *Pericallia matronula* L., Westrußland: Pöschmann. — *Epinephele lupinus*, kaukasische Formen. Jachontov (5). —

Zentralasien: Bang-Haas (1). — Pamir: Rhopaloc. Avinov (1). — Ferghana: Rhopaloc. Avinov (2). — Westchina: Oberthür (3). — Japan: Lithosiiden. Miyake (1); Arctiiden. Miyake (2). Nagano (1—3) [Agaristidae (2)]. — Tagfalter. Matsumura (4). — *Hesperiiden*. Matsumura (2). — Syrien: Graves (1, 2). — Aegypten: Jackson (1). — Jonische Inseln: Rebel (7). —

ITALIEN: Lago Maggiore. Gramann. — Brindisi: Simes. — Abruzzen: Wheeler (2). — Rom: Mendes (9). — Monferrato: Perlini. — Riviera-Formen von *Agriades coridon*. Tutt (2). — Microlepidopt. Walsingham (2). — Sicilien u. Sardinien: (Microlep.). Pionneau. —

Spanien: Ost-Pyrenäen. Tetley (1). — Pyrenäen: Demaison; Keynes. — Cuénca: Tagfalter, Melcon. — Sierra de España: Kheil. — Andalusien: Ribbe. — Portugal: Mendes (1—8, 10). — Tunis: Chrétien (2, 3). Lucas (2). — Algier: Lucas (2); Oberthür (2, 4). — Marokko: Chrétien (4). — Canar. Inseln: Tineiden. Walsingham (3, 4).

Aethiopisches Gebiet.

Tagfalter. Aurivillius (2); mimetische Arten. Eltringham. — Lycaeniden. Druce, H. H. (1, 2). — *Lycaenesthes*-Gruppe, monogr. Bethune-Baker (1). — Heteroceren. Druce, Herbert (1, 2); Hampson (1, 2). — Hesperiiden. Druce, H.H. (1, 2). —

Zentralafrika: Rhodesia u. ob. Congo: Rhopaloc. Neave; Heteroc. Hampson (5). — Kiwu-See: Grünberg (4). — Kilimandscharo: Meru, Massaisteppe. Aurivillius (1). — Deutsch-Südwestafrika: Fauna. Grünberg (5). — Südafrika: Microlepidopt. Meyrick (7). — Mauritius u. Chagos-Inseln: Microlepidopt. Meyrick (4). — Versch. Familien u. Gebiete. Strand (1—3, 6—8).

Orientalisches Gebiet.

Pieriididae, Danaididae. Fruhstorfer (22). — Lycaeniden. Swinhoe. — Indien: Indische Tagfalter. T. R. Bell (1, 2); De Rhé-Philippi; Hannyngton (4, 5). — Kokangebiet: Comber; Palni Hills. Evans; Kumaon. Hannyngton (1—3). — Heteroceren. Hampson (6). Microlep. Meyrick (8, 9). — Ceylon: Orneodiden. Fletcher (2). — Sumatra: Strand (8, 9). — Java: Hesperiiden von Java. Piepers; Snellen u. Fruhstorfer. — Celebes: *Tirumala*-Arten. Martin (1). — Malay. Inseln: Microlep. Meyrick (5). — Philippinen: Schultze. — Formosa: Tagfalter. Matsumura (3). — Tagfalter u. Heteroceren. Wileman (1, 2).

Australisches und polynesisches Gebiet.

Indo-austral. Tagfalter. Fruhstorfer (1—4, 18). — Indo-malayische Hesperiiden. Fruhstorfer (4). — Hawaii-Inseln: Busck (2, 7). Microlep. Swezey (3, 4); Oahu. Swezey (5). — Samoa-Inseln: Rebel (8). — Neu-Guinea: Heteroc.: Bethune-Baker (2); Nordostküste v. Neu-Guinea: Hauser. — Kermadec-Inseln: Meyrick (11). — Bismarck-Archipel: Papilio-Formen. Ribbe. — Vulkan-Insel: 8 Arten. Fruhstorfer (3). —

AUSTRALIEN: Tortriciden (monogr.). **Meyrick (6).** — Geometrinen (monogr.). **Turner.** — Neu-Seeland: Artenliste. **Hamilton.** Microlep. **Meyrick (10).**

Nearktisches Gebiet.

Tagfalter. **Coolidge (1—4).** — Geometriden. **Grossbeck; Pearsall (1—5); Prout (1); Swett (1—4); Taylor (1—4).** Versch. Fam. **Barnes u. Mc Dunnough (1—6). Busck (1—5). Dyar (1—8, 10—12).** — Sphingiden. **Barnes u. Mc Dunnough (2).** — Noctuiden. **Dod (1—3); Smith (1—6, 10—13).** — Hesperiiden. **Banks (1).** — Microlep. **Ely (1—3).** — Blastobasiden (Tin.). **Dietz, Wm. (9).** — Tineiden (Calif. u. N.-Mexico). **Busck (1, 3).** — Californien: Tineiden. **Braun. Busck (1).** Heteroc. **Dyar (13).** Noctuiden. **Smith, J. B. (10, 11).** Tagfalter des Lake Tahoe-Gebietes. **Newcomer.** — Ohio: (Seneca County). **Henninger.** — Massachusetts: *Cnidocampa flavescens* Walk., Orientalische Art. **Dyar (1).** — Bermudas: Macrolep. **Jones.**

Neotropisches Gebiet.

Ithomiiden. **Haensch.** Heliconiiden. **Boullet u. Le Cerf.** Satyriden. **Weymer.** — Tagfalter. **Fassl (1—5); Fruhstorfer (14, 16, 17).** — Heteroceren. **Dognin; Druce; Herbert (2); Dyar (9).** Syntomididen. **Rothschild; Schrottky.** Arctiiden. **Rothschild (2, 3, 5).** Geometriden. **Prout (4).** — Mexico: **Busck (4); Dyar (14).** — Zentral-Amerkia: Tineiden. **Busck (9);** monogr. **Walsingham (1).** — Costa Rica: Heteroceren. **Schaus (1, 2, 3); Busck (6).** — Britisch Columbien: Tagfalter. **Cockle; Russell (1).** — Jamaica: **Buxton.** — Brasilien: Matto Grosso, Tagfalter. **Fruhstorfer (16, 17).** — Argentinien: Geometriden. **Prout.** — Paraguay: Syntomididen. **Schrottky.**

Systematik.

Danaididae, Ithomiidae.

Amauris lobengula katangae, **n. subsp.**, Rhodesia. **Neave**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 8, Taf. 1, Fig. 1. — *A. hecate* Butl. ab. *reuteri* **n. ab.**, Kamerun. **Strand**, Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 31.

Danaida, indo-austral. Arten, monogr., *plexippus kyllene*, Dammer, *tychius*, Saleyer, *telmissus*, Buton, p. 195, *lotis* Cr. *mazentius*, Sandakan, p. 197, *philene* Cr. *luxurians*, Waigeu, p. 198, **n. n. subsp. subsp.**, *melissa* Cr. *mysilos*, **n. f.**, *paryadres*, Key-Inseln, *singaria*, Dammer, *arikata*, Gula-Mangoli, *phrynichus*, Collingwoodbai, *gariata*, Neu-Mecklenburg, p. 202 u. 203, *limniace* Cr. *mutina*, Ceylon, *orestilla*, Luzon, p. 204 u. 205, *aspasia* F. *thargalia*, W. Sumatra, p. 205, *cleona* Cr. *luciplena*, Celebes, *tigrana*, Halmaheire, *vitrina* Feld. *odysia*, Samar, *schenki* Koch *distrata*, Wetter, *periphas*, N. Guinea, p. 206, albata Zinck. *gilva*, O. Java, *luzonensis* Feld. *panaitius*, Lombok, p. 209, **n. n. subsp. subsp.**, *melaenus* Cr., *plataniston*, **n. nom.**, Himalaya, mit f. hib. *neopatra*, **n. f.**, p. 210, *similis* L. *persimilis* Moore f. *hyria*, **n. f.**, Tonkin, *s. tragasa*, Liu-Kiu-Ins., *lesora*, Flores, p. 211 u. 212, *juventa* Cr. *lycosura*, Bonerate, *galaecia*, Mindoro, *sequana*, Binongka, *ogylla*, Aru-Ins., *metaxa*, N. Guinea, Taf. 77a, p. 213 u. 214, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1. — *D. dorippus* ab. *semialbinus*, **n. sp.**, Usambara. **Strand,** Soc. ent., vol. 25 p. 5.

Euploea climena Cr. *terissa* **n. subsp.**, O. Java, p. 226, *malayica* Butl. *hypanis*, **n. nom.** f. *ochsenheimeri* Moore (praeocc.), O. Java, p. 231, *batesi* Feld. *pinaria*, Waigeu, Taf. 86c, *mimica*, Holl. N. Guinea, *publilia*, D. N. Guinea, *confusa* Butl. *faunia*, *japudia*, Holl. N. Guinea, *alecto* Butl. *misagenes*, Dampier, p. 232 u. 233, *ebenina* Butl. *nymphas*, Key-Ins., *aethiops* Butl. *tamis*, Holl. N. Guinea, *lygdania*, Mefoor, *pheres*, Jobi, *monaeses*, Holl. N. Guinea, *cerberus* Butl. *subpunctata*, Neu-Mecklenburg, *resarta* Butl. *turbonia*, D. N. Guinea, p. 234, *helcita* Boisd. *aglaina*, Samoa-Ins., Taf. 86a, p. 235, **n. n. subsp. subsp.**, *godarti* Luc. *dominans*, *recussa*, *defigurata*, **n. n. f. f.**, p. 236, *alcathoë* Godt. *aesatia*, Siam, Taf. 85b, *leonara*, W. Sumatra, *aresa*, Mentawej-Ins., *salistra*, Natuma-Ins., *snelleni* Moore *peducaea*, *deione* Westw. f. *arida*, **n. f.**, Ob. Birma, *d. epiphaneia*, W. Sumatra, *menodice*, Sumbawa, **n. n. subsp. subsp.**, *d. wallengreni* Feld. f. *demaculata*, **n. f.**, *swainsoni* Godt. f. *dealbata*, **n. f.**, p. 237—239, *diana* Butl. *laodikeia*, Saleyer, p. 238, **n. subsp.**, *lewa* Doh. *latistriga*, **n. f.**, *l. domitia*, Roma, *eleutho* Guoy, *eleutheria*, Taeon, *ancile*, Dammer etc., p. 241, **n. n. subsp. subsp.**, *guerini* Feld. *pallida*, Taf. 84c, *amethysta*, Taf. 82e, *progressiva*, Taf. 84c **n. n. f. f.**, *g. enna*, Salewatti, *illudens* Butl. *lygdamis*, Neu-Mecklenburg, **n. n. subsp. subsp.**, *melanopa* Röb. *albifrons*, *delicia*, *julica*, Taf. 86b, **n. n. f. f.**, *parca*, D. N. Guinea, *cissia*, Misola, p. 242 u. 243, *duponcheli* Butl. *lycratis*, O. Ceram, **n. n. subsp. subsp.**, *d. varina*, **n. f.**, Batjan, *fraudentula* Butl. *lystra*, Treasury-Ins., *morosa* Butl. *morosina*, Obi, Taf. 82d, p. 244, *pierreti* Feld. *numantia*, Waigeu, Taf. 86b, *erana*, D. N. Guinea, *eurianassa* Hew. *cumaxa*, Kaiser-Wilhelmsland, *terentilla*, Fergusson-Ins., Taf. 82b, p. 245, **n. n. subsp. subsp.**, *harrisi* Feld. *depunctata*, *discalis*, **n. n. f. f.**, *lacordairei* Moore *mithrenes*, *bawcanica* mit *eleusinida*, **n. f.**, Bawean, *cassia*, Lombok, *tambora*, Sumbawa, *invitabilis*, Alor, **n. n. subsp. subsp.**, *lac. defigurata*, *decorata*, **n. n. f. f.**, *dufrana* Godt. *azagra*, **n. subsp.**, Bazilan, p. 246 u. 247, *gloriosa* Butl. *pompilia* Bouthain, *doleschalli* Feld. *agama*, mit *egregia*, **n. f.**, Waigeu, *tarnis*, Jobi, *amarynceus*, Salewatti, p. 248, *tristis* Butl. *scylla*, Neue Hebriden, **n. n. subsp. subsp.**, *jacobseni* Röb. *crassimaculata*, **n. f.**, p. 249, *mulciber* Cr. *basilissa* Cr. f. *donada*, **n. f.**, p. 250, *gelderi* Snell. *phoebadis*, Lombok, p. 252, *tulliodus* F. *ecbatana*, Bazilan, Taf. 85d, p. 254, **n. n. subsp. subsp.**, *pumila* Butl. *anaitis*, *amida*, *amantia*, *parvipunctata*, **n. n. f. f.**, *garcila*, **n. subsp.**, Holl. N. Guinea, p. 257, *corus* F. *hesiodus*, Banka, *statius*, Sumatra, **n. n. subsp. subsp.**, p. 258, *phaenarete* Schell. *pauperata*, *luxuriata*, Amboina etc., **n. n. f. f.**, p. 259, *callithoë* Boisd. f. *biplagiata*, *privata*, *c. dürrsteini* Staud. *praestabilis*, *f.* ♀ *honrathi*, f. ♀ *erynia*, **n. n. f. f.**, *c. sacerdotalis*, Jobi, *eurykleia*, Fergusson-Ins., **n. n. subsp. subsp.**, p. 260 u. 261, *eleusina* Cr. *hygina*, Sumbawa, *palata*, Tombugo, **n. n. subsp. subsp.**, *e. mniszechi* f. ♀ *arona*, **n. f.**, S. Celebes, *vollenhovi* Feld. *anitra*, Celebes, Taf. 82c, *aganor*, Bangkai, **n. n. subsp. subsp.**, *leucostictos* Gmel. *hobsoni* Butl. f. ♀ *gaza*, Formosa, *l. vestigiata* Butl. *albolimbata*, *l. debarbata*, *bioculata*, *radiata*, *abrupta*, **n. n. f. f.**, Java, *l. timaius*, Bawean, *relucida*, Bali, *kandaon*, Sumbawa, **n. n. subsp. subsp.**, *l. syra* Fruhst. *kadina*, **n. f.**, *viola* Butl. *upis*, *peri-*

zonia, Taf. 80a, f. ♀ *aisa*, f. ♀ *nivira*, **n. n. f. f.**, *leochares*, **n. subsp.**, Saleyer, p. 262—264, *depuiseti* Oberth. *lykeia*, Talaut, *nemertes* Hb. *lycoleon*, Ceram, *pseudohisme* mit f. ♀ *trysa*, **n. f.**, Obi, **n. n. subsp. subsp.**, *n. eretria*, *punctaria*, *hortensia*, *impressa*, *gorima*, Taf. 83c, *atomaria*, *opalina*, **n. n. f. f.**, *n. aviena*, D. N. Guinea, *quintia*, Taf. 81a, mit *rhodia*, **n. f.**, Brit. N. Guinea, *messia*, Woodlark-Ins., *oppia*, Mefoor, *asyllus* Godm. *laurentia*, Shortland-Ins., *usipetes* Hew. *astrifera*, N. Guinea, **n. n. subsp. subsp.**, *u. albodiscalis*, **n. f.**, p. 265 u. 266, *treitschkei* Boisd. *olivacea* Sm. f. *pulverulenta*, **n. f.**, *tr. aebutia*, Jobi, *eugenia*, Taf. 84a, Vulkan-Ins., *decia*, Milne-Bai, **n. n. subsp. subsp.**, p. 267, *aegyptus* Butl., *l myrus*, Batu-Ins., **n. subsp.**, *ae. tricolora* Fruhst. *cuneifera*, *raffles na*, Bawean, **n. n. f. f.**, *simillima* Moore *hypaspistes*, Bazilan, *cornifica*, Mindoro, **n. n. subsp. subsp.**, p. 269, *diocletianus* F. *despoliata*, **n. f.**, *aërithus*, Natuna-Ins., *schildi*, Batu-Ins., *eupator* Hew. *orneus*, Makassar, **n. n. subsp. subsp.**, p. 271 u. 272, *orontobates*, Siam, p. 236, *hemera*, mit *nasis*, **n. subsp.**, Dammer, Taf. 86a, *irena*, Fergusson-Ins., Taf. 86c, p. 243, **n. n. sp. sp.**, **Fruhstorfer**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde. Faun. indo-austral., vol. 1. — *Eu.treitschkei eugenia*, **n. subsp.**, Vulkaninsel. **Fruhstorfer**, Iris, vol. 24, p. 55. — *Eu. mulciber duarseri*, **n. var.**, Indien. **De Rhé Philipe**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 754.

Hestia jasonia Westw. f. *diabolica*, **n. f.**, *j. arrakana*, Arrakan, p. 219, *lynceus* Dr. *favorinus*, N. Borneo, Taf. 74b, *thalassica*, Natuna-Ins., *logani* Moore *alcesta*, Natuna-Ins., *mevaria*, Java, *hypata*, Sulu-Ins., *hypermnestra* Westw. *arbela*, N. Borneo, p. 220 u. 221, *leuconoë* Eschh. *missilia*, Liu-Kiu-Ins., *solyma*, Luzon, *samara*, Samar, *moira*, Bazilan p. 222, *electra* Semper *harmonia*, Mindanao, p. 223, *idea* Clerk *novella*, Banda etc., Taf. 75b, p. 224, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1.

Hymenitis polissena f. *umbrana*, **n. f.**, Costa Rica. **Haensch**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. amer., vol. 1, p. 164, Taf. 41 f.

Ideopsis daos Boisd. *natunensis*, Natuna-Ins., *ardana*, N. Borneo, *palawana*, Palawan, *lingana*, Lingga-Arch., *anapis* Feld. *messala*, O. Mindanao, *vitrea* Blanch. *arachosia*, S. Celebes, **n. n. subsp. subsp.**, **Fruhstorfer**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 216 u. 217.

Pseudoscada salonina f. *trepotis*, **n. f.**, Bolivia. **Haensch**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. amer., vol. 1, p. 161.

Tellervo zoilus F. *antipatrus*, **n. subsp.**, Brit. N. Guinea. **Fruhstorfer**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde. Faun. indo-austral., vol. 1, p. 272.

Tirumala limniace Cram. subsp. *makassara*, *melissa* subsp. *goana*, **n. n. subsp. subsp.**, Celebes. **Martin**, Iris, vol. 23, p. 21 u. 23.

Satyridae.

Amphidecta pignerator simplicia, **n. f.**, Mines Geraes, *reinoldi*, **n. sp.**, Brasilien. **Weymer** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. amer., vol. 1, p. 192, Taf. 46c.

Chionobas gigas Butl., Okanagan Valley. **Venables**, Canad. Ent., vol. 42, p. 228.

Coenonympha tiphon thimoites, Martigny, *arcania triumphans*, Berchtesgaden, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** Soc. ent., vol. 25, p. 54 u. 55. — *C. oedippus* ab. *ocellata*, **n. ab.,** Wien. **Hirschke,** Verh. zool. bot. Ges. Wien 1910, p. 411. — *C. pamphilus biocellata*, **n. f.,** Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Hist. Nat., vol. 10, p. 225. — *C. dorus*, Portugal, Variabilität. **Mendes,** Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 66, Taf. 1, Fig. 13—20. — *C. dorus* ab. *biojos*, **n. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 173.

Elymnias panthera F., Ei, Raupe, Puppe. **Martin,** Deutsche ent. Nat.-Biblioth., vol. 1, p. 95.

Epinephele lupinus, kaukasische Formen, *transcaucasica*. **n. subsp., Jachontov,** Rev. Russe d'Ent., vol. 10, p. 45—49. — *E. tithonus* ab. *dosojos*, *dosmanchas*, *morena*, **n. n. ab. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 170 u. 171.

Erebia manni var. *summa*, **n. var.,** Pamir. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 236, Taf. 14, Fig. 10. — *E. semenovi*, **n. sp.,** Taf.. 14, Fig. 8 u. 9, *manni* Nic. var. *kusnezovi*, **n. var.,** Taf. 14, Fig. 11, Ferghana. **Avinov,** l. c., p. 249. — *E. fletcheri* Elw., beschr., Sajan-Gebiet. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 29, Taf. 3, Fig. 1. — *S. aethiops* ab. *dehermanni*, **n. ab. Dehermann,** Naturaliste, vol. 32, p. 35. — *E. melampus* subsp. *tigranes*, Montblanc, subsp. *augurinus*, Simplon, *epiphron* subsp. *amisus*, Allgäu, subsp. *cydanus*, Seealpen, **n. n. subsp. subsp.,** *ligea* L., *euryale* Esp., Verz. d. Rassen. **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 37 u. 38. — *E. evias eurykleia*, *letincia*, *oema pacula*, *stygne charea*, *adyte clanis*, **n. n. subsp. subsp.,** Alpen. **Fruhstorfer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 211 u. 212. — *E. medusa* ab. *mantoides*, *dilutescens*, **n. n. ab. ab. Gramann,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 87 u. 88. — *E. ligea* ab. *caeca*, **n. ab.,** Kärnten. **Kolisko,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (7). — *E. euryale* Esp. *kamensis*, **n. var.,** Viatka. **Krulikovsky** Rev. Russe d Ent., vol. 9, p. 298. — *E. medusa* ab. ♀ *virago*, Virton, p. 69, ab. ♀ *amagon*, Torgny, ab. ♀ *infulata*, Virton etc., p. 76 u. 77, **n. n. ab. ab. Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Naumur, vol. 10. — *E. tyndarus* ab. *blanca*, *tresojos*, *muchomancha*, *morena*, **n. n. ab. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 154 u. 155. — *E. euryale* var. *ocellaris* f. *intermedia*, **n. f.,** Österreich. **Schawerda,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (220). — *E.* (*Maniola*) *epiphron*, Raupe, Puppe. **Selzer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 124 u. 125.

Hemileuca lucina ab. *obsoleta*, ab. *lutea*, **n. n. ab. ab.,** U. S. A. **Reiff,** Psyche, vol. 17, p. 30 u. 31.

Henotesia perspicua ab. *submaevius*, *amanita*, **n. n. ab. ab.,** Usambara. **Strand,** Soc. ent., vol. 25, p. 6.

Melanargia lachesis superocellata, *procida*, *briseis hispana*, *semele algirica*, Algier, **n. n. f. f.,** Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Hist. Nat., vol. 10, p. 221 u. 222. — *M. lachesis* ab. *olaria*, *prieta*, *ines* ab. *margena*, *nigerrima*, **n. n. ab. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 151 u. 152. — *M. galatea* var. *procida* ab. *galenides*, **n. ab.,** Krain, **Preissecker,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (6). — *M. lachesis* ab. *monodi*, **n. ab. Thierry-Mieg,** Naturaliste, vol. 32, p. 285.

Melanitis leda, Larve. **Green,** Entomologist, vol. 43, p. 224. — *M. leda* L., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 179, Taf. 27, Fig. 1—4.

Mycalesis campina Auriv. var. *subapicalis* **n. var.,** Usambara. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim., 9, Lep., p.3.— *M.* (*Bicyclus*) *kochi*, **n. sp.,** Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 162, Fig. 1. — *M.* (*Monotrichtis*) *fülleborni* Bart. f. *ocelligera* **n. f.,** *danckelmanni* ab. *daresa*, *deannulata*, **n. n. ab. ab.,** Usambara. **Strand,** Soc. ent., vol. 25, p. 5. — *M. safitza* ab. *semicoeca* **n. ab.** Usambara. **Strand,** l. c., p. 6.

Pararge megaera var. *lyssa* ab. *hermini*, Dalmatien, *hiera* var. *ominata* ab. *huenei*, Estland, **n. n. ab. ab.** **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 411.

Pseudonympha schultzei, **n. sp.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg** in Schultze, Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 100, Taf. 3, Fig. 1.

Satyrus abramovi Ersch. ab. *ershovi*, **n. ab.,** Ferghana. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 250, Taf. 14, Fig. 16. — *S. leechi* ab. *fumigatus* **n. ab.,** p. 239, Taf. 14, Fig. 12, *alpherakyi*, **n. sp.,** p. 240, Pamir. **Avinov,** l. c. — *S. püngeleri* **n. sp.,** Juldus-Gebiet. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 29, Taf. 3, Fig. 2. — *S. briseis* f. *hispana*, **n. f.,** Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Hist. Nat., vol. 10, p.232.— *S. actaea* Esp. var. *matozzi* Mont., *monteiroi*, **n. var.,** mit ab. ♀ *herminia*, **n. ab.,** Portugal. **Mendes,** Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel., Ser. Zool., vol. 9, p. 61—65, Taf. 1, Fig.1—12, Eier, l. c., p. 65, Fig. 14. — *S. powelli*, **n. sp.,** Algier, Oberthür, Bull. Soc. ent. France, No. 18, p. 333. — *S. circe* ab. *noojos*, *murciana*, **n. n. ab. ab.,** p. 156 u. 157, *semele* var. *subcinerea*, **n. var.,** p. 159, *arethusa* ab. *mediofasciata*, **n. ab.,** p. 160, *actaea* var. *espuñae*, **n. var.,** p. 165, Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft.

Taygetis marmeria f. *crameri*, S. Brasilien, p. 185, Taf. 44c, *ypthima* f. *semibrunnea*, S. Brasilien, p. 186, Taf. 44d, *andromeda* f. *asteria*, Columbien, p. 189, **n. n. f. f.,** *acuta*, Brasilien, p. 188, Taf. 45b, *banghaasi*, Bolivia, p. 190, Taf. 45d, **n. n. sp. sp.,** **Weymer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. americ., vol. 1.

Ypthima asterope ab. *hereroica*, **n. ab.,** D. S. W. Afrika, **Grünberg** in Schultze, Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 101, Taf. 3, Fig. 2.

Morphonidae, Brassolidae.

Caligo idomeneus rhoctus, Stgr., Matto Grosso, *ibycus*, Mines Seraes, *ariphron*, Espiritu Santo, **n. n. subsp. subsp.,** **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 194.

Morpho achilles pindarus, Metto Grosso, *achilleana anakreon*, Pernambuco, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 193.

Selenophanes cassiope theognis, **n. subsp.,** S. Amer., **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 194.

Tenaris chionides kubaryi f. *cyclopides*, f. *eugenia*, **n. n. f. f.,** Deutsch-N.Guinea, *T. cyclops*, Formen bespr., **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 53, Taf. 2. Fig. 1—4.

Heliconiidae, Mechanitidae.

Dismorphia dolorita, idae, altis, manuclita, **n. n. sp. sp.**, mirandola Hew., beschr. **Fassl**, Soc. ent., vol. 25, p. 9 u. 10, sämtl. abgeb.

Eueides cleoboea var. *monochroma*, Haiti, Taf. 3, Fig. 7, *heliconioides* var. *pseudeanes*, Venezuela, Taf. 3, Fig. 8, **n. n. var. var.**, *isabella isabella* f. *perimacula*, **n. f.**, Columbia, Taf. 3, Fig. 5. **Boullet u. Le Cerf**, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 1910, p. 25 u. 26. — *Eueides*, Arten d. Samml. W. J. Burchell bespr. **Joseph**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 343—346.

Heliconius numatus isabellinus f. *intermedia*, Taf. 3, Fig. 3, *sylvana sylvana* f. *sticheli*, Taf. 3, Fig. 1, *anderida fornarina* f. *bouvieri*, Taf. 3, Fig. 2, *burneri jeann ae*, Taf. 3, Fig. 4, **n. n. f. f.**, *doris* var. *le moulti*, **n. var.**, Franz. Guayana, Taf. 3, Fig. 6. **Boullet u. Le Cerf**, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 1910, p. 24. — *H. aulicus zobrysi, avede faleria*, Hel. prope venustus Salv. = *donatia* n. subsp., **n. n. subsp. subsp.**, Matto Grosso. **Fruhstorfer**, Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 194. — *H.*, Arten d. Samml. W. J. Burchell bespr. **Joseph**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 324—343.

Nymphalididae.

Actinote erinome carabaia ab. *sciana*, **n. ab.**, *radiata intensa, corduba messeres, alcyone salmonea*, Peru, *melina*, Rio Negro, *varians*, Columbien, *ozomene catopasta*, Ecuador, *stratonice meridana*, Venezuela, *marthae*, Onaca, *callianthe alla*, Venezuela, *rufa*, Ecuador, *dic napensis*, Ecuador, *anaxocomta*, Cuzco, *callianira euris, stenia*, Peru, *nicylla sobrina*, Peru, *scotosis*, Ecuador, *leontine catochaera*, Peru, *mesia*, Ecuador, **n. n. subsp. subsp.**, p. 463—469, *adoxa*, Bogota, p. 465, *jucunda*, Bolivia, p. 466, *hilaris*, Peru, p. 467, *momina*, Peru, p. 469, **n. n. sp. sp.**, **Jordan**, Novit. Zool., vol. 17.

Acraea caecilia f. hib. *pudora*, **n. f.**, *umbrina*, **n. ab.**, D. O. Afrika. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep., p. 4. — *A. zambesina*, **n. sp.**, Sambesi, **Aurivillius**, Broteria, Rev. Soc. Nat. S. Fiel. Ser. Zool., Vol. 9. p. 160, Taf. 7, Fig. 1. — *A. egina* var. *contraria*, **n. var.**, Kiwu-See. **Grünberg**, Soc. ent., vol. 24, p. 145. — *A. acronycta* Westw., bespr. **Grünberg** in Schutlze, Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 102. — *A. apecida* var. *abrupta*, Fig. 2, *circeis* var. *subochreata*, **n. n. var. var.**, *aurivillii* ab. *latifasciata*, **n. ab.**, Victoria Nyanza. **Grünberg**, Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 163 u. 164. — *A. welwitschi* Bogenh., beschr., p. 12, Taf. 1, Fig. 2, *mirifica* Lathy, beschr., p. 14, Taf. 1, Fig. 3, *lualabae*, p. 18, Taf 1, Fig. 4, Lualaba, *lactea*, p. 20, Taf. 1, Fig. 7, Lufupa, *mima*, p. 22, Taf. 1, Fig. 8, 9, Katanga, *detecta*, p. 24, Taf. 1, Fig. 6, 6a, Luangwa, **n. n. sp. sp.**, *nohara chambezi*, **n. subsp.**, Chambezi, p. 21, Taf. 1, Fig. 5. **Neave**, Proc. zool. Soc. London 1910.

Adolias cyanipardus Butl. **n. f.** *marthae*, Sumatra. **Strand**, Iris, vol. 24 p. 202.

Agrias godmani f. *cyanecula* u. *derufata*, **n. n. f. f.**, Brasil. **Fruhstorfer**, Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 185. — *A. godmani* Fruhst. f. *semirubra, phoenix*, **n. n. f. f.**, Matto Grosso. **Niepelt**, Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 188.

Anaea rosae Fassl ist gute Art. **Fassl,** Soc. ent., vol. 25, p. 33.

Apatura iris ab. *jolata, ilia* ab. *transvelata, circumpunctata, irradiata, trochoides,* **n. n. ab. ab.,** Virton. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur, vol. 10, p. 3 u. 4. — *A. iris* ab. *iriella, deschangei, solata, stictica, bureana, tetrica, vidua, afflicta, diaphona, lugenda, corax, junonia, thaumantias, ilia* ab. *iliella, jolides,* **n. n. ab. ab.,** *clytia,* Formen, p. 31—36, *ilia obnubila,* **n. ab.,** p. 68, Forêt de Buré. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur, vol. 10.

Argynnis atossa, bespr. **Coolidge,** Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 2, p. 282. — *A. niobe* subsp. *sisenna,* Tirol, Krain, subsp. *laranda,* Dalmatien etc., *adippe* subsp. *mainalia,* Tirol etc., subsp. *adelassia,* Seealpen, subsp. *garcila,* Saratow, **n. n. subsp. subsp., Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 37. — *A. ino adula,* **n. subsp.,** Engadin. **Fruhstorfer.** Soc. ent., vol. 25, p. 52. — *A. ino tergestina,* Esthland, *eporedia,* Piemont, **n. n. subsp. subsp., Fruhstorfer,** Soc. ent., vol. 25, p. 54. — *adippe mainalia,* Südtirol, Krain, *adellassia,* Seealpen, **n. n. subsp. subsp., Fruhstorfer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 48. — *A. cybele* F. *f. bartschi,* **n. f.,** Massachusetts. **Reiff, Psyche,** vol. 17, p. 252, 1 Fig., Taf. 13. — *A. adippe* ab. *morena,* **n. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 149. — *A. niobe* ab. *eris f. phaeotaenia,* **n. f.,** Niederösterreich. **Schawerda,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (220). — *A. aglaja* ab. *altha,* **n. ab.,** Frankreich, **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384.

Atella alcippe Cr. in Nord-Malabar, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 869; *A. alcippe* in Travancore. **Manders,** l. c., vol. 19, p. 1017.

Brenthis excelsior katangae, **n. subsp.,** Katanga. **Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 28, Taf. 2, Fig. 3.

Byblia ilithyia Dr. var. *badiata,* **n. var.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg** in Schultze, Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 105.

Catuna angustata u. *oberthüri,* Synonymie, Unterschiede. **Grünberg,** Deutsche entom. Zeitschr., 1910, p. 97, Taf. 2, Fig. 1 u. 2.

Cethosia damasippe var., Yule, **Lindemans,** Tijdschr. v. Ent., vol. 35, p. 280, Taf. 13, Fig. 2. — *C. nicobarica* Feld., beschr. **Fawcett,** Proc. zool. Soc. London, 1909, p. 881, Taf. 82, Fig. 4.

Charaxes jasius faroensis, **n. ab.,** Faro. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 128.

Cymothoe caenis Drury ab. *dumensis, sangaris* God. ab. *reuteri, anitorgis* Hew. ab. *misa,* **n. n. ab. ab.,** *amphiceda* Cr., bespr., Kamerun. **Strand,** Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 32—33.

Euripus consimilis var. *torsa,* **n. var.,** Indien. **De Rhé Philipe,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 758.

Euphaedra imperialis, **n. sp.,** Kamerun. **Lindemans,** Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 278, Taf. 13, Fig. 1.

Euptera elabontas mweruensis, **n. subsp.,** Kalungwisi. **Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 38, Taf. 2, Fig. 2.

Euthalia cibaritis Hew., beschr., **Fawcett,** Proc. zool. Soc. London, 1909, p. 880, Taf. 82, Fig. 5.

Euxanthe wakefieldi, tiberius, O. Afrika, bespr. **Rogers,** Journ. East Afrika and Uganda Nat. Hist. Soc., vol. 1, No. 1, p. 41—44, 1 Taf.

Hamanumida daedalus F., Raupe u. Puppe. **Pelser-Berensberg,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 215.

Limenitis populi ab. *auronitens*, **n. ab.,** Virton. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 5. — *L. camilla* Aut. u. *rivularis* Scop., synon. **Stichel,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 80.

Melitaea elisabethae, **n. sp.,** Pamir. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 235, Taf. 14, Fig. 6 u. 7. — *M. aurinia* var. *aurunca*, bespr. **Barraud,** Entomologist, vol. 43, p. 298, Taf. 5. — *M. didyma*, analyt. Übers. d. Formen, subsp. *alpina* Staud. ab. ♀ *late ascia*, *griseofusca*, Ungarn, *diluta*, Italien, subsp. *didyma* O. ab. ♀ *fulvocincta*, ab. ♂ *demaculata*, subsp. *meridionalis* Staud. ab. ♀ *discolor*, Ungarn, **n. n. ab. ab., Bramson,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 391—408. — *M. alma*, Synon. **Coolidge,** Canad. ent., vol. 42, p. 403. — *M. aurinia* ab. **Dietz,** Mitt. Münchener ent. Ges. 1910, p. 5. Fig. — *M. aurinia*, ab. ex larva. **Dünkel,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 138. — *M. asteria mevania*, Engadin, *athalia tinica*, Irkutsk, *cinxia arelatia*, Dauphiné, **n. n. subsp. subsp., Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24. p. 144. — *M. aurelia* ab. *melanodes*, **n. ab.,** Lamorteau, **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Naumur, vol. 10, p. 68. — *M. athalia celadussa*, Seealpen *delminia*, Tirol, *scardona*, Agram, *tinica*, Irkutsk, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** Soc. ent., vol. 25, p. 51. — *M. parthenie* ab. *jordisi* Rühl in Asch (Bayern), **Grosse,** Internat. ent. Zeitschr., vol, 4,p. 88. — *M. cinxia* ab. **Gröbli,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 201. — *M. phoebe uclensis*, **n.f.,** Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Nat. Hist., vol. 10, p. 219. — *M. didyma* f. *castiliana*, **n. f.,** Cuenca. **Melcón,** l. c., p. 319. — *M. aurinia alfarica*, *morena*, *parthenie veletaensis*, **n. n. ab. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 132 u. 137. — *M. dictynna* ab. *albida*, **n. ab.,** Zürich. **Skala.** Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 229. — *M. didyma* ab. *juncta*, **n. ab.,** Seealpen. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384. — *M. aurinia comacina*, *aurunca*, **n. n. subsp. subsp. Turati,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 223.

Minois actaea, Formen bespr., *serva*, Dalmatien etc., *prodarcina*, Andalusien, *castiliana*, Castilien, **n. n. subsp. subsp., Fruhstorfer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, No. 16, p. 88.

Neptis jordani, **n. sp.,** Zentr. Afrika. **Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 33, Fig. 1, Taf. 2, Fig. 1.

Parantirrhoea marshalli M.-W. ♀ bespr. **Manders,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 298.

Planema epaea ab. *angustifasciata*, **n. ab.,** *vendita*, **n. sp.,** Fig. 3 u. 4, Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 165. — *P. entalis*, **n. sp.,** Angola, p. 462, *adrastapancalis*, Tanganyika, *consanguinea sartina*, Bansu, *epaea kiouana*, Ins. Kwidjwi, *tellus eumalis*, Uganda, *quadricolor leptis*, Brit. O. Afrika, *itumbana*, D. O. Afrika, **n. n. subsp. subsp.,** p. 462 u. 463. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17.

Pseudacraea eurytus ab. *bicolor*, **n. ab.,** *togoensis* Bartel ♂, Fig. 5 u. 6, beschr., *impleta*, **n. sp.,** Fig. 7, Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr Berlin, 1910, p. 168—170.

Pseudargynnis hegemone subsp. *nyassae*, beschr. **Grünberg,** Deutsche entom. Zeitschr., H. 1, p. 98, Taf. 2, Fig. 3.

Precis milonia Feld. v. *sinuata* Pl. ab. *parvipunctis*, **n. ab.**, Kamerun. **Strand,** Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 31.

Pyrameis, phylogenet. Betrachtungen. **Reuss,** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 62, 85, Taf. 1; — **Bethune-Baker,** l. c., p. 110—112. — *P. atalanta* ab. *merrifieldoides*, **n. ab.**, **Reuss,** Entomologist, vol. 43, p. 303. — *P. cardui* L., p. 181, Taf. 26, Fig. 2, Formosa, *indica* Moore, p. 182, Taf. 28, Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1.

Sephisa daimio, **n. sp.**, Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 209.

Vanessa atalanta ab. *isabella*, *antiopa* ab. *carmona*, **n. n. ab. ab. Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386. — *V. indica*, Raupe. **Green,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 870, — *V. indica*, *kashmirensis*, Metam. **Hannyngton,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 872. — *V. io*, Variabilität. **Reuss.** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 140

Riodinidae (Erycinidae)

Riodinidae (*Erycinidae*), Revis; **Stichel,** Gen. Ins , Fasc. 112a.

Amarynthis meneria, Formen bespr., *conflata* **f. n.**, *stenogramma* **n. subsp.**, *A. bocchoris* zu *Phaenochitonia* **n. subg. Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 10 u. 11.

Anatole zygia baroptenosa, Itaituba, *peristera*, Bolivia, **n. n. subsp. subsp. Stichel,** l. c., p. 89.

Ancyluris, Arten bespr., p. 95—102, *etias gracilis*, Guayana, *melior*, Amazonas, **n. n. subsp. subsp.**, *eudaemon* **n. sp.**, Peru, p. 97, *pomoposa* **n. sp.**, p. 100. **Stichel** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55. — *A. mira* f. *triglitis*, **n. f.**, Peru, *thaumasia*, **n. sp.**, Bolivia, p. 105 u. 106, *miranda xanthozona*, **n. subsp.**, Peru, p. 108. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a.

Apodemia, Arten bespr. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 11 u. 12.

Argyrogramma **n. g.**, f. *Charis occidentalis*, *placibilis*. **n. subsp. Stichel,** l. c., p. 12.

Aricoris monotona **n. sp.**, Brasilien. **Stichel,** l. c., p. 13.

Baeotis hisbon expleta, Honduras, *johannae truncata*, Brasil., **n. n. subsp. subsp.**, *capreolus*, **n. sp.**, Columbia, p. 181, *creusis creusina*, **n. f.**, Bolivia, p. 182. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a.

Calephelis, Arten bespr., p. 14—20, *fulmen* **n. sp.**, Costa Rica, p. 103. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55.

Calociasma, **n. g.** f. *Nymphidium ictericum* Godm. Salv. **Stichel,** l. c., p. 59.

Calydna, Arten bespr. **Stichel,** l. c., p. 21 u. 22.

Caria, Arten bespr., *tabrenthia* **n. f.** *philena*. **Stichel,** l. c., p. 24—26.

Cariomothis **n. g.** f. *Metacharis erythromelas*, *erythromelas erythraea* **n. subsp.**, Brasilien, *erotylus* **n. sp.**, Peru. **Stichel,** l. c., p. 54 u. 55.

Chalodeta **n. g.** f. *Calephelis theodora*, *pamurga* **n. sp.**, patr. ? **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 15. — *Ch. theodora stilbos*, **n. subsp.**, Columbia. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 171.

Chamaelimnas Arten bespr., *doryphora* **n. sp.** f. *briola* Hew. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 23 u. 24. — *Ch. villagomis xanthotaenia*, **n. subsp.**, Ecuador, p. 156, *cydonia*, **n. sp.**, p. 157. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a.

Charis, Arten bespr., *chrysus polypoecila*, **n. f.**, *neglecta* **n. subsp.**, **Stichel**, Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 26—28.

Charmona **n. g.** f. *Calephelis omius*, p. 15, *aphanis*, Uruguay, *xanthosa*, patr. ?, **n. n. sp. sp.**, *cadytis acroxantha* **n. subsp.**, Brasilien, p. 19 u. 20. **Stichel**, Berl. ent. Zeitschr., vol. 55. — *Ch. aerigera*, **n. sp.**, Brasil. **Stichel**, Gen. Ins. Fasc. 112a, p. 168.

Chorinea faunus orchestris, Peru, *sylphina terpsichore*, Peru, *gratiosa*, Ecuador, **n. n. subsp. subsp.** **Stichel**, l. c., p. 116 u. 117.

Colaciticus, **n. g.** ((*Riodinidae*), f. *Monethe johnstoni* Dann. **Stichel**, l. c., p. 138.

Cremna thasus subrutila, **n. subsp.**, Panama. **Stichel**, l. c., p. 89.

Cyrenia martia androgyna, **n. subsp.**, Bolivia. **Stichel**, l. c., p. 99.

Echenais, Arten bespr., *hemileuca* **n. subsp.**, *alector* **n. f.** ♂ *glaucobrithis*, *asemna* **n. subsp.**, Bolivia, *sejuncta* **n. sp.**, *charessa*, Brasilien, **n. n. sp. sp.**, *penthea penthioes*, Amazonas, *echion*, Guayana, *nilios*, Brasilien, **n. n. subsp. subsp.** **Stichel**, Berl. ent. Zeitschr. vol. 55, p. 28—36.

Emesis, Arten bespr., *lucinda opaca*, *castigata*, **n. n. subsp. subsp.**, Peru etc., *fatima nobilata* **n. subsp.**, Panama, *russula* **n. sp.**, Brasilien, *tenedia ravidula* **n. subsp.**, Brasilien. **Stichel**, l. c., p. 37—42.

Esthemopsis poliotactis, **n. sp.**, Peru. **Stichel**, Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 225.

Eurybia nicaea erythimosa, **n. subsp.**, Ecuador, *cyclopia*, Ecuador, *molochina*, *hyacinthina*, Brasilien, **n. n. sp. sp.**, p. 67, *lamia lamia* f. *lauta*, Guayana etc., *l. fulgens*, Mittelamer., *dardus misellivestis*, Brasilien, *annulata*, Amazonas etc., *rubeolata*, Peru, **n. n. subsp. subsp.**, p. 68 u. 69, *promota*, Amazonas etc., **n. sp.**, p. 70, *halimede stellifera*, **n. subsp.**, Peru, *elvina*, **n. sp.**, S. Amer., p. 71. **Stichel**, l. c.

Gomphotis, **n. g.** (*Riodinidae*), f. *Cricosoma irroratum* Godm. **Stichel**, l. c., p. 176.

Hamearis, Arten bespr., *epulus propitia*, Amazonas, *signata*, Rio Grande, **n. n. subsp. subsp.**, *notialis*, *cinericia*, *guttata*, **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Stichel**, Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 43—46.

Hermathena candidata columba, **n. subsp.**, Columbia. **Stichel**, Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 74.

Ithomeis astrea delecta, **n. subsp.**, Brasil. **Stichel**, l. c., p. 122.

Lasaia, Arten bespr. **Stichel**, Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 47—49. — *L. scotina* **n. sp.**, Rio Grande. **Stichel**, Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 188.

Lepricornis ochracea, Venezuela, *teras*, Brasilien, **n. n. sp. sp.**, *atricolor stygialis*, **n. subsp.**, Peru. **Stichel**, l. c., p. 147.

Leucochimona philemon polita, **n. subsp.**, W. Columbia. **Stichel**, l. c., p. 29.

Lucilla asterra pomposa, **n. subsp.**, Peru. **Stichel**, l. c., p. 209.

Lymnas xarifa xarifa, Brasil. etc., *impunctata*, Columbia, p. 200, *pixe sanguinea*, Panama, *vidali laticlavia*, Columbia, p. 201, *iarbas rabuscula*, Peru, *auriferax*, Brasil., p. 202, **n. n. subsp. subsp.**, *pronostriga*, Brasil., *albugo*, Paraguay, *leucophlegma*, Peru, **n. n. sp. sp.**, p. 202—204, *aegates cretiplaga*, Argentinien, *erythrus xeniades*, Brasilien, *ambryllis dialeuca*, Paraguay, *thyatira phlegontis*, Bolivia, **n. n. subsp. subsp.**, p. 204 u. 205, *crenitaenia*, mit f. *signata*, **n. f.**, Costa Rica u. *cren. corvina*, **n. nom.** f. *cineron* Röb. nec Feld., *assimulata*, Columbia, *seleukia*, Brasil., **n. n. sp. sp.**, p. 206 u. 207 **Stichel**, l. c.

Lyropteryx terpsichore zygaena n. subsp., Paraguay. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 49. — *L. apollonia apollonia* f. *canens*, **n. f.,** Bolivia, *ap. diana*, **n. subsp.,** Columbia, *diadoris*, **n. sp.,** Amazonas. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 93 u. 94.

Mesene, Arten bespr. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 50 u. 51. — *M. pullula*, **n. sp.,** Guayana, p. 212, *epaphus sertata*, **n. subsp.,** Amazonas, p. 213, *icterias*, **n. sp.,** Venezuela etc., p. 214, *martha verecunda*, Amazonas, *pyrippe sanguilenta*, Brasil., **n. n. subsp. subsp.,** p. 215, *mulleola*, Amazonas, *eromena*, Ecuador, *sardonyx*, Bolivia, **n. n. sp. sp.,** *nepticula stigmosa*, **n. subsp.,** Ecuador, p. 216 u. 217. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a

Mesosemia, Arten bespr. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 94 u. 95. — *M. metura polyglauca*, **n. subsp.,** Peru, *blandina*, *eugenea*, Surinam, *dulcis*, Brasilien, **n. n. sp. sp.,** p. 40 u. 41, *calypso tenuivittata*, Brasilien, *minos modica*, Guayana, **n. n. subsp. subsp.,** p. 42 u. 43, *euperca*, **n. sp.,** Peru, *cola lato*, **n. subsp.,** Brasilien, p. 44, *vaporosa*, **n. sp.,** Para, *metope pruinosa*, Peru, *ahava veleda*, Bolivia, *jeziela thyena*, Bolivia, **n. n. subsp. subsp.,** p. 45 u. 47, *modulata*, **n. sp.,** Peru, p. 47, *magete bersabana*, Guayana, *latizonata dealbata*, Columbia, **n. n. subsp. subsp.,** p. 48 u. 49, *gertraudis*, *myrmecias*, Peru, *hedwigis*, Bolivia, *amarantus*, Peru, **n. n. sp. sp.,** p. 49 u. 50, *odice cymatodis*, **n. subsp.,** Rio Grande, p. 51, *cymotaxis*, Brasilien, *thyas*, Guayana, **n. n. sp. sp.,** p. 52 u. 53, *zorea toparcha*, **n. subsp.,** Peru, *praeculta*, **n. sp.,** Bolivia, p. 56, *junta*, *lapillus*, **n. n. sp. sp.,** Peru, p. 60, *ubrica ubrica* f. *lamprosa*, **n. f.,** Peru, p. 61, *eumene furia*, Amazonas, *erinnya*, Peru, **n. n. subsp. subsp.,** p. 62. **Stichel** Gen. Ins., Fasc. 112a.

Metacharis regalis f. ♀ *rebulana*, **n. f.,** Peru, *xanthocraspedum*, **n. sp.,** Columbia. **Stichel,** p. 142.

Monethe albertus albertus f. *leucobalia*, **n. f.,** Peru, *alb. nesotopus*, Ecuador, *rudolphus paraplesius*, Guayana, **n. n. subsp. subsp.** **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 136 u. 137.

Napaea agroeca, **n. sp.,** Brasilien. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 93. — *N. eucharila eucharila* f. *faustatosia*, **n. subsp.,** Brasil. etc., *euch. picina*, Mittelamer., *nepos tanos*, Bolivia, *theages asteria*, Columbia, **n. n. subsp. subsp.** **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 84 u. 85.

Naphida serena, **n. sp.,** Columbia (?). **Stichel,** l. c., p. 119.

Necyria incendaria Thieme ♂, Columbia. **Stichel,** l. c., p. 97.

Nelone, Arten bespr. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 56 u. 57.

Notheme eumeus angellus, Paraguay, *hemicosmeta*, Brasilien, *diadema*, Peru, **n. n. subsp. subsp.** **Stichel,** l. c., p. 58.

Nymphidium, Arten, bespr., *caricae carissima*, Amazonas, *lisimon erythraicum*, Amazonas, *plinthobaphis*, Peru, **n. n. subsp. subsp.** **Stichel,** l. c., p. 62 u. 63.

Nymula phillone paulistina, **n. subsp.,** *brennus* **n. sp.,** *manius* **n. subsp.,** Guayana. **Stichel,** l. c., p. 66.

Orimba, Arten bespr., p. 68—72, *epitus epiphanis*, W. Amazonas, *paroemia*, Ecuador, **n. n. subsp. subsp.,** p. 68, *epilecta* n. sp., Peru, p. 71. **Stichel,** l. c,

Paraphthomia, **n. g.** (*Rio inidae*), f. *Monethe moliona* Godm. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 137.

Parcella, **n. g.** f. *Amblygonia amarynthina* Feld. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 59.

Phaenochitonia **n. g.** f. *Amarynthis bocchoris* Hew., p. 11, p. 51, *sagaris majorina, matronalis*, **n. n. f. f.**, p. 52, *vittata* **n. sp.**, p. 53. **Stichel,** l. c.

Polystichtis, Arten bespr., p. 73—77, *luciana concinna* **n. subsp.**, Columbien, p. 75, *andraemon* **n. sp.**, p. 77. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55.

Pterographium (*Riodinidae*) *aphaniodes*, **n. g. n. sp.**, Brasil. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 236 u. 237.

Rhetus periander naevianus, Mittelamer., *eleusinus*, Brasil., **n. n. subsp. subsp. Stichel,** l. c., p. 113.

Riodina lysippus lysias, **n. subsp.**, Ecuador etc., p. 195, *lysimachus*, **n. sp.**, Brasil., p. 196. **Stichel,** l. c.

Semomesia capanea ionima, **n. subsp.**, Peru etc., *S. tenella, aetherea*, **n. n. sp. sp.**, Peru. **Stichel,** l. c , p. 34.

Symmachia, Arten bespr., p. 77—82, *hesione*, Amazonas, *multesima*, Columbien, *stigmosissima*, Bolivia, *virgatula, virgaurea*, Columb., *falcistriga*, Amazonas, *histrica*, Panama, **n. n. sp. sp.**, p. 78—82. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55. — *S. menetas pilarius*, **n. subsp.**, Brasil., p. 230, *technema*, **n. sp.**, Guayana, p. 231. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a.

Syrmatia, Arten bespr. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 82 u. 83.

Teratophthalma axilla vegata, **n. subsp.**, Peru, p. 77, *lactifusa*, Ecuador, *monochroma*, Brasil. (?), **n. n. sp. sp.**, *marsena polyplusia*, **n. subsp.**, Peru, p. 78. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a.

Themone pais eutacta, Guayana, *paidion, storthynga*, Peru, **n. n. subsp. subsp. Stichel,** l. c., p. 130.

Theope, Arten bespr., p. 84—86, *eudoria acosma*, W. Amazonas. **Stichel,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 86.

Thisbe, Arten bespr., *irenea belides*, M. Amer., *atlantis*, Trinidad, *molela palilis*, Guayana, **n. n. subsp. subsp. Stichel,** l. c., p. 86 u. 87.

Voltinia radiata dentata, **n. subsp.**, *theata*, **n. sp.**, Columbia. **Stichel,** Gen. Ins., Fasc. 112a, p. 73.

Xenandra vulcanalis, **n. sp.**, Columbia. **Stichel,** l. c., p. 221.

Xyneas cynosema hyalodis, **n. subsp.**, Ecuador. **Stichel,** l. c., p. 223.

Lycaenidae.

Lipteninae.

Batelusia zebra, **n. g. n. sp.**, Kamerun. **Druce,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 367 u. 368, Taf. 34, Fig. 6.

Epitola batesi, Taf. 34, Fig. 2 u. 3, Kamerun, *tumentia*, Taf. 33, Fig. 15, Nigeria, *nitide*, Taf. 34, Fig. 1, Kamerun, **n. n. sp. sp. Druce,** l. c., p. 365 u. 366.

Larinopoda spuma, **n. sp.**, Kamerun. **Druce,** l. c., p. 361, Taf. 33, Fig. 12.

Liptena perobscura, Taf. 33, Fig. 13, *nubifera*, Taf. 33, Fig. 14. *daemon*, Taf. 33, Fig. 10 u. 11, **n. n. sp. sp.**, Kamerun, *subvariegata aliquantum*, Taf. 35, Fig. 5, Congostaat, **n. subsp. Druce,** l. c., p. 362 u. 364.

Micropentila cingulum, **n. sp.**, Kamerun. **Druce,** c. l., p. 364.

Mimacraea landbecki, **n. sp.**, Congostaat. **Druce,** c. l., p. 358, **Taf. 34,**

Fig. 7. — *M. marshalli* Trim., bespr. **Neave,** l. c., p. 42. Fig. 2.

Neavela lamborni, **n. g. n. sp.,** Lagos. **Druce,** l., c. p. 364 u. 365, Fig. 36, Taf. 35, Fig. 1.

Pentila pardalena, Taf. 33, Fig. 1, Kamerun, *inconspicua*, Taf. 33, Fig. 3, Congostaat, *paradoxa*, Taf. 33, Fig. 4, *bitje*, Taf. 33, Fig. 5, Kamerun, **n. n. sp. sp. Druce,** l. c., p. 357 u. 358 — *P. mombassae* ab. *sigiensis*, **n. ab.,** Usambara. **Strand,** Soc. ent., vol. 25, p. 6.

Pseudaletis batesi, **n. sp.,** Kamerun. **Druce,** l. c., p. 370, Taf. 35, Fig. 6. — *Ps. mazanguli*, **n. sp.,** Congostaat. **Neave,** l. c., p. 46, Taf. 2, Fig. 6.

Pseuderesia minium, Taf. 33, Fig. 6 u. 7, *rutilo*, Taf. 33, Fig. 9, Kamerun, *russulus*, Taf. 33, Fig. 8, Congostaat, **n. n. sp. sp. Druce,** l. c., p. 359 u. 360.

Telipna transverstigna, **n. sp.,** Kamerun. **Druce,** l. c. p. 356, Taf. 3, Fig. 2.

Lycaeninae.

Acesina asakurae, **n. sp.,** Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 221.

Agriades coridon var. *constanti*, gen. praecox. **Reverdin,** Ent. Rec. Journ. of. Var., vol. 22, p. 60; *A. thetis* (*bellargus*), Variabilität. **Hodgson,** l. c., p. 112—115. — *A. polonus*, Verbr. **Tutt,** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 29. — *A. polonus*, bespr. **Tutt,** Soc. ent., vol. 25, p. 3. — *A. coridon*, Formen d. Riviera, var. *meridionalis* Tutt, p. 43, var. *reznicecki* Bartel, p. 44, 45—47. **Tutt,** l. c.

Aphnaeus hypargyrus Lebensw. **Fraser,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 52, 1 Taf. — *A. hypargyrus*, Metam. **Fraser,** l. c., p. 528. — *A. questiauxi* Auriv., Taf. 2, Fig. 4, *marshalli*, **n. sp.,** Tanganyikagebiet, Taf. 2, Fig. 8. **Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 48.

Arhopala japonica var. *horishana*, **n. var.,** Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 221.

Calliasta laceyi, **n. sp.,** Texas. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 365.

Callophrys avis u. *rubi*, Unterschiede, morphologisch. **Chapman,** Transact. ent. Soc. London, p. 85, Taf. 14—43. — *C. avis*, Portugal. **Mendes,** Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 67, Fig. 15.

Catachrysops cupreus, **n. sp.,** Mansya. **Neave,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 58, Taf. 2, Fig. 9 u. 10

Chrysophanus hippothoe ab. *elongata*, *radiata*, *rutilus* ab. *luxurians*, *phlaeas* ab. *elongata*, *dorilis* ab. *elongata*, *radiata*. **n. n. ab. ab.** Basel, **Courvoisier,** Verh. Naturf. Ges. Basel, vol. 21. p. 155 u. 156. — *Chr. amphidamas phintonis*, Irkutsk, *virgaureae pelusiota*, Cogne, **n. n. subsp. subsp. Frühstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 144. — *Chr. thetis* var. *zehaltensis*, **n. var.,** Syrien. **Graves,** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 273. — *Chr. dispar* var. *rutilus* ab. *aurata*, Brandenburg, *hippothoë* var. *eurybia* ab. *wallentini*, Val fuoro, *alciphron* ab. *gerhardti*, Liegnitz, **n. n. ab. ab., Hirschke,** Verh. zool. bot. Ges. Wien 1910, p. 412. — *Chr. dispar* Hew. var. *festivus* **n. var.,** Viatka. **Krulikovsky,** Rev. Russed'Ent., vol. 9, p. 300. — *Chr. dorcas* Kirl. u. verw. Formen,

kritisch bespr. **Newcomb,** Canad. Ent., vol. 42, p. 153. — *Chr. alciphron* var. *gordius* ab. ♀ *midas*, bespr. **Rowland-Brown,** Entomologist, vol. 43, p. 21.

Cupidesthes, Gattg. definiert, *robusta*, Taf. 1, Fig. 3, *voltae*, Taf. 1, Fig. 1, Taf. 4, Fig. 1, *arescopa* **n. sp.,** Taf. 1, Fig. 2, Taf. 4, Fig. 2, *thyrsis*, Taf. 4, Fig. 3, *lithas*, Taf. 4, Fig. 4, *leonina*, *brunneus*, *mimetica*, bespr. **Bethune-Baker,** Transact. ent. Soc. London, p. 5—13.

Cupido chibonotana, **n. sp.,** Kilimandscharo, *lingeus ciliaris*, **n. var.,** Meru-Berg, p. 9, *juno* f. *meruana*, Meru-Berg, p. 10. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep.

Cyaniris akasa subsp. *catullus*, Sumatra, subsp. *calon*, Sumbawa, *transpectus* subsp. *archagathos*, Bazilan, subsp. *hermarchus*, Luzon, *puspa* subsp. *hermagoras*, Hainan, subsp. *gisca*, Sikkim etc., subsp. *sania*, subsp. *contilia*, Sumbawa, subsp. *calata*, Flores, subsp. *georgi*, Camiguin, subsp. *ottonis*, Palawan, **n. n. subsp. subsp.,** *C. armenta*, Borneo, *najara*, Celebes, **n. n. sp. sp.,** *C. cossaea* subsp. *distanti*, Sumatra, subsp. *sabatina*, Java etc., subsp. *hegesias*, Nias, *dilectus* subsp. *hainana*, Hainan, subsp. *apona*, Mindanao, *singalensis* subsp. *catius*, Sumatra, subsp. *astarga*, Java etc., subsp. *euphon*, Celebes, *placida* subsp. *hegesander*, Sumatra, subsp. *pellax*, Java, subsp. *thoria*, *phuste* subsp. *epimarcha*, Flores, *jynteana* subsp. *herophilus*, Annam, *coelestina* subsp. *cition*, Annam, *ceyx* subsp. *aristius*, Celebes, subsp. *amadis*, W. China, *camenae* subsp. *valeria*, Celebes, *C. pellecebra*, Sumatra, *albidiscia* subsp. *elothales*, Java, subsp. *jugurtha*, Flores, *catreus* subsp. *gaius*, Sumatra, subsp. *hermeias*, Java, **n. n. subsp. subsp.,** *C. masinissa*, **n. sp.,** Flores, *philippina* subsp. *hermesianax*, Mindanao, *musina* subsp. *pelides*, Annam, *C. gradeniga*, N. Celebes, *gradeniga* subsp. *pellonia*, S. Celebes, subsp. *gadara*, Obi, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** Stett. ent. Zeitg., vol. 71, p. 283—301. — *C. parishii*, **n. sp.,** Indien. **De Rhé Philipe,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 763.

Deudorix bemba, Bangweolo-See, *kafuensis*, Rhodesia, **n. n. sp. sp. Neave,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 44, Taf. 2, Fig. 12 u. 11. — *D. diocles* Dew., Raupe u. Puppe. **Pelser-Berensberg,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 216.

Diopetes kedassa, *pasteon*, **n. n. sp. sp.,** Kamerun. **Druce,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 369 u. 370, Taf. 34, Fig. 13 u. 14.

Epamera neavei, p. 371, Taf. 35, Fig. 4, *sibella*, *gemmarius*, p. 371, Taf. 35, Fig. 2 u. 3, **n. n. sp. sp. Druce,** l. c.

Eumaeus atala, Florida, Raupe. **Healy,** Ent. News, vol. 21, p. 179.

Everes kiamurae, **n. sp.,** Japan. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 222. — *E. argiades* ab. *latimargo*, **n. ab.,** Basel. **Courvoisier,** Verh. naturf. Ges. Basel, vol. 21, p. 157.

— *E. alcetas* (*coretas*) u. *argiades*, versch. Arten. **Tutt,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 233.

Hypolycaena phorbas infumata, **n. subsp.,** Vulkaninsel. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 56.

Ilerda epicles var. *sakaii*, **n. var.,** Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 221.

Lachnocnema niveus, luna, **n. u. sp. sp.**, Kamerun. **Druce,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 368, Taf. 34, Fig. 4 u. 5.

Lampides galba Led., beschr., Synon. **Graves,** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 287—289.

Lycaena pheretiades var. *micra*, **n. var.**, Pamir. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 244, Taf. 14, Fig. 19. — *L. damone* var. *duplicata*, **n. var.**, Juldus-Gebiet. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 30. — *L. aegon* ab. *punctifera, elongata, luxurians, crassipuncta, argus* ab. *elongata, luxurians, astarche* ab. *elongata, luxurians, icarus* ab. *crassipuncta, elongata, semiarcuata, luxurians, punctifera, latimargo, caeca, juliginosa, hylas* ab. *elongata, luxurians, bellargus* ab. *punctulata, grisea, plumbeus, crassipuncta, elongata, confluens, semiarcuata, arcuata, radiata, luxurians, unipuncta, coridon* ab. *obscurata, albicincta, crassipuncta, elongata, confluens, semiarcuata, arcuata, luxurians, unipuncta, impuncta, paucipuncta, cyllarus* ab. *plumbeus, nigra, elongatus, arion* ab. *nana, caeca*, **n. n. ab. ab.**, Basel. **Courvoisier,** Verh. naturf. Ges. Basel, vol. 21, p. 157 — 163. *L. icarus* ♀ f. *biarcuata*, **n. f.**, Thüringen. **Fritsch,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 233. — *L. arion aranda, arcina*, Alpen, p. 55, *meleager oricus*, S. Rußland, *argus cleomenes*, Krain, *lydiades*, Seealpen, *orion metioche*, Tirol, *lariana*, Bisbino, p. 62 u. 63, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4. — *L. amandus isias*, Seealpen, *hispelis*, Wallis, *semiargus salassorum*, Val de cogne, *escheri balestrei*, Seealpen, *hyl s castilla*, Castilien, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** Soc. ent., vol. 25, p. 47 u. 48. — *L. arion delphinatus*, **n. subsp.**, Dauphiné. **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 144. — *L. coridon* ab. *cinnus* Poda, beschr. **Gillmer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 258. — *L. euphemus* var. *ogumae*, **n. var.**, Sachalin **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 221 — *L. hylas* ab. *tiroliensis, arion* ab. *magnifica*, **n. n. ab. ab.**, Tirol. **Heydemann,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p 177. — *L. icarus* ab. *courvoisieri*, **n. ab.**, Bruck a. L. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 412. — *L. coretas* Ochsh., eigene Art, beschr. **Jachontov,** Soc. ent., vol. 24, p. 186, Fig. — *L. hylas uclensis, semiargus transiens*, **n. n. f. f.**, Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Hist. Nat., vol. 10, p. 228 u. 229. — *L. coridon* var. *constanti*, gen. praecox. **Reverdin,** Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 17—22, Taf. 4. — *L. argus* ab. *nomancha*, p. 185, *baton* ab. *orlaria, andalusica*, p. 188, *idas* ab. *chapmani*, p. 192, *hylas* ab. *clara*, p. 196, *coridon* ab. *guadarramensis, penuelaensis, blanca, negra, margarita, morena*, p. 200 u. 201, *lorquinii* ab. *nodibuja*, p. 203, **n. n. ab. ab.**, Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft. — *L. argus* L., *icarus* Rott., *bellargus* L., *semiargus* Rott., gynandrom. **Schultz,** Ent. Zeitsch., vol. 24, p. 184 u. 185. — *L. orion* Pall. **Srdinko,** Casopis, vol. 7, p. 145—151. — *aegon* ab. *radians*, **n. ab.**, Montpellier. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 385. — *L. heteronea*, Californien, Larve u. Puppe. **Williams,** Ent. News, vol. 21, p. 37 u. 38.

Lycaenesthes mimetica, Taf. 34, Fig. 11, *bitje*, Taf. 35, Fig. 15, p. 373, Kamerun, *bakeri*, p. 374, Taf. 34, Fig. 12, Congostaat, **n. n. sp. sp.** **Druce,** Proc. zool. Soc. London 1910. — *L. gemmifera*, **n. sp.**, Luangwa.

Neave, l. c., p. 54, Taf. 2, Fig. 5. — *L. ukerewensis* Strand var. *albicans*, **n. var.**, Victoria Nyanza. **Grünberg**, Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 172. — *L.* Gattg. definiert, p. 14, Besttab. d. afrik. Arten, p. 16, *rubricinctus*, *musagetes*, Taf. 5, Fig. 5, p. 21, *anadema*, p. 22, *ligures*, Taf. 5, Fig. 7, p. 23, *hobleyi*, Taf. 1, Fig. 9, Taf. 6, Fig. 10, p. 24, *indefinita* **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 7 u. 8, Taf. 5, Fig. 9, p. 25, *definita*, Taf. 1, Fig. 5 u. 6, p. 26, *chirinda* **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 10, *afra* **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 12, p. 27, *alberta* **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 11, p. 28, lasti, p. 29, *lemnos*, Taf. 6, Fig. 11, p. 30, *smithii*, Taf. 1, Fig. 13, *princeps*, Taf. 1, Fig. 17, Taf. 7, Fig. 15, p. 31, *uganda* **n. sp.**, *liodes*, Taf. 1, Fig. 14, p. 32, *bihe* **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 15, *livida* Trim., Taf. 6, Fig. 12, .p 34, *m llari*, Taf. 6, Fig. 13, p. 35, *nigropunctata* **n. sp.**, Taf. 1, Fig 16, *minima*, p 36, *otacilia*, Taf. 2, Fig. 1, Taf. 6, Fig. 14, *otacilia kikuyu* **n. var.**, Taf. 2, Fig. 2, p. 37, *suquala*, *amarah*, Taf. 7, Fig. 16, p. 38, *lunulata*, Taf. 2, Fig. 4 u. 5, Taf. 7, Fig. 17, p. 40, *sanguinea* **n. sp.**, Taf 2, Fig. 3, Taf. 7, Fig. 18, p. 41, *levis*, Taf. 7, Fig. 19, p. 42, *silvanu* , Taf. 8, Fig. 20, p. 43, *larydas*, Taf. 8, Fig. 21, p. 44, *crawshayi*, Taf. 2, Fig. 6, Taf. 8, Fig. 22, p. 45, *lysicles*, Taf. 2, Fig. 7, Taf. 8, Fig. 23, p. 46, *lachares*, Taf. 2, Fig. 9, Taf. 8, Fig. 24, p. 47, *versatilis* **n. sp.**, Taf. 2, Fig. 10, p. 49, *buchholzi*, *bitje*, p. 50, *xanthopoecilus*, p. 51, *locuples*, *kampala* **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 12, p. 53, *lychnides*, Taf. 2, Fig. 13, *flavomaculatus*, Taf. 9, Fig. 25, p. 53, *rufomarginata* **n. sp.**, Taf. 2, Fig. 14, Taf. 9, Fig. 26, p. 54, *radiata* **n. sp.**, Taf. 2, Fig. 15, p. 55, *leptines*, Taf. 2, Fig. 17, Taf. 10, Fig. 29, p. 56, *erythropoecilus*, Taf. 3, Fig. 1, p. 57, *jamakala* **n. sp.**, Taf. 2, Fig. 16, Taf. 9, Fig. 27 u. 28, p. 58, *mahota*, *aurea* **n. sp.**, Taf. 3, Fig. 2, p. 59, *scintillula*, Taf. 3, Fig. 3, Taf. 10, Fig. 30 u. 31, p. 60, *pyroptera*, p. 61, *lychnaptes*, *zenkeri*, Taf. 3, Fig. 4, p. 62, *juba*, Taf. 10, Fig. 32, p. 63, *pythagoras*. p. 64, beschr., **Bethune-Baker**, Transact. ent. Soc. London 1910.

Lycaenopsis musinoides, *oreana*, **n. n. sp. sp.**, Indien. **Swinhoe**, Lep. Ind., vol. 7, p. 205 u. 206, Taf. 619, Fig. 3 u. 4.

Myrina ficedula Trim., helle Form, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in Schultze, Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 106.

Nacaduba sivoka, **n. sp.**, Sikkim. **Evans**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 427. — *N. kodi*, **n. sp.**, Indien. **Evershed**, l. c., p. 387. — *N. ardates* var. *dima*, **n. var.**, Indien. **De Rhè Philipe**, l. c., p. 764.

Neurypexina **n. g.** f. *Lycaenesthes lyzanius* Hew., p. 64, *lycanius*, Taf. 11, Fig. 33 u. 34, *lamprocles*, p. 65. **Bethune-Baker**, Transact. ent. Soc. London 1910.

Neurellipes **n. g.** f. *Lycaenesthes lusones* Hew., p. 66, *chryseostictus* **n. sp.**, Taf. 3, Fig. 5, Taf. 12, Fig. 37 u. 38, p. 67, *lusones*, Taf. 3, Fig. 6, Taf. 12 Fig. 35 u. 36, p. 68, *maeander*, *staudingeri*, Taf. 11, Fig. 39, p. 69, *gemmifera*, p. 69. **Bethune-Baker**, l. c.

Plebeius jermyni, **n. sp.**, Himalaya. **Swinhoe**, Lep. Ind., vol. 8, p. 89, Taf. 660, Fig. 2.

Polyommatus hippothoe, abnorm. **Fischer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 16. — *P. icarus* var. *persica*, Formen bespr., *caeca*, *vacua*, *postico-ocellata*, **n. n. ab. ab. Gillmer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 2—4. — *P. sartoides*, p. 21, Taf. 645, Fig. 1, *drasula*, p. 23, Fig. 3, *drunela*, p. 27, Taf. 646, Fig. 3, *chitralensis*, p. 30, Taf. 647, Fig. 3, **n. n. sp. sp.,** Indien. **Swinhoe,** Lep. Ind., vol. 8.

Spindasis leonina bitje, **n. subsp.,** Kamerun. **Druce,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 372, Taf. 35, Fig. 3.

Stugeta subinfuscata, **n. sp.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg** in Schultze, Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 107, Taf. 3, Fig. 3.

Spindasis trimeni, **n. sp.,** Tanganyika. **Neave,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 50, Taf. 2, Fig. 7.

Thecla laeta Edw., bespr. **Coolidge,** Canad. Ent., vol. 42, p. 374. — *Th. formosana*, **n. sp.,** Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 221. — *Th. dumetorum*, Californien, Larve u. Puppe. **Williams,** Ent. News, vol. 21, p. 36.

Triclema Karsch., Gattg. definiert, Besttab., p. 70 u. 71, *rufoplagata*, Taf. 3, Fig. 8, Taf. 11, Fig. 40, p. 72, *lacides*, Taf. 3, Fig. 7, p. 73. *tisamenus*, Taf. 3, Fig. 13, *hades* **n. sp.,** Taf. 3, Fig. 9, Taf. 11, Fig. 41, p. 74, *phoenicis*, Taf. 3, Fig. 10, Taf. 13, Fig. 42, p. 75, *kamilila* **n. sp.,** Taf. 3, Fig. 11, Taf. 13, Fig. 43, p. 76, *nigeria*, *oculatus*, p. 78, *marshalli*, Taf. 3, Fig. 12, *lamias*, Taf. 3, Fig. 14, Taf. 13, Fig. 44, p. 79, *lucretilis*, p. 89, *fasciatus*, Taf. 3, Fig. 15 u. 16, Taf. 13, Fig. 45, p. 81, *obscura*, *caerulea*, Taf. 3, Fig. 17, p. 82. **Bethune-Baker,** Transact. ent. Soc. London 1910. — *Tr. inconspicua*, *obscura*, **n. n. sp. sp.,** Kamerun. **Druce,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 374 u. 375, Taf. 34, Fig. 9 u. 10.

Virachola (*Hypolycaena*) *livia* Kl., Syrien. **Graves,** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 225.

Zephyrus fujisanus, **n. sp.,** Japan. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 221.

Pieridae.

Appias libythea peducaea, Mindoro, *lyncida* Cr. f. *lurida*, f. *galbana*, f. ♀ hib. *aternia*, f. ♀ *lurida*, *icilia*, **n. n. f. f.,** *hippona*, NO. Sumatra, *purana*, Engano, *vasava*, Malacca, *lepidana*, Guimaras etc., *papissa*, Sumbawa, *gellia*, Celebes, *lutatia*, Tana-Djampea, p. 148 u. 149, *ada* Cr. f. *cana*, Taf. 59f, *tristitia*, **n. n. f. f.,** *bandana*, Banda, *nerva*, Waigiu, *herennia*, Brit. N. Guinea, p. 150, *nero* F. *helvola*, Palawan, *tibericus*, Bazilan, Taf. 60f, *celestina* Boisd. f. *lileia*, f. *limia*, Kapaur, **n. n. f. f.,** *barea*, Aru-Ins., *galepsus*, Key-Inseln, Taf. 61e, *galerus*, D. N. Guinea, *nephele* Hew. aufidia, Bazilan, *elis*, Mindanao, *hostilia*, Sula-Ins., *invitabilis* Mindoro, p. 151 u. 152, *indra* Moore *statilia*, S. Indien, Taf. 59e, *thronion*, Siam, *menandrus*, Hainan, f. *thrasea*, **n. f.,** Formosa, Taf. 59e, f. *lalage* ab. *confluens*, **n. ab.,** *mutina*, Tonkin, Taf. 59c, *pandione* Hb. *ozolia*, Sumatra, Taf. 59c, f. *eburnea*, **n. f.,** p. 153, *albina* Boisd. *confusa*, **n. nom.** f. *darada* Aut. nec Feld., f. *principalis*, f. ♀ *semiflava*, f. *virilis*, Taf. 60c, f. ♀ *citrina*, f. ♀ *subrochracea*, **n. n. f. f.,** ab. *punctata*, **n. ab.,** Taf. 60c, *micromalayana*, *infuscata*, Sumbawa, *pancheia*, Palawan,

melania F. *pseudoleis*, Siam, Taf. 61a, *pione*, Sumatra, *antoniae*, Ceram, *falcidia*, Biak, *nikomedeia*, Luzon, *terentilia*, Palawan, mit f. ♀ *iria*, f. ♀ *flaminia*, *horatia*, *aegina*, *marginata*, **n. n. f. f.**, *plactoria*, Luzon etc. *mel. paulina* Cr. f. *fasciata*, **n. f.**, Taf. 61a, *mel. sawela* Fruhst. f. *furia*, **n. f.**, *mel. zoe* Voll. *uranides*, limbata, *melanides*, **n. n. f. f.**, *wardi* Moore yaksha, Bombay, *leptis* Feld. *vadus*, Lombok, Taf. 59d, *massilia*, Palawan, Taf. 59d, *festrada*, Nias, Taf. 59c, *maria* Semp. *dolorosa*, *Bohol*, Taf. 50f, *adorabilis*, Mindanao, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 148-157.

Aporia soracta denigrata, **n. subsp.**, Punjab. **Fruhstorfer** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 138. — *A. crataegi adherbal*, Japan, *basanius*, Seealpen, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** Soc. ent., vol. 25, p. 50.

Belenois crawshayi f. *lata*, **n. f.**, Lualabagebiet, Taf. 3, Fig. 3, *picta*, **n. sp.**, Lufupa, Taf. 3, Fig. 1 u. 2. **Neave,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 62 u. 63.

Catopsilia crocale Cr. *flavescens*, *latilimbata*, **n. n. f. f.**, Taf. 69c, *micromalayana*, kl. Sunda-Ins., mit *virosa*, **n. f.**, Taf. 60e, *celebica*, Celebes, mit *ostentata*, **n. f.**, Taf. 68e, 69a, **n. n. subsp. subsp.**, *pomona* F. *aserrata*, *serrata*, Java, *citronella*, kl. Sunda-Ins., *nivescens*, Taf. 69b, *siscia*, *bidotata*, *perspicua*, Taf. 69b, **n. n. f. f.**, *scylla* L. f. ♀aest. *minacia* **n. f.**, Taf. 68 b, *sidra*, Taf. 68 b, c, Sumbawa, mit f. ♀ *minacia*, **n. f.**, *moluccarum*, Taf. 68c, Molukken, *praerubida*, Flores, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 161—164.

Colias staudingeri Alph. var. *pamira*, **n. var.**, *eogone* Feld. ab. *oshanini*, *christophi* Gr.-Gr. ab. *novosiltzovi*, **n. n. ab. ab.**, Taf. 14, Fig. 4 u. 5, Ferghana. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 248. — *C. hyale* f. *napata*, N. Japan, *murina*, Japan, *pyxagathus*, W. China, **n. n. f. f.**, *glicia*, **n. subsp.**, Kaschmir, Taf. 72f. **Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 164. — *C. erate* ab. *maculigena*, **n. ab.**, Pamir. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 231. — *C. palaeno* L., *europome* Esp., var. *europomene* Ochs., bespr. **Boegl,** Mitteil. ent. Ges. München, 1910, p. 19—22. — *C. edusa* ♂, bespr. **Cornelsen,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 68. — *C. edusa* ♀ f. *helicina* Oberth., bespr. **Fritsch,** Berliner ent. Zeitschr., vol. 54, p. 234. — *C. erate* ab. *chrysodona*, ab. *edusoides*, bespr., ab. *androconiata*, **n. ab.**, S. Rußland u. Centralasien. **Jachontov,** Rev. Russe d'Ent., vol. 9, p. 380—382. — *C. myrmidone nana*, **n. subsp.** (3. Generation ?), Steiermark. **Mayer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 182. — *C. nastes* B. var. *verdandi* Zett., Finnland. **Poppius,** Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn., vol. 37, p. 105.

Colotis protractus, *vestalis*, Metam. **Fraser,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 867.

Cunizza hirlanda planasia, Matto Grosso, *minturna*, Venezuela, *posidonia*, Columbia, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 193.

Delias themis soteira, Luzon, p. 124, Taf. 55d, *hyparete linaenia*, **n. f.**, *mindorensis*, Cebu etc., *ciris*, H. Indien, Taf. 51b, *despoliata*, Sumatra,

aureivenula, Java, Taf. 51c, p. 125, *poecilea edela*, Obi, Taf. 54d, *mysis* F. *nemea*, Merauke, *onca*, Milne-Bai, *oisyme*, Waigiu, Taf. 54d, p. 126, *gabia* Boisd. *felsina*, Holl. N. Guinea, Taf. 55 c, *bantina*, Kiriwina, p. 128, *belladonna* F. *perspicua*, Ob. Birma, Taf. 56a, *yedanula*, Omei-Shan, *blanca* Feld. *apameia*, Mindanao, *descombesi* Boisd. f. *leucacantha*, Sikkim, Taf. 52b, f. ♀ *auriga*, f. ♀ *leucogaea*, **n. n. f. f.**, p. 130 u. 131, *oraia vasumitra*, Lombok, *belisama* Cr. f. *auratilis*, *atisha*, *yogini*, *angaja*, **n. n. f. f.**, *depicta*, **n. ab.**, Java, p. 132, *crithoë* Boisd. f. *fastosa*, f. *junesta*, **n. n. f. f.**, *chrysendeta*, *villia*, Sumatra, p. 134, Taf. 56a, *henningia* Ersch. *hemera*, Mindoro (?), *voconia*, Bohol, *camotana*, Camotes, *saturnia*, O. Mindanao, p. 135, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz. Großschmetterl. d. Erde. Faun. ind.-austr., vol. 1. — *D. agostina orita*, **n. subsp.**, Tonkin, *sagessa*, **n. nom.** f. *diva* R. u. J. nec Fruhst. **Fruhstorfer,** l. c., p. 183.

Dercas verhuelli verhuelli f. ♀ *rufolineata*, **n. f.**, Taf. 67c, *verh. pallidus*, **n. subsp.**, Assam etc., Taf. 67d, *gobrias* Hew. *herodorus*, **n. subsp.**, W. Sumatra, Taf. 67d. **Fruhstorfer,** l., c., p. 160 u. 161.

Elodina hypatia sada, Waigiu, Taf. 62e, *litana*, Key-Ins., *mulliercula*, Brit. N. Guinea, *pesarga*, N. Guinea, Taf. 62e, **n. n. subsp. subsp.**, *namatia*, **n. sp.**, Waigiu, Taf. 62e, *primularis incisa*, **n. subsp.**, Neu-Mecklenburg. **Fruhstorfer,** l. c., p. 122 u. 123.

Euchloë pyrothoë Ev. ab. *alpherakyi*, **n. ab.**, Ferghana. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 348, Taf. 14, Fig. 3. — *Eu. belia* var. *granadensis*, **n. var.**, *euphenoides* ab. *andalusica impunctata*, **n. n. ab. ab.**, Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 120 u. 123.

Gandaca harina Horsf. *hainana*, Hainan, *gardineri*, Bazilan, *elis*, N. Borneo, *austrosundana*, Lombok, *samanga*, S. Celebes, Taf. 73c, *aiguina*, Obi etc., **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 173.

Gonepteryx rhamni ♀, bespr. **Hannemann,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 212. — *G. rhamni* ab. *rosea* Linst., bespr. **Linstow,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 63. **Gillmer,** l. c., p. 148.

Hebomoia glaucippe L. *cincia*, S. Liu-Kiu-Ins., *aturia*, Malay. Arch., *anaxandra*, Kalao, *erinna*, Luzon etc., **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 175 u. 176.

Huphina nerissa F. *cibyra*, Formosa, *physcon*, Lombok, f. hib. *coroina*, **n. f.**, O. Java, Taf. 64c, p. 141 u. 142, *perimale* Don. f. hib. *ellina*, **n. f.**, Wetter, Taf. 65e, *chrysopis*, Mefoor, p. 143, *boisduvalina cirta*, Bohol, p. 144, *naomi* f. *pseudamba*, **n. f.**, *aspasia* Stoll f. *tergelia*, **n. f.** Luzon, *anaitis*, Luzon, *rhemia*, Mindoro, *poetelia*, *orantia*, Mindanao, *irma*, Jolo-Ins., Taf. 64f, *phocaia*, Balabac, p. 145 u. 146, *temena lenitas*, Sumbawa, Taf. 63d, *hyele*, Lomblen, *julia calliparga*, Sumbawa, p. 147, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** l. c., vol. 1.

Ixias pyrene L. *hainana*, Hainan, *salangana*, Salanga, Taf. 72c, *pyr. cingalensis* Moore f. *connectens*, Taf. 71d, *nivescens*, Taf. 71d, 72c, **n. n. f. f.**, p. 158 u. 159, *reinwardti* Voll. *kangeana*, Kangean, Taf. 72d, *lombokiana*, Lombok, mit f. *noctula*, **n. f.**, Taf. 72e, p. 160, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** l. c., vol. 1.

Leptosia xiphia F. *malayana*, Malay. Arch. excl. Java, *aurisparsa*, Savu, Taf. 62g, *aebutia*, Kalao, *terentia*, S. Philippinen, *georgi*, N. Philippinen, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 121.

Melite lycimnia narmia, **n. subsp.,** f. *othoca*, **n. f.,** Minas Geraes. **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 193.

Mylothris sagala ab. *striata*, **n. ab.,** Brit. O. Afrika. **Aurivillius** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. afric., vol. 1, p. 36. — *M. kiwuensis*, **n. sp.,** Kiwu-See. **Grünberg,** Soc. ent., vol. 24, p. 145.

Parelodina, **n. g.** f. *Elodina pura* Gr.-Sm., *inoisibilis*, Ins. Wetter, *effeminata*, D. N. Guinea, *anticyra*, Ins. Roon, **n. n. sp. sp. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 123, Taf. 62e.

Pareronia valeria Cr. f. *juventina*, *aureivena*, **n. n. f. f.,** *gulussa*, Cuyo, *calliparga*, Domoran, **n. n. subsp. subsp.,** *boebera* Erschsch. f. aest. *phazania*, Taf. 66c, *hemara*, Luzon, **n. n. f. f.,** *arsamota*, Negros, *elaitia*, Panaon, **n. n. subsp. subsp.,** *boeb. bazilana* Fruhst. f. *lilacina*, *persidina*, **n. n. f. f.,** *tritaea* Feld. f. ♀ *caecinia*, **n. f.,** *bargylia*, S. Celebes, *hermocinia*, Bangkai, *bilinearis*, Saleyer, **n. n. subsp. subsp.,** *phocaea* Feld. *ariamena*, Bazilan, **n. subsp.,** *argolis* Feld. f. *radenoides*, **n. f.,** *jobaea* Boisd. *aviena*, **n. subsp.,** Key-Ins. (?). **Fruhstorfer,** l. c., p. 179—181.

Phrissura aegis Feld. *caepia*, Palawan, Taf. 62c, mit *nivata*, **n. f.,** Taf. 62d, *gerasa*, Sula-Mangoli, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** l. c., p. 158.

Pieris canidia ♂ ab. *marginalis*, **n. ab.,** Ferghana. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 247, Taf. 14, Fig. 2. — *P. napi*, belgische Formen, var. *lambillioni*, **n. var. Dufrane,** Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 47 u. 48. — *P. melete juba*, **n. subsp.,** Tsushima. **Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 140. — *P. luniae gargara*, Matto Grosso, *artaxata*, Venezuela, *gerosa*, Amazonas, *masinissa* Bolivia, **n. n. subsp. subsp. Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 193. — *P. rapae minina*, **n. f.** (?), Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Nat. Hist., vol. 10, p. 214. — *P. gidica* God., Raupe u. Puppe. **Pelser-Berensberg,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 216. — *P. rapae*, Ei. **Richter,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 352, Fig. 1. — *P. callidice* ab. *atrovirens*, **n. ab.,** Graubünden. **Roth,** Ent. Zeitschr. vol. 24, p. 37, 2 Figg. — *P. napi* ab. *radiata* f. *vernalis*, *lutescens* (p. 275) **n. n. f. f.,** var. *napaeae* ab. ♂ *bimaculata* (gen. aest.) p. (280), ab. ♀ *flavometa*, (gen. aest.) p. (284), ab. *confluens* p. (287), **n. n. ab. ab. Schima,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1909, p. (376) u. (377), p. 268—303. — *P. ergane*, bespr. **Turati,** Att. Stor. Soc. ital. Sci. Nat. Mus. civ. Milano. vol. 49, p. 36—51.

Prioneris thestylis Doed. *jugurtha*, H. Indien, *hainanensis*, Hainan, **n. n. subsp. subsp.,** f. aest. *mamilia*, **n. f.,** Hainan, *autothisbe* f. *albiplaga*, Taf. 57c, *albifera*, *mucida*, W. Java, *philonome* Boisd. f. ♀ *herennica*, *lactaria*, f. ♂ *nivescens*, O. Java, *clemanthe* Dbld. f. *saemia*, S. Annam, **n. n. f. f. Fruhstorfer,** in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 136 u. 137.

Rhodocera rhamni **n. ab.** *nigriapicata*. **Reuss,** Entomologist, vol. 43, p. 209.

Salctara panda Godt. f. *nivaria*, **n. f.**, *martia*, Mindanao, Taf. 61f *hostilia*, Balabac, *liberia* Cr. *obina*, Obi, Taf. 62a, b, mit f. *vada*, *pseudocorinna*, **n. n. f. f.**, *chrysoberylla*, Buru, *cycinna* Hew. *chryselectra*, Aru-Ins., **n. n. subsp. subsp.**, *cyc. corinna* Wall. f. ♀ *hastia* **n. f.**, Holl. N.-Guinea. **Fruhstorfer**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 182 u. 183.

Teracolus amatus ab. *flavus*, Madagaskar, p. 50, Taf. 16a, *phiselia* ab. *albus*, *ochraceus*, Brit. O. Afrika, p. 51, Taf. 16a, b, *erone* ab. *albidus*, p. 54, *bacchus* ab. ♀ *anomalus*, Taf. 17b, *regina* ab. *flavimacula*, Taf. 17c, *hetaera* ab. *sulfureus*, Taf. 17e, *puniceus* f. *flavescens*, ab. *albomaculatus*, Taf. 18b, p. 55, *daira* ab. ♀ *flavidus*, ab. ♀ *flavus*, Taf. 19a, p. 58, *evarne* f. hib. *sharpei*, p. 60, Taf. 20c, **n. n. ab. ab.** Aurivillius in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. afric., vol. 1.

Terias libythea F. *herlina*, **n. f.**, *hecabe* L. f. hib. *sarinoides*, **n. f.**, *sintica*, Mindoro, *tamiathis*, Mindanao etc., *jalendra*, Palawan, *borneensis*, Borneo, Taf. 73e, *locana*, Natuna-Ins., *satellitica*, Nias, *sankapura*, Java etc., *enganica*, Engano, *chemys*, Sumbawa, *dendera*, Sumba, *kalidupa*, Kalidupa, *dentyris*, Tanah-Djampea, *asanga*, Halmaheira, *sinda*, S. Celebes, *oeta*, N. Guinea, *nivaria*, Salomonen, *bandana*, Banda, **n. n. subsp. subsp.**, *latimargo* Hopff. *nesos*, Pik v. Bouthain, Taf. 73e, f, *pylos*, Sula-Mangoli, *othrys*, Philippinen, **n. n. subsp. subsp.**, *lat.* f. *sophrona*, **n. f.**, Makassar, *blanda* Boisd. *arsakia*, mit f. *aphaia*, **n. f.**, *ascandra*, Honkong, *visellia*, Luzon, *mensia*, Samar etc., *natuna*, *sanapati*, Sumbawa, *cantideva*, Wetter, *cungata*, Amboina, **n. n. subsp. subsp.**, *andersoni* Moore *godana*, Formosa, *udana*, W. Java, *lacteola* Dist. *varga*, W. Java, *yaksha*, Natuna-Ins., *prabha*, Palawan, *sari* Horsf. *thyreus*, Engano, *obucola*, S. Borneo etc., *crinatha*, S. Philippinen, *invida* Butl. *samarana*, Samar, *leytensis*, Leyte, *tilaha* Horsf. *garama*, Sulu-Ins., *tominia* Vollenh. *mangolina*, Sula-Mongoli, *besina*, Sula-Besi, *battana*, S. Celebes, *toradja*, O. Celebes, *halesa*, Saleyer, *faunia*, Binungka, *horatia*, Borneo, Taf. 73g, **n. n. subsp. subsp.**, *tomarsia*, **n. nom.** f. *snelleni* Fruhst., *alitha* Feld. *bazilana* mit f. ♂ *aebutia*, **n. f.**, *sangira*, Taf. 73h, *marosiana*, Taf. 73g, *norbana* Fruhst. *salagos*, N. Molukken, *anios*, Obi, *depicta*, Amboina, *celebensis* Wall. *exophthalma*, Sula-Mangoli, Taf. 73f, *poetelia*, Sula-Besi, *toalarum*, To-Ala, *candida* Cr. *libera*, N. Molukken, Taf. 73d, *dindymene*, Obi, Taf. 73c, *goramensis*, Goram, *octogesa*, Waigeu, *diotima*, D. N. Guinea, *digentia*, Neu Mecklenburg, *micromalayana*, Kl. Sunda-Ins., **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer**, in Seitz, Großschmetterl. d. Erde, Faun. indo-austral., vol. 1, p. 166—172. — *T. silhetana* u. *hecabe*, Unterschiede. **Manders**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 245.

Zegris euphema ab. *morena*, **n. ab.**, Andalusien. **Ribbe**, Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 124.

Papilionidae.

Doritis apollinus ab. *ochracea*, **n. ab.**, Antilibanon. **Wagner**, Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 269.

Papilio sjöstedti, **n. sp.**, D. O. Afrika. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep., p. 12, Taf. 1, Fig. 1, 2. — *P. clytia* L.

panope Bingh., beschr. **Fawcett,** Proc. zool. Soc. London, 1909, p. 881, Taf. 82, Fig. 1—3. — *P. machaon*, Finnland, bespr. **Frings,** Soc. ent., vol. 25, p. 29. — *P. ariarathes gaesatius, dolicaon anemos*, **n. n. subsp. subsp.,** Matto Grosso. **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 192. — *P. ravana*, Metam. **Hannyngton,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 875. — *P.*, palaearkt. Formen bespr. **Korb,** Mitt. Münchener ent. Ges. 1910 No. 1, p. 2, 15. — *P. podalirius* f. *superlineata*, **n. f.** (?), Cuenca. **Melcón,** Bol. Soc. españ. Hist. Nat., vol. 10, p. 213. — *P. machaon* ab. *estrigata*, **n. ab.,** Wien. **Nitsche,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (221). — *P. cilix* ab. *libidori*, Neu-Mecklenburg, ab. (var. ?) *gardneri*, **n. n. ab. ab.,** Gardner-Inseln. **Ribbe,** Deutsche ent. Zeitschr. Iris, vol. 24, p. 182. — *P. odin*, **n. sp.,** *leonidas*-Gruppe, Kamerun. **Strand,** Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 34.

Parnassius delphius Ev. v. *tancrei*, **n. var.,** *rückbeili* Tauere i. l. ab. *virginea*, *boedromius* Püng. ab. *caliginosa*, ab. *anops*, **n. n. ab. ab. Austaut,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 55 u. 56. — *P. apollonius* Ev. ♂ ab. *unica*, **n. ab.,** Ferghana. **Avinov,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 247. — *P. apollo* var. *minerva*, Juldus-Gebiet, *delphius* ab. *satanas*, Karagaitau, *boëdromius* Püng. var. *pygmaeus*, Juldus-Gebiet, *stubbendorfi* var. *tsingtaua*, Tsingtau, **n. n. var. var. Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 27 u. 28. — *P. delius inornata* f. *nigropunctata*, **n. f.,** Pontresina. **Büren v. Salis,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 134. — *P. apollo*, Finnland, bespr. **Frings,** Soc. ent., vol. 25, p. 29. — *P. mnemosyne symphorus*, **n. subsp.,** Schweiz. **Fruhstorfer,** Ent. Zeitschr. vol. 24, p. 155; *P. mnemosyne tergestus*, **n. subsp.,** Uri. **Fruhstorfer,** l. c., p. 192. — *P. phoebus* var. *styriacus* Fruhst. ab. *confluens*, **n. ab.,** Steiermark. **Hoffmann,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 227. — *P. phoebus* ab. *ines*, **n. ab. Kertécz,** Arch. Zool. Budapest, vol. 1, p. 29. — *P. phoebus* ab. *ines* Kert., **Kertécz,** Rovart. Lapok, vol. 17, p. 5, Taf. 1. — *P. apollo*, Oetztal, bespr. **Kitt,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 157 u. 158, Fig. 1—4, 163 u. 164, Fig. 5—7. — *P. mnemosyne* L., Bem. **Slevogt,** Soc. ent., vol. 24, p. 163. — *P. apollo* ab. *dil tata*, **n. ab.,** Schweden (Gotland). **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 467. — *P. mnemosyne* var. *venetus*, **n. var.,** Venet. Alpen. **Wagner,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4 p. 208, Fig. 1 u. 2.

Pompeoptera hycetus, **n. sp.,** Java. **Rippon,** Icon. Ornithopt., vol. 2, p. 61.

Thais cerisyi God. var. *louristana* Le Cerf ♀. **Le Cerf,** Bull. Soc. ent. France, p. 370. — *Th. polyxena* ab. *linda*, **n. ab. Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386. — *Th. rumina* L. var. *mackeri*, Algier. **Holl,** Bull. soc. Ent. France, p. 164. — *Th. rumina* ab. *andalusica*, **n. ab.,** Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 113. — *Th. rumina* ab. *poujadei*, **n. ab.,** Algier. **Thierry-Mieg.,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 467.

Zerynthia polyxena ab. **Auel,** Berliner ent. Zeitschr., vol. 55, p. 44, Taf. 1, Fig. 1. — *Z. cerysii hermanni*, **n. subsp. Stichel,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 73.

Heterocera.

Saturniidae.

Actias artemis mandschurina, *selene*, Artuntersch., **Korb,** Mitt. Münchener ent. Ges., 1910, No. 1, p. 9.

Aglia tau ab. *impulverata*, **n. ab.**, Wien. **Nitsche,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (221).

Antheraea castanea, **n. sp.**, Assam. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 470.

Argema mimosae var. *elucidata*, **n. var.**, D. S. W.-Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr., Südafrika, vol. 4, p. 118.

Attacus dohertyi wardi, **n. subg.**, N. W. Australien. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 507.

Automeris falco, moerens, grammodes, **n. n. sp. sp.**, Peru. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 474 u. 475.

Bunaea oenopa, **n. sp.**, Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, p. 172. — *B. caffraria nubica*, **n. subsp.**, Bl. Nil. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 472. — *B. heroum*, **n. sp.**, Ost-Afrika. **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 53, Fig. 446. — *B. meloui, vinosa*, **n. n. sp. sp.**, Senegal. **Riel,** Bull. soc. ent., France, 1910, p. 63 u. 64.

Carnegia geniculipennis **n. sp.**, Kamerun. **Strand,** Iris, vol. 24, p. 185.

Cricula andrei (Jord.), nebst Ei u. Raupe. **Watson,** Ent. News, vol. 21, p. 255.

Cyrtogone junodi, **n. sp.**, Rikatla. **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 58, Fig. 552 u. 553.

Dirphia dioisa, **n. sp.**, Minas Geraes. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 255.

Eacles adoxa, **n. sp.** Brit Guiana. **Jordan,** l. c., p. 476

Gonimbrasia sp. bei *belina*, Raupe u. Puppe, D. O. Afrika. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 16.

Hemileuca oliviae Ckll., Beschr., Lebensw., Schaden etc. **Ainslie,** Bull. U. S. Dep. Agric., No. 85, p. 59—96, Taf. 3 u. 4.

Heniocha lindti, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zool. u. anthropol. Ergebn., Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 118, Taf. 3, Fig. 4 u. 5.

Hyperchiria aniris, **n. sp.**, Brit. Guiana. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 476.

Imbraria cleoris, **n. sp.**, Kiwu-See. **Jordan,** l. c., p. 473. — *I. ertli* Rebl., ♂ ♀, Larve. **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 52.

Lobobunaea weymeri, **n. nom.**, *f. saturnus* Maaß. u. Weym., **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 16. — *L. phaeax*, **n. sp.**, Goldküste. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 255. — *L. callista*, **n. sp.**, Angola. **Jordan,** l. c., p. 472.

Opodiphtera fervida, **n. sp.**, Queensland. **Jordan,** l. c., p. 474.

Perisomena caecigena ab. ♂ *unicolor* **n. ab.**, **Schultz,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 64.

Philosamia cynthia, Raupe, versch. Stadien. **Fol,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena, Wien, vol. 5, p. 30.

Rhodinia fugax ab. *privata*, **n. ab.** **Schultz,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 64.

Salassa mesosa, Assam, *iris*, Sikkim, **n. n. sp. sp.** **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 470 u. 471.

Samia cecropia, Lebensdauer, Copulation, Eiablage. **Rau,** Transact. Ac. St. Louis, vol. 19, p. 21—48.

Saturnia stoliczkana Feld. var. *oliva*, **n. var.**, Juldus-Gebiet. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 31. — *S. pyretorum* Westw., Ei, Raupe, Puppe, Jm. Beschr. **Sasaki,** Journ. Coll. Agric. Univ. Tokyo, vol. 2, No. 2, p. 167—175, T. 8 u. 9. — *S. pyri* ab. *subrubicunda*, **n. ab.**, *pyri* gynandr. bilat., *pavonia* gynandr. **Schultz,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 64 u. 65.

Bombycidae.

Andraca albilunata, **n. sp.**, Assam. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 83.

Mustilia phaeopera, **n. sp.**, Assam. **Hampson,** l. c., p. 83.

Ocinara, Best.-Tab. afrik. Arten, *ochraceipennis*, Nyassa-See, *ruficollis*, Kamerun, *maculifrons*, *Guinea*, *signicosta*, D. O. Afrika, *albivertex*, *fuscocervina*, Togo, *pallicornis*, Natal, *leucoides*, D. O. Afrika, **n. n. sp. sp.** **Strand,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 146—156.

Trilocha obliquisigna, **n. sp.**, Angola. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 496.

Epicopeiidae.

Epicopeia caroli, **n. sp.**, Tseu-Ku. **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. pal., vol. 2, p. 36.

Ceratocampidae. Striphnopterygidae.

Acrojana sanguinipes, **n. sp.**, Kamerun. **Strand,** Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 35.

Anisota neomexicana, **n. sp.**, N. Mexico. **Brehme,** Canad. Ent., vol. 41 p. 324.

Apatelodes turrialba, *vitrea*, *paratima*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 409 u. 410.

Basilona imperialis Dr., Hull. **Fyles,** Canad. Ent., vol. 42, p. 332. — *B. imperialis* Dr., bespr. **Gibson,** Ottawa Naturalist, vol. 24, p. 94.

Catajana, **n. g.** f. *Dreata bimaculata* Dew. **Strand,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 98.

Colla coelastis, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 414.

Hoplojana anaemica, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 464, Taf. 39, Fig. 19.

Hypercydas albaserrati, **n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 451.

Nervicompressa erectilinea, **n. sp.**, N.-Guinea. **Bethune-Baker,** l. c., p. 449.

Olceclostera magniplaga, *nigripuncta*, *indentata*, *avangareza*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 410—412.

Paramarane pulchra, **n. g. n. sp.**, N.-Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 449 u. 450.

Phiala rubrivena, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 464, Taf. 39, Fig. 29.

Pseudoganisa currani, **n. g. n., sp.** Philippinen. **Schultze,** Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 162, Fig., Taf. 1, Fig. 2.

Rarisquamosa arf ki, **n. g. n. sp.**, N.-Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 450.

Zanola tuisa, fieldi, elongata, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 412 u. 413.

Zaphanta infantilis, **n. g. n. sp.**, Brit.-Guiana. **Dyar**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 17, p. 85.

Uraniidae. Drepanidae. Euschemidae.

Cicinnus stenia, **n. sp.**, Brasilien. **Dyar**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 86. — *C. tuisana, prominens, latris, lacuna, ligina, gentilis, turgidus, dulcis, volucris, beta, alsa*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 417—422.

Coronidia echeneis Hopff., Raupe. **Fassl**, Zeitschr. f. wisschensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 355.

Drepana cultraria, Ei. **Richter**, Soc. ent., vol. 25, p. 53, Fig. 2.

Euschema sumatrensis, **n. sp.**, Sumatra. **Fawcett**, Proc. zool. Soc. London, 1909, p. 882, Taf. 82, Fig. 6.

Palcinodes perstrigata, **n. sp.**, Guiana. **Dognin**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 53, p. 232.

Pamea maroniensis, **n. sp.**, Guiana. **Dyar**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 86.

Phalacra rufa, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20.

Urapteroides falcifera, Synonymie. **Grünberg**, Deutsche entom. Zeitschr., H. 1, p. 98, T. 2, Fig. 4.

Urapteryx maculicaudaria, Metam. **Nagano**, Konch. Sek. Gifu, vol. 14, p. 92. — *U. taiwana*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 179.

Notodontidae. Thaumetopoeidae. Thyatiridae.

Anaphe venata Butl., **n. var.** *nyansae*. **Strand**, Iris, vol. 24, p. 183.

Antheua croceipuncta, Gazaland, *basipuncta*, Maschonaland, *albida*, Angola, *trivitta*, Abessinien, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 474 u. 475.

Amphiphalera leuconephra, **n. g. n. sp.**, Sierra Leone. **Hampson**, l. c., p. 477 u. 478.

Bombycia fasciata, **n. sp.**, *semicircularis griseor*, **n. var.**, U. S. A. **Barnes u. Mc. Dunnough**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 160 u. 161.

Catarctia terminipuncta, **n. sp.**, Goldküste. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 488.

Cerura bicuspis, Borkh., Vorkommen, Puppe. **Gillmer**, Arch. Ver. Fr. f. Naturg. Güstrow, vol. 64, p. 20—26. — *C. marshalli*, Maschonaland, *leonensis*, Sierra Leone, *argentescens*, Natal, *esmeralda*, Transvaal, **n. n. sp. sp. Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 456—458. — *C. bicuspis* var. *transiens*, **n. var.**, Viatka. **Krulikowsky**, Rev. Russe d'Ent., vol. 9, p. 302.

Chadisra uncifera, rosinaria, semiflava, persimilis, Natal, *nubifera, ochribasis*, Brit. O. Afrika, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 459—463.

Cymatophora spec., Formosa. **Shiraki**, Injur. Ins. of Formosa, vol. 1, p. 163, Taf. 2, Fig. 5.

Dinera encausta, **n. sp.**, Maschonaland. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 476.

Eragisa barnesi, *juvenis*, *nox*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 577 u. 578.

Eunotela angustiora, **n. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 212.

Eustema sericea **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 580.

Exaerata ulmi, Ei **Richter,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena Wien, vol. 5, p. 5, Fig. 1.

Farigia albicans, *foliata*, *tulana*, *moresca*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 578—580.

Fentonia xylostola, **n. sp.**, Sierra Leone. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 473. — *F. variegata*, **n. sp.**, *sordida* (ined.!) ab. *formosona* **n. ab.**, *nigrofasciata*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 290.

Gargetta xylochroa, Brit. O. Afrika, *leuca*, Goldküste, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist. Ser. 8, vol. 5, p. 482. — *G. nigra*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 190.

Hapigiodes, **n. sp.** f. *Hapigia xolote* Schaus, *frederica*, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 259.

Heterocampa ditta, **n. sp.**, *pulverea* var. *averna*, **n. var.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 212 u. 213. — *H. androdora*, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 256. — *H. mullinsi*, *editha*, *vivida*, *hemicera*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 580—582.

Hyparpax perophoroides, Larve. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 171.

Ichthyura ferruginea, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. Zool. Soc. London, 1910, p. 465, Taf. 39, Fig. 25. — *I. lentisignata*, Natal, *albifasciata*, Sierra Leone, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser 8, vol. 5, p. 495.

Lamoriodes, **n. g.**, *metaleuca*, *metaphaea*, **n. n. sp. sp.**, W. Afrika. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 478 u. 479.

Litodonta contrasta, **n. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 211.

Lophopteryx camelina ab. *pallida*, **n. ab.**, Deutschland. **Gillmer,** Arch. Ver. Fr. f. Naturg. Güstrow, vol. 64, p. 36.

Macronadata viridis, **n. sp.**, Kamerun. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 397.

Marthula rufescens, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 576.

Miresa fulgida **n. sp.** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 192.

Nagidusa suavis, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 257.

Naprepa houla, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** l. c., p. 257. — *N. flexifera*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 583.

Notoxantha sesamioides, **n. g. n. sp.**, S. Afrika. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 484 u. 485.

Notodonta griseotincta, furva, p. 312 u. 313, *Not.* (?) *basinotata*, p. 344, **n. n. sp. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43.

Nystalea guzmani, striata, discalis, **n. n. sp. sp.**, *nyseus collaris*, **n. subsp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 474—576.

Panthea grisea, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 345.

Paradiastema pulverea, **n. sp.**, W. Afrika. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 478.

Pentobesa placida, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 576.

Phalera goniophora, Indien, *ochropis*, Ceylon, **n. n. sp. sp.**, **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 90. — *Ph. obscura*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 138.

Pheosia ockendeni, **n. sp.**, Peru. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 177.

Phyllaliodes agramma, **n. g. n. sp.**, Natal. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 474.

Procolax apulana, **n. g. n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 584.

Psalisodes, atrifasciata, **n. g. n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 482 u. 483.

Pseudhapigia misericordia, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 258.

Pydna rubritincta, flavida, Natal, *brunneifascia*, Congo, *minima*, Nigeria, *rubrifascia*, Maschonaland, *rhabdophora*, Nigeria, *diatrecta*, Uganda, **n. n. sp. sp., Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 485—487. — *P. albifusa*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 345.

Pygaera anastomosis, anachoreta, Metam., Lebensw. **Nagano,** Konch. Sek. Gifu, vol. 13, **1909**, p. 442.

Ramesa euzopherodes, Uganda, *dasychira*, Transval, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 483 u. 484.

Rhegmatophila akulini, **n. sp.**, (= *Pygaera modesta* Stgr.!), Turkestan, **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 441.

Rifargia nebulosa, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 583.

Scalmicauda heterogyna, Natal, *flavipennis*, Sierra Leone, *argentescens*, Goldküste, *niveiplaga, xanthogyna, ectoleuca, rufula*, Nigeria, *griseitincta*, Natal, *albicostata*, Maschonaland, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 490—494.

Scrancia discalis, Brit. O. Afrika, *stictica*, Natal, *leucopera*, Nigeria, *atrifrons*, Transvaal, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c., p. 479—481.

Somera poliostrota, **n. sp.**, Kapland. **Hampson,** l. c., p. 464.

Spatalia baccata, **n. sp.**, Nigeria. **Hampson,** l. c., p. 455. — *Sp. argyrophora*, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 465, Taf. 39, Fig. 14.

Stauropus atriguttata, rivata, Nigeria, *calliope, atribasalis*, Natal, *melanosticta*, Sierra Leone, *octoginta*, Transvaal, *griseiviridis*, Kapland, *thalassina, agramma, steniptera*, Maschonaland, *leucosticta*, Nigeria, *trichosa, pulverulenta*, Goldküste, *pergrisea*, Natal, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann.

Mag. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 465—472. — *St. inclusa*, Assam, *diluta*, W. China, **n. n. sp. sp. Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 91 u. 92. — *St. fagi*, Ei. **Richter,** Soc. ent., vol. 25, p. 53, Fig. 1. — *St. nigribasalis, pulverulenta, confusa*, **n. n. sp. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 289. — *St. viridpicta*, **n. sp.,** Formosa. **Wileman,** l. c., p. 312.

Stemmatophalera sjöstedti, **n. g. n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim etc., 9., Lep., p. 20, Taf. 1, Fig. 3.

Stenostaura polioplaga, **n. sp.,** Nigeria. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 472.

Tarsolepis taiwana, **n. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 138.

Thaumetopoea pityocampa var. *nigra*, Tessin, *herculeana* var. *colossa* (für var. *lusitanica* B.-H.), Spanien, var. *judaea*, Jerusalem, **n. n. var. var. Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 31.

Thyatira arizana, **n. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 291.

Tricholoba, **n. g.** f. *Antheua carteri* Druce, *atriclathrata*, **n. sp.,** Sierra Leone. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 489.

Turnaca rufisquamata, **n. sp.,** Goldküste. **Hampson,** l. c., p. 488.

Zana bidentata, Nigeria, *anodonta*, Transvaal, *ruficosta*, Goldküste, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c., p. 476 u. 477.

Geometridae.

Abraxas grossulariata ab. *alona, ardana*, **n. n. ab. ab.,** var. *pernigrata*, **n. var.,** **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384.

Achlora zoë, **n. sp.,** Brit. Guiana. **Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 84.

Acidalia subsaturata v. *brunneofasciata*, **n. var.,** Algier. **Andreas,** Ent. Zeitschr. vol. 24, p. 170. — *A. sacraria*, Uralsk, p. 42, Taf. 3, Fig. 18, *diaphanaria*, Tunis, **n. n. sp. sp.,** p. 43, Taf. 3, Fig. 16. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24. — *A. trilineata* ab. *nigrocostata*, **n. ab.,** Mödling. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 414. — *A. subsaturata* Guen. var. *lecerfiata*, Algier. **Homberg,** Bull. soc. ent. France, No. 1, p. 18. — *A. libycata* Bartel, Raupe, **Homberg,** l. c., p. 61. — *A. beckeraria* Ld. = *ruberata* Rbr., Taf. 6, Fig. 1, *lutulentaria* Staud., Taf. 6, Fig. 3 u. 8, *longaria* H. Sch, Taf. 6, Fig. 7, Ei, Raupe, Puppe. **Mendes,** Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 105—108. — *A. eclipes*, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 228, Taf. 48, Fig. 18. — *A. atridiscata* Warr. *obsoleta*, **n. ab.,** Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 245. — *A.* Eier verschiedener Arten. **Skala,** Internat. ent. Zeitschrift, vol. 3, p. 224. — *A., tineata*, **n. sp.,** Syrien. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 468.

Acollesis trilineata, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 476, Taf. 39, Fig. 32.

Acrotomodes casta, hemixantha, **n. n. sp. sp.,** Peru. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 518 u. 519.

Agathiopsis, **n. g.** (Geometrinae) f. *Agathiopsis basipuncta* Warr. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 614.

Alcis verrillata Dyar, Raupe. **Jones,** Ent. News, vol. 21, p. 167.

Aletis sapor, Kamerun, *landbecki*, Congo, **n. n. sp. sp. Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 399 u. 400.

Amaurinia serrilineata, *cellulata*, Peru, *fulva*, Columbien, **n. n. sp. sp. Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 246 u. 247.

Amnemopsyche simplex, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep., p. 39, Taf. 2, Fig. 9. — *A. agis*, Uganda, *thestis*, W. Afrika, **n. n. sp. sp. Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., ser. 8, vol. 5, p. 400.

Amphidasis betularia ab. *doubledayaria*, Elsaß. **Brombacher,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 146. — *A. quercii*, *clorinda*, *erilda*, **n. n. sp.,** Tibet. **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 433—435.

Anaitis columbata Metzn., Bulgarien. **Drenowsky,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 441—445, 1 Taf., 2 Figg. — *A. simpliciata* var. *lantosquata*, **n. var.,** S. Frankreich. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Anisodes morbosa, **n. sp.,** Columbia. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 113. — *A. rubroannulata*, Columbien, *parcisquamata*, *renistigma*, Peru, **n. n. sp. sp., Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 240 u. 241.

Anisoperas pectinata, **n. sp.,** Columbien. **Prout,** l. c., p. 521.

Annemoria pectinaria, **n. sp.,** Arizona. **Grossbeck,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 202.

Anomphax gnoma Butl., Larve. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 212.

Antictenia, **n. g.,** f. *Monoctenia punctulatus* Lucas. **Prout,** Gen. Ins. Fasc. 104, Oenochrominae, p. 43.

Apatadelpha, **n. g.,** f. *Panagra biocellaria* Walk. **Prout,** l. c., p. 89.

Aplodes splendidaria, *trigataria*, **n. n. sp. sp.,** Arizona. **Grossbeck,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 204.

Apodasmia, **n. g.** (Geometrinae), f. *Fidonia rufonigraria* Walk. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 612.

Argyrocosma, **n. g.** (Geometrinae), f. *Euchloris argosticta* Turn. **Turner,** l. c., p. 609.

Argyrotoma tenebrosa extrema, **n. subsp.,** Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 437.

Arizela (Larentiinae) *dulcis*, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 324 u. 335, Taf. 48, Fig. 27.

Astyochia emphanes, **n. sp.,** Peru. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 525.

Autanepsia, **n. g.** (Geometrinae), f. *Hypochroma wilsoni* Feld. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 629.

Ballantiophora neglecta Th. M., bespr. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 468.

Baptria exsecuta var. *obscurior*, **n. var.,** Japan. **Thierry-Mieg,** l. c., p. 388.

Barnesia, **n. g.** f. „*Cedaria*" *rita*, **n. sp.,** Arizona. **Grossbeck,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 206 u. 207, Taf. 6.

Bassania umbrimargo, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 262.

Baynia (Larentiinae) *odontota*, **n. g. n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 242 u. 243, Taf. 48, Fig. 25.

Berberodes auricontha, **n. sp.**, **Thierry-Mieg**, Naturaliste, vol. 32, p. 119.

Biston (*Buzura*) *maculatissimus*, **n. sp.**, Victoria Nyanza. **Grünberg**, Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 173, Fig. 8. — *B.*, neue Hybriden: *Ithysia* hybr. *langei* = *I. zonaria* ♂ × *Poecilopsis pomonaria* ♀; *Ithysia* hybr. *harisoni* = *I. zonaria* ♂ × *Lycia hirtaria* ♀; *Poecilopsis* hybr. *smallmani* = *P. lapponaria* ♂ × *Ithysia zonaria* ♀; *Poecilopsis* hybr. helenae = *P. pomonaria* ♂ × *Ithysia zonaria* ♀; *Lycia* hybr. *denhami*, = *L. hirtaria* ♂ × *Ithysia zonaria* ♀, **Harrison**, Entomologist, vol. 43, p. 197. — *B. alpina tenebraria*, **n. ab.**, Südtirol. **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (17), Fig. 1 u. 2. — *B. hirtaria*, Ei, **Richter**, Soc. ent., vol. 25, p. 54, Fig. 4.

Blechroma florifera, Columbien, *rufipicta*, Peru, **n. n. sp. sp.** **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 232 u. 233.

Boarmia viertlii Boh., Taurus. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 48. — *B. pallidizona*, Taf. 39, Fig. 7, *B.* (*Hemerophila*) *acygonia*, Taf. 39, Fig. 37, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 473. — *B. crepuscularia pallidaria*, **n. var.**, Viatka. **Krulikowski**, Rev. Russe d'Ent., vol. 9, p. 313. — *B. ilicaria* H. G., Ei, **Mendes**, Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 109, Taf. 6, Fig. 2.

Bordeta divergens, *flavoplagata*, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 451.

Brachionycha sphinx ab. *obscura*, **n. ab.**, Wien. **Hirschke**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 413.

Brephinae, Revis. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 103.

Bryoptera leucophaës, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, Bupolus vol. 6, p. 508.

Bupalus piniarius ab. **Schreiber**, Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 171.

Callipseustes curvilinea, **n. sp.**, Columbia. **Dognin**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 116. — *C. reflexa*, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 439.

Calocalpe fimbriata, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 266.

Cambogia bitaeniata, *concatenata*, Columbien, *borratoides*, *inviolata*, Peru, **n. n. sp. sp.** **Prout**, Ann. Mag. Nat., Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 316 u. 317.

Camptogramma (?) *euria*, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 260.

Cataspilates cinerea, **n. sp.**, Brasilien. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 467.

Celerena connexa obiana, **n. subsp.**, Obi. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 97. — *C. divisa* var. *extraluteata*, **n. var.**, Khasia Hills. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 466.

Cenochlora quantilla, **n. sp.**, Austral. **Turner**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 575.

Centronaxa, **n. g.**, f. *Naxa orthostigialis* Warr. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 92.

Cheimatobia brumata, Metam., Lebensw., Schaden, Bekämpfg., Feinde. **Tullgren**, Centralanstalten for Jordbruksförsök, Flygblad No. 19, p. 1—8, Fig. 1—6; — *Ch. brum.*, Lebensw., Bekämpfg. **Uffeln**, Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 246.

Chloeres, **n. g.** (Geometrinae), f. *Chlorochroma citrolimbaria* Guen., *cissina*, **n. sp.**, Austral. **Turner**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 570—572.

Chlorocoma, **n. g.** (Geometrinae), f. *Chlorochroma dichloraria* Guen., austral. Arten, *rhodoloma*, *tachypora*, **n. n. sp. sp.**, Austral. **Turner**, l. c., p. 581—587.

Chrismopteryx (Larentiinae), **n. g.**, *expolita*, *vicina*, **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 252 u. 253, Taf. 48, Fig. 34 u. 33.

Cidaria argenteolineata, Taf. 2, Fig. 17, Kilimandscharo, *unduligera*, Taf. 2, Fig. 19, Meru, **n. n. sp. sp.** **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 46 u. 47. — *C. multistriga*, **n. sp.**, Algier. **Oberthür**, Et. Lep. comp. Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 440. — *C. subguttaria* var. *rubronotata*, Peru. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 390.

Cingilia rubiferaria **n. sp.**, U. S. A. **Swett**, Psyche, vol. 17, p. 164.

Circopetes, **n. g.**, f. *Monoctenia obtusata* Walk. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 53.

Coenocalpe penguinifera, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 261.

Coenocharis foeminaria, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, l. c., p. 254.

Comibaena rhodosticta, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 475, Taf. 39, Fig. 30.

Comostola, austral. Arten, *haplophanes*, *eucraspeda*, **n. n. sp. sp.**, Austral. **Turner**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 565—568.

Corium, **n. g.**, f. *Zanclopteryx puella* Butl. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 75.

Craspedia diffusizona, Taf. 39, Fig. 34, *glaucoagma*, Taf. 39, Fig. 33, *argyroleuca*, Taf. 39, Fig. 35, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia etc. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 478 u. 479.

Crocallis elinguaria acquaria, **n. var.** **Fuchs**, Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 235. — *Cr. elinguaria* L. ab. *solitaria* Fuchs, syn. zu *Cr. elinguaria* ab. *fusca* Reutti, **Gillmer**, Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 247. — *Cr. elinguaria* ab. *fusca*, bespr. **Hiller**, Korrespondenzbl. Iris, 1910, p. 17 u. 18.

Cyllopoda isthmica, **n. sp.**, Peru. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 239.

Cymatophora trilinearia, **n. sp.**, Arizona. **Grossbeck**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 205.

Cymatoplex, **n. g.** (Geometrinaee), f. *Jodis crenulata* Luc., *hypolichna*, **n. sp.**, Austral. **Turner**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 576—578.

Dasystola colopholeuca, n. sp., Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 521.

Deilinia exanthemata, Ei, **Richter,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 17, Fig. 2 u. 3. — *D. exanthemata* ab. *nogentina*, **n. ab.,** Frankreich. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 388.

Derambila sjöstedti, **n. sp.,** Meru-Berg. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 41, Taf. 2, Fig. 21. — *D. synecdema*, Kamerun, *adaucta*, Ceylon, **n. n. sp. sp. Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 73 u. 74.

Derxena aluaria, **n. sp.,** Salomonen. **Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 96.

Devarodes interlineata, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 344. — *D.* (?) *subfenestrata*, **n. sp.,** Peru. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 525.

Dichorda aplageria, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 261.

Dichromatopodia deflexa Warr. ab. *griseomaculata*, **n. ab.,** Bolivia. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 114.

Dichromodes scothima, *longidens*, p. 24, ab. (bon. sp. ?) *deprivata*, p. 25, *rufula*, *euprepes*, p. 26, *berthoudi*, *mesogonia*, *rimosa*, *mesozona*, p. 27, Austral., *albitacta*, N.-Seeland, p. 27, **n. n. sp. sp.,** *obtusata* var. (bon. sp. ?), *anelictis* var. (bon. sp. ?), p. 24 u. 25, **Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae.

Dinophalus, **n. g.,** f. *Hypographa cyanorrhaea* Lower. **Prout,** l. c., p. 46.

Egea argentaria, **n. sp.,** Tunis. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 48.

Endropia undularia, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 263.

Endrosa irrorella ab. *brunnescens*, **n. ab.,** Steiermark. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 416.

Ennomos sub ignarius, Lebensw. etc. **Winn,** 40th. Ann. Rep. ent. Soc. Ontario, p. 56.

Eois costalis, **n. sp.,** Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 132, Fig. 41.

Ephyra pendularia L. ab. *subroseata*, **n. ab.,** England. **Woodforde,** Ent. Monthl. Mag., Ser. 8, vol. 21, p. 114.

Epidesmia cygnea, **n. sp.,** W. Austral. **Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 37.

Epirrhantis pulverata, Ei, **Richter,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 115, Fig. 4.

Ergaria roseivena, Bolivia, *biangulata*, Brit. Guiana, **n. n. sp. sp. Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 107.

Erateina flavisecta, **n. sp.,** Columbia **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 116.—. *E. lineata* Saund. var. *reducta*, **n. var.,** Venezuela. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 388.

Eretmopus, **n. g.** (Geometrinae), f. *Thalassodes marinaria* Guen. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 588.

Eubolia gastonaria var. *obscuraria*, **n. var.,** Algier. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 49. — *Eu. malvata* var. *balva*, **n. var.,** S. Frankreich, *peribolata* ab. *staudingeri*, **n. ab.,** Andalusien. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384.

Eubordeta flammans, rubroplagata, **n. n. sp. sp.,** N. Guinea, **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 452.

Euceupithecia cisplatensis, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 274 u. 275, Taf. 48, Fig. 5.

Euclidia triquetra ab. *fumata*, **n. ab.,** Mödling. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 414.

Eucyclodes, austral. Arten, *erotyla, erymnodes*, **n. n. sp. sp.,** Austral. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 615—625.

Eucymatoge hilaris, Columbien, *sobria*, Peru, **n. n. sp. sp. Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 331 u. 332.

Eudule venitorta, **n. sp.,** Bolivia. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 116.

Euloxia, austral. Arten, *isadelpha*, **n. sp.,** Austral. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 578—581.

Euphyia limbata, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 251, Taf. 48, Fig. 14. — *Eu. albimedia*, **n. sp.,** Chile. **Prout,** Ann. Mag. Nat., Hist. Ser. 8, vol. 6, p. 320.

Eupithecia luteostrigata Stgr., *unitaria* H. S., Raupe u. Puppe. **Chrétien,** Bull. Soc. ent. France, p. 351 u. 352. — *Eu. dolorosata, adequata, incresata*, U. S. A., **Pearsall,** Ent. News, vol. 21, p. 157—159. — *Eu. cupressata, bindata, piccata, segregata*, **n. n. sp. sp.,** U. S. A. **Pearsall,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 141—144. — *Eu. volariata, cognizata*, **n. n. sp. sp. Pearsall,** Ent. News, vol. 21, p. 404. — *Eu. longibasalis*, **n. sp.,** *cabria* ab. (?) *palidiplaga*, **n. ab.,** Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6*pl.* 432 u. 433. — *Eu. argia*, Taf. 48, Fig. 16, *ammorrhoa*, Fig. 12, **n. n. sp. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 277 u. 278. — *Eu. lagganata*, Laggan (Alberta), *compactata*, Vancouver Island, *spaldingi*, Utah, **n. n. sp. sp. Taylor,** Canad. Ent., vol. 42, p. 57 u. 58. — *Eu. winnata*, Montreal, *grata, gibsonata, fasciata*, Ottawa, *quebeata*, Montreal, *fumata*, Ottawa, *indistincta*, Ontario, **n. n. sp. sp. Taylor,** l. c., p. 77—82.

Euptychopoda (Acidaliinae) *caudata*, **n. g. n. sp.,** Brit. Guiana. **Prout,** l. c., p. 244.

Eustroma pilosa, **n. sp., Thierry-Mieg,** Naturalite, vol. 32, p. 34.

Euterpia loudeti Boisd., bespr. **Jullien,** Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 22, 1 Fig., 1 Taf.

Fidonia roraria ab. *aequestriga*, **n. ab.,** Schlesien. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 416. — *F. arctica*, **n. sp.,** Alaska. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 468.

Geometra papilionaria ab. **Ruhland,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 146.

Geometrinen von Australien, monogr. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 555—653.

Gnophos dilucidaria ab. *interrupta*, **n. ab.,** Steiermark. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 407. — *G. sordaria* var. *mendicaria* ab. *radiata*, **n. ab.,** Steiermark. **Hirschke,** l. c., p. 415. — *G. onustaria* H. Sch., Ei, Raupe. **Mendes,** Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 108, Taf. 6, Fig. 5 u. 6. — *G.* (?) *oreas*, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London 1910, p. 331, Taf. 48, Fig. 9. — *G. oberthüri*,

n. sp., Yunnan. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 389. — *G. serotinaria* var. *tenebraria*, **n. var.**, Tirol. **Wagner,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 209.

Gonodontis g aecarius, **n. sp.**, Attika. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 47, Taf. 4, Fig. 3.

Graefia smithii, **n. sp.**, Calif. **Pearsall,** Canad. Ent., vol. 42, p. 331.

Gynandria, **n. g.** (Geometrinae), f. *Geometra latilineata* Walk. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 575.

Gynopteryx (?) *punctinotata*, **n. sp.**, Mexico, *gladiaria ustimacula*, **n. subsp.**, Peru. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 519 u. 520.

Gypsochroa renitidata, Metam. **Chrétien,** Naturaliste, Paris, vol. 32, p. 67. — *G. stellata*, Ei, Raupe, Puppe. **Russell,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 177. — *G. renitidata*, Metam. **Thierry-Mieg,** Naturaliste vol. 32, p. 67.

Haemelea sericea, **n. sp.**, Columbia. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 113.

Hamalia flavida, Peru, *parallela*, Paraguay, **n. n. sp. sp.**, **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 242 u. 243. — *H. flexifascia*, Taf. 48, Fig. 21, *H.* (?) *ptychopoda*, Fig. 29, *H.* (?) *platensis*, Fig. 11, **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 222—224.

Hammaptera sciara, *albipennis*, Peru, *luxuriata*, Columbien, **n. n. sp. sp.** **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 324—326. — *H. nigrociliata*, **n. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 247.

Hemithea plagiata, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn schwed. Exp. Kilim., 9., Lep., p. 39, Taf. 2, Fig. 10.

Herbita asinana, **n. sp.**, Argentinien, **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 309, Taf. 48, Fig. 22.

Heterusia substriata, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 260.

Hoplolygris, **n. sp.** (Larentiinae), f. *Lygris cicatriculata* Berg. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 254.

Hydata propinqua, **n. sp.**, Peru. **Prout,** Ann. Mag. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 234.

Hydrelia costalis, Taf. 2, Fig. 22, *sjöstedti*, Fig. 26, *meruana*, Fig. 25, *cricinellae*, Textfig. 10, Taf. 2, Fig. 12, **n. n. sp. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 41 u. 42.

Hydriomena viridescens, **n. sp.**, U. S. A. **Grossbeck,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 201. — *H. officiosa*, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick,** Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 69. — *H. speciosata* Pack. *agassizi*, *taylori*, *autumnalis* Strom. *crokeri*, **n. n. var. var.**, *perfracta*, *irata* **n. sp.**, *nubilofasciata* Pack., *raptata*, *cumulata*, *cupidata*, *vulnerata*, *resecta* Thunb., *resecta*, *periclata*, **n. n. var. var.**, U. S. A. **Swett,** Canad. Ent. vol. 42, p. 277—283.

Hymenomima perfuscimargo, **n. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. ent. Soc. London, 1910, p. 339.

Hypographa aristarcha, **n. sp.**, Victoria. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 50.

Hypolepis prionogramma, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 271, Taf. 48, Fig. 19.

Hypsometra (Acidaliinae) *ericinella*, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 40, Fig. 9, Taf. 2, Fig. 11.

Idialcis metria, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 284, Taf. 48, Fig. 20.

Induna nubicineta, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 477, Taf. 39, Fig. 24.

Iridopsis albescens, Venezuela, *nephotessares*, Peru, *w-notata*. Ecuador, **n. n. sp. sp.**, **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 516 u. 517.

Ithysia, s. *Biston*.

Larentia monticolata, Taf. 2, Fig. 23, mit ab. *indivisa*, **n. ab.**, *sjöstedti*, Taf. 2, Fig. 20, *meruana*, *L.* (*Gonanticlea*) *similata*, Taf. 2, Fig. 18, **n. n. sp. sp.**, D. O. Afrika. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 44—46. — *L. dilectaria*, Juldus-Gebiet, p. 43, Taf. 3, Fig. 20, *fortificaria*, Juldus-Gebiet, p. 44, Taf. 4, Fig. 6, *infernaria*, Karagai-tau, p. 45, Taf. 4, Fig. 4, **n. n. sp. sp.**, *dilutata* var. *tunkunata*, **n. var.**, Sajan-Gebiet, p. 45, *caesiata* var. *hethlandicaria*, **n. var.**, Shetland-Ins., p. 46. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24. — *L. badiata* ab. *ocellaria*, **n. ab.**, Dinant. **Bodart**, Rev. mens. Soc. ent. Namur, vol. 10, p. 31. — *L. cognata var. gineata* ab. *perversa*, Stilfserjoch, *aptata* ab. *confusa*, Mitterberg, *sociata* ab. *kurzi*, Wien, *hastata* ab. *latifasciata*, Koralpe, **n. n. ab. ab. Hirschke**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 414 u. 415. — *L. corylata* ab. *interrupta*, Harz, *sagittata* ab. *interrupta*, Hochschwab., **n. n. ab. ab. Hirschke**, l. c., p. 417. — *L. berberata*, Ei u. Raupe. **Mitterberger**, Soc. ent., vol. 25, p. 77. — *L. sociata*, Ei, **Richter**, Mitteil. ent. Ver. Polxyena, vol. 5, p. 29, Fig. 2.

Lasiophanes nigranalis, **n. sp.**, Peru, **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 328.

Leptoclenopsis melusina, *olivacea*, **n. n. sp. sp.**, Brasilien. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 82.

Leuciris beneciliata, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., vol. 6, p. 437.

Lissocraspeda, **n. g.**, f. *Hypographa eremoea* Lower. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 48.

Lithostege giacomellii mit ab. *angulata*, **n. ab.**, Taf. 48, Fig. 28, *pax*, Fig. 30, *L.* (?) *tzaddi*, Fig. 6. **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 234—236.

Lycia, s. *Biston*.

Lygris prunata ab. *interrupta*, **n. ab.**, Steiermark. **Hirschke**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 417.

Lygris (*Cidaria*) *aurantiaria* var. *moorei*, **n. var.**, Sikkim. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 388.

Macaria madopata Gn., bespr. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 465. — *M.* (?) *repetita*, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 292, Taf. 48, Fig. 3.

Melanocoma, **n. nom.**, f. *Biston* pp., Typ. *alpina*. **Harrison,** Entomologist, vol. 43, p. 197.

Melanolophia (?) *gnamptographa*, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 341. — *M. accurata digna*, **n. n. sp. sp.,** Columbien, **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 509 u. 510.

Meris mexicola, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 265.

Mesoleuca interrupta, **n. sp.,** mit var. *ochreata*, **n. var.,** Arizona. **Grossbeck,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 199 u. 200. — *M. implicata* var. *williamsi*, **n. var.,** San Franzisco. **Swett,** Canad. Ent., vol. 42, p. 68. — *M. occidentata*, **n. sp.,** mit var. *mutata, decorata, boreata*, **n. n. var. var.,** U. S. A. **Taylor,** Canad. Ent., vol. 42, p. 85—87.

Mesocoela rufescens, Taf. 39, Fig. 9, *flavimacula*, Taf. 39, Fig. 8, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 472.

Metallochlora, austral. Arten, *ametalia*, **n. sp.,** Austral. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 604—608.

Metasiopsis (Acidaliinae), **n. g.** f. *Ptychopoda flexicosta* Warr., Argentinien, **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 219.

Meticulodes ambusta, **n. sp.,** Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 522.

Metrocampa honoraria-pictavorum, **n. sp., Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 436.

Microxydia ruficomma, trigonifera, **n. n. sp. sp.,** *strigosa adoxa*, **n. subsp.,** Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 435 u. 436.

Milionia rubristrigata, callima, basiviridis, keberai, arfaki, flavostriga, subaurea, magna, **n. n. sp. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 452—455.

Mimophyle sabulosa, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 283, Taf. 48, Fig. 36.

Narragodes gyda, **n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 281, Taf. 48, Fig. 15. — *N. lilacina*, **n. sp.,** Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 434.

Nasusina insipidata, **n. sp.,** N. Mexico. **Pearsall,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 138.

Nearcha recisa, **n. sp.,** N. Austral. **Prout,** Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 30.

Nemoria viridata L. ab. *rosearia* **n. ab.,** Genf. **Culot,** Bull. Soc. ent. France, p. 269.

Neochesias (Larentiinae) *opistholeuca*, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 237 u. 238, Taf. 48, Fig. 38.

Neothela (Geometrinae) *clissochroa*, **n. g. n. sp.,** Austral. **Turner.** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 569 u. 570.

Nephodia xanthostigma, Columbien, *N. (Nipteria) consequens*, Peru, *falculata*, Columbien, **n. n. sp. sp. Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 523 u. 524.

Nereidania, **n. nom.** f. *Nereis* Warr. 1908 (praeocc.). **Strand,** Soc. ent., vol. 25, p. 72.

Neurotoca endochoda, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 476, Taf. 39, Fig. 31.

Numeria pulveraria ab. *unicolor*, **n. sp.**, Österreich. **Hirschke**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 415.

Nychiodes lividaria ab. *bosmina*, Frankreich, **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 385.

Nyctobia limitaria Walk. var. *reiffi*, n. var., Massachusetts. **Swett**, Psyche, vol. 17 p. 255.

Nyssia zonaria, Hebriden. **Grimshaw**, Ann. Scott. Nat. Hist., 1910, p. 215.

Ochyria argentina, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p 257 Taf. 48, Fig. 4.

Odezia hecate var. *formosana* Shir., Metam. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 145, Taf. 35, Fig. 5—13.

Odysia punctilineata Warr. (?) *extensata*, **ab.**, *accessilinea*, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser.8, vol. 6, p. 511 u. 512.

Oenochroma erubescens, *infantilis*, *postcarneata*, **n. n. sp. sp.**, Austral. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 42.

Oenochrominae, Revis. **Prout**, l. c.

Oenotrus phanerischyne, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat., Mus., vol. 38, p. 260.

Onychia albodivisaria, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 44, Taf. 2, Fig. 13.

Onychopsis, **n. nom.**, f. *Onychodes* Meyr. (nec Guen.). **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 52.

Ophiographa, **n. g.**, f. *Hypographa serpentaria* Guen., p. 47, *macrophyes*, *drakei*, **n. n. sp. sp.**, Austral., p. 48. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae.

Opisthograptis punctilineata, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 190.

Opisthoxia omphale, **n. sp.**, Peru. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 437.

Oreometra (Boarmiinae) *vittata*, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 38 u. 39, Fig. 8, Taf. 2, Fig. 15.

Orthonama, Brasilien, *roseimedia*, Columbien, *vinosata*, Peru, **n. n. sp. sp.** **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 318 u. 319. — *O. superjecta*, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 263, Taf. 48, Fig. 40.

Oxydia crocallinaria schematica, **n. var.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 261.

Ozola impedita japonica, **n. subsp.**, *O. sinuicosta*, **n. sp.**, N. Indien. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 94.

Perizoma (?) *renitens*, *apiceflava*, **n. n. sp. sp.**, Peru. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 326 u. 327. — *P.* (?) *iduna*, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 270.

Pero, Gattg. bespr., Best.-Tab. nordamer. Arten, *giganteus*, *modestus*, *colorado*, *marmoratus*, **n. n. sp. sp.**, U. S. A. **Grossbeck**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 359—377, Taf. 13—16. — *P.* (*Azelina*) *palmirensis*, Taf. 48, Fig. 39, *amnicincta*, Fig. 32, *norma*, Fig. 1, **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 314—316.

Perusia parallela, **n. sp.**, Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 436.

Phasiane clathrata var. *punctata*, **n. var.**, Juldus-Gebiet. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 49. — *Ph. clathrata chrétieni*, **n. var.**, **Thierry-Mieg,** Naturaliste, vol. 32, p. 34.

Phibalapteryx vorax, **n. sp.**, Togo. **Strand,** Soc. ent., vol. 29, p. 174.

Philometra metonalis Walk., Larve. **Lyman,** Canad. Ent., vol. 41, p. 363.

Phrygionis paradoxata incolorata, **n. subsp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 287.

Phthonoloba benguatana, **n. sp.**, Luzon. **Schultze,** Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 165, Taf. 1, Fig. 5.

Physocleora nigrescens, **n. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 337.

Pitthea flavimargo, eximia, albolineata, Kamerun, *fuliginosa*, Congo, **n. n. sp. sp.** Druce, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 398 u. 399.

Plagodis keutzingeria Pack., Synonymie. **Taylor,** Canad. Ent., vol. 47,. p. 38.

Poecilopsis, **n. nom.** f. *Biston* pp., Typ. *pomonaria*. **Harrison,** Entomologist, vol. 43, p. 197.

Polla hemeraria, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 262.

Prasinocyma rhodocera, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool.-Soc. London, 1910, p. 475, Taf. 39, Fig. 29. — *P.*, austral. Arten, *calaina, phaeostigma, anomoea*, **n. n. sp. sp.**, Austral. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 596—601.

Prohydata projiciens, **n. sp.**, Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 235.

Protophyta, **n.g.** (Geometrinae), f. *Pseudoterpna castanea* Low. **Turner,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 648.

Psaliodes bicolor, **n. sp.**, Columbien. **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 328.

Pseudobrephos (Larentiinae) *baynei*, **n. g. n. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 328 u. 329, Taf. 48, Fig. 10.

Pseudoterpna pruinata, Ei. **Richter,** Mitteil. ent. Ver. Polxyena, vol. 5, p. 17, Fig. 1.

Psodopsis tortilinea, **n. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 282, Taf. 48, Fig. 13.

Psodos coracina ab. *argentacea*, **n. ab.**, Hochschwab. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 416.

Ptychopoda asceta, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 217.

Pyrinia minsera, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 262.

Racheospila tumefacta, Columbien, *psittacina*, Peru, **n. n. sp. sp.** **Prout,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 236 u. 237.

Rhopalodes otophora, **n. sp.**, Argentinien. **Prout,** Transact. ent. Soc. London 1910, p. 240, Fig. 37.

Salpis carneitincta, rubens, Taf. 48, Fig. 31, *S.* (*Microdontopera*) *cudora*, Fig. 17, *S.* (*Antygophanes*) *orbifera*, Fig. 23, **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Prout**, l. c., p. 321—324.

Sauris africana, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 44, Taf. 2, Fig. 14.

Scodiona lentiscaria var. *distinctaria*, **n. var.**, Castilien. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 49. — *Sc. holli*, **n. sp.**, Tibet, Algier. **Oberthür**, Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 431. — *Sc. fagaria favillacearia fleischmanni*, **n. ab.**, Sollenau. **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (17), Fig. 3 u. 4.

Scordylia rufifimbria Dogn. ab. (?) *angustimargo*, **n. ab.**, Peru. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 433.

Selenia veda, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 263. — *S. illustraria* ab. *notabilis*, **n. ab.** **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Semaeopus anfractata, **n. sp.**, Paraguay. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 241.

Sicyodes cambogiaria simplicia, **n. var.**, Cap. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 465.

Smileuma, **n. g.** f. *Cidaria saladiga* Dogn., *plagifracta*, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 323.

Soritia flaviplaga, **n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 455.

Spargania diversimedia, ruptifascia, Peru, *indentata*, Columbien, **n. n. sp. sp.**, **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 329—331.

Stamnodes albiapicata, **n. sp.**, Arizona. **Grossbeck**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 202. — *St. reckseckeri*, **n. sp.**, Calif. **Pearsall**, Canad. Ent., vol. 42, p. 213.

Stegania pulverata, Askold u. Ussuri, p. 46, Taf. 4, Fig. 5, *ochrearia*, Tunis, p. 47, Taf. 3, Fig. 19, **n. n. sp. sp.** **Bang-Haas.**, Iris, vol. 24. — *St. diagramma*, Taf. 39, Fig. 13, *glaucichroa*, Taf. 39, Fig. 1, *eurycraspis*, Taf. 39, Fig. 2, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1 10, p. 466 u. 467.

Stenalcidia praeparata, Peru, *subannulata, rotunda*, Sapucay, **n. n. sp. sp.** **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 513—515. — *St. despecta*, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 33, Taf. 48, Fig. 7.

Stenaspilates rectissima, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 263.

Sterrha plectaria var. *incarnaria, roseofimbriata*, D. O. Afrika, *rosearia* var. *elvira*, Spanien, **n. n. var. var.** **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 465 u. 466.

Stigma atraria B. H., bespr. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 43.

Synchlora lesteraria, **n. sp.**, Arizona. **Grossbeck**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 203.

Tapinogyna, **n. g.**, f. *Darantasia perichroa* Lower. **Prout**. Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 32.

Taxeotis adelia, calypsis, bigeminata, mimela, Austral., **n. n. sp. sp. Prout**, l. c., p. 35 u. 36.

Tephrina arcifera, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proz. zool. Soc. London 1910, p. 469, Taf. 39, Fig. 3.

Tephrinopsis subscripta, Taf. 48, Fig. 2, *mesoscia*, Fig. 26, **n. n. sp. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 297 u. 298.

Terina crocea, **n. sp.**, Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 474, Taf. 39, Fig. 36.

Terpna, austral. Arten. **Turner**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 634—642.

Thamnonoma tripartita, **n. sp.**, Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 299, Taf. 48, Fig. 35. — *T. gesticularia* Hb., Raupe. **Mendes**, Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 109.

Thinopteryx africana, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 38, Taf. 2, Fig. 8.

Timandra amata ab. *roseata*, **n. ab. Hirschke**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 414.

Tornos umbrosarius, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 264.

Tricentra protuberans, apicata, flavicurvata, **n. n. sp. sp.**, Bolivia. **Dognin** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 114 u. 115.

Trigrammia (?) *subpurpurea*, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 438.

Triphosa corticearia, Taf. 2, Fig. 16, *tritocelidata*, Taf. 2, Fig. 24, **n. n. sp. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 43. — *T. cauquenensis* Butl. *inca*, **n. var.** (subsp. ?), Argentinien. **Prout**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 267.

Tristophis (?) *ramosa*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 190.

Warrenia, **n. g.** f. *Brachymeria* Warr. nec Westw., *sphyrophora*, **n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 321 u. 322.

Xenogenes, **n. g.**, *chrysoplaca*, Queensland, X. (?) *eustrotiodes*, W. Austral., **n. n. sp. sp. Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 13.

Xenopepla (Hemitheinae) *bicuneata*, **n. g. n. sp.**, Columbien. **Prout**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 238.

Xynonia, **n. nom.**, f. *Lyrcea alectoraria* Walk. **Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 65.

Zamarada rufilincaria, Taf. 39, Fig. 6, *pyrocincta*, Taf. 39, Fig. 5, *flavicincta*, Taf. 39, Fig. 4, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 469—471.

Zanclopteryx mexicana, Mexico, *punctiferata*, Brasilien, **n. n. sp. sp. Prout**, Gen. Ins., Fasc. 104, Oenochrominae, p. 77.

Zethenia inaccepta, **n. sp.**, China. **Prout**, Entomologist, vol. 43, p. 6.

Zuleika plebejaria, **n. sp.**, Algier. **Oberthür**, Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 437.

Sphingidae.

Acherontia atropos f. *charon*, **n. g.**, Kärnten. **Closs**, Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 224. — *A.*, Form zwischen *atropos* u. *styx*. **de Joannis**, Bull. soc. ent. France, p. 104.

Ampelophaga obliquifascia, **n. sp.**, Assam. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 87.

Cephonodes hylas L., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. of Formosa, vol. 1, p. 171, Taf. 2, Fig. 1—4.

Chaerocampa hybr. elpogalii, **n. hybr.** (*elpenor* ♂ × *galii* ♀). **Castek,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 181, Fig. — *Ch. elpenor*, Beschr., Lebensw., Metam., Verbr. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 78 u. 79, 87 u. 88, 97—99. — *Ch. elpenor*, abnorm gefärbte Raupe. **Oertel,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 48. — *Ch. silhetensis* Walk., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. of Formosa, vol. 1, p. 173, Taf. 1. — *Ch. elpenor* ♀ ab. **Zurstrassen,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 143. — *Ch.* (*Deilephila*) *porcellus* ab. *carthona*, **n. ab.**, Kaukasus. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Cocytius vitrinus, **n. sp.**, Cuba. **Rothschild** u. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 456.

Cypa (?) formosana, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 137.

Deilephila hybr. *harmuthi* Kordesch av. *griseofasciata*, **n. ab.** **Kysela,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 26. — *D. lineata* var. *livornica*, Beschr., Metam., Lebensw., Verbr., etc. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 17—19, 43 u. 44.

Euchloron megaera L., Raupe. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 21.

Haemorrhagia ariadne, **n. sp.**, Colorado. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Psyche, vol. 17, p. 202.

Hippotion celerio f. *sieberti*, **n. f.**, Java. **Closs,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 226. — *H. pentagramma*, **n. sp.**, Abessinien. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 455. — *H. celerio*, Beschr., Metam. Lebensw., Verbr. etc. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 61—63, 69—72.

Leucophlebia xanthopis, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 461, Taf. 39, Fig. 15.

Macroglossa gyraus u. *rectifascia*, Raupen. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 88.

Meganoton hyloicoides, **n. sp.** D. N. Guinea. **Rothschild,** Ann. Mag. Nat. Hist., Soc. 8, vol. 5, p 506.

Nephele xylina, **n. sp.**, „Abessinien". **Rothschild** u. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 47.

Oxyambulyx jordani, **n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 448.

Perigonia leucopus, **n. sp.**, Matto Grosso. **Rothschild** u. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 457.

Polyptychus neavi, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 462, Taf. 39, Fig. 26. — *P. contraria diffusus*, **n. subsp.**, Eritrea. **Rothschild** u. **Jordan,** Novit. Zool., vol. 17, p. 456.

Rhagastis leucocraspis, **n. sp.**, Indien. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 88.

Smerinthus dissimilis, Raupe. **Korb,** Mitteil. ent. Ges. München 1910, p. 27; *Sm. tatarinowii*, Raupe. **Korb,** l. c., p. 65.

Taboribia wintgensi, **n. g. n. sp.**, D. O. Afrika. **Strand**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 228.

Xylophanes acrus, **n. sp.**, Panama, *amadis meridanus*, **n. subsp.**, Venezuela. **Rothschild u. Jordan**, Novit. Zool., vol. 17, p. 458 u. 459.

Lymantriidae, Pterothysanidae.

Aclonophlebia triangulifera, **n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 451.

Adlullia benguetana, samarensis, **n. n. sp. sp.**, Philippinen. **Schultze**, Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 163, Taf. 1, Fig. 6, 7, 1.

Arctornis l-nigrum Muell. ab. *evanescens*, **n. ab.** **Schultz**, Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 35.

Aroa leonensis, **n. sp.**, Sierra Leone. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 444. — *A. achrodisca*, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 457, Taf. 38, Fig. 30. — *A. fenestriculata*, **n. sp.**, Sumatra. **Strand**, Iris, vol. 24, p. 205.

Baziza phaeophlebia, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 455, Taf. 38, Fig. 11.

Caviria mentor, suppura, saphena, parthenica, taus, **n. n. sp. sp.**, Guiana. **Dyar**, Proc. ent. Soc. Washington. vol. 12, p. 84 u. 85. — *C. flavifrons*, **n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 434.

Chadisra semiferrea, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 92.

Dasorgyia selenophora pamirica, **n. var.**, Pamir. **Strand** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Fauna palaearct., vol. 2, p. 120, Taf. 22 b.

Dasychira stegmanni, **n. sp.**, Kiwu-See. **Grünberg**, Soc. ent., vol. 24, p. 146. — *D. umbricolora*, Nigeria, *thermoplaga*, Sierra Leone, *endophaea*, Goldküste, *magnifica*, Nigeria, *phoca*, Uganda, *pheosia*, Goldküste, *griseinubes*, Nigeria, *poliotis, pyrosoma*, Transvaal, *bryophilina*, Kapland, *leucogramma*, Sierra Leone, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 445—451. — *D. fascelina* L. ab. *unicolor, abietis* Schiff ab. *mediobscura*, **n. n. ab. ab.** **Schultz**, Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 35. — *D. fascelina* ab. *proletaria*, p. 112, *dalbergiae kangrana*, Kangra, p. 115, *flavimacula yatonga*, **n. ab.**, Tibet, p. 116, **n. n. ab. ab.**, **Strand** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 112. — *D. olivacea, taiwana, arizana, D.* (?) *cruda*, **n. n. sp. sp.**, Formosa. **Wileman.** Entomologist, vol. 43, p. 311 u. 312.

Eloria torrida, sixola, geometrina, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 407 u. 408.

Epipyrops poliographa, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 109.

Euproctis arfaki, rubida, lavella, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 446. — *Eu. nepheloptera*, Taf. 38, Fig. 21, *fulvipennis*, Taf. 38, Fig. 31, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 457 u. 458. — *Eu. lepidographa, rufiterga, melanopholis, fumitincta*, Goldküste, *xanthosoma*, Sudan, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 436 u. 437. —

Eu. xanthoceps, Ceylon, *diplaga*, Assam, **n. n. sp. sp. Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20. — *Eu. staudingeri* Leech., p. 169, Taf. 32, Fig. 3 u. 6, *piperita* Obth. p. 167, Taf. 32, Fig. 7, Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1. — *Eu. sericea, nigropuncta*, **n. n. sp. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 310. — *Eu. crocea, flexuosa, striata*, **n. n. sp. sp.,** Formosa. **Wileman,** l. c., p. 247; *Eu. labecula, sparsa, dissimilis, kanshireia, inornata, unifascia, insulata*, **n. n. sp. sp.,** Formosa. **Wileman,** l. c., p. 285—287.

Heteronygmia strigitorna, Ob. Congo, *leucogyna*, Rhodesia, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 459, Taf. 38, Fig. 24 u. 25.

Heteropan submacula, **n. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 310.

Hybrildes craushayi Butl., beschr., *neavi*, **n. sp.,** Rhodesia, Taf. 38, Fig. 18. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 453 u. 454.

Lacipa heterosticta, Uganda, *argyroleuca*, Nigeria, *melanosticta, flavitincta*, Brit. O. Afrika, *croccigramma*, Nigeria, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 437—439.

Laelia evanescens, fuscinotata, Uganda, *perbrunnea*, Brit. O. Afrika, *albida, nigripes*, Nigeria, *seminuda*, Sudan, *atrisquamata*, Goldküste, *sericea, rivularis*, Uganda, *discolepia*, Sierra Leone, *straminea*, Nigeria, *gigantea*, Kamerun, *fulvicosta*, Nigeria, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 440—443. — *L. fulvata*, **n. sp.,** Ceylon. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20. — *L. moszkowskii*, **n. sp.,** Sumatra. **Strand,** Iris, vol. 24, p. 205. — *L.* striata, **n. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 288.

Leptaroa fulvicolora, **n. g. n. sp.,** Ob. Kongo etc. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 456, Taf. 38, Fig. 5.

Leucoma (*Stilpnotia*) *discissa*, **n. sp.,** Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 174. — *L. thyridoptera*, **n. sp.,** Ceylon. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 114. — *L. salicis*, Parthenogenese. **Schreiber,** Zap. Vost.-sib. otd. russ. Gegr. Ošč. Irkutsk, vol. 40, p. 107.

Lomadonta ochriaria, **n. sp.,** Goldküste. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 451.

Lymantria (*Palasca*) *miniata* Grünb., Raupe u. Puppe, p. 21, Fig. 2, *L.* (*Heteronygmia*) *dissimilis*, **n. sp.,** Usambara, p. 22. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep. — *L. ninayi*, **n. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 447. — *L. flavicilia*, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 458, Taf. 38, Fig. 14. — *L. dispar* L. ♀ ab. *insignata*, ab. *angulifera*, ab. *unifascia*, ab. *submarginalis, monacha* L. f. *flavoabdominalis*, ab. *subfusca*, ab. *obsoleta*, **n. n. ab. ab. Schultz,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 35 u. 36. — *L. dispar* f. ♂ *brunnea*, **n. f. Schulze,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 26. — *L. umbrifera, nebulosa*, **n. n. sp. sp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 309.

Mantruda chironomus, signata, **n. n. sp. sp.,** Guiana. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 83.

Notohyba subochracea, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim., etc., 9., Lep., p. 23.

Numenes insolita, **n. sp.**, Philippinen. **Schultze,** Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 162, Taf. 1, Fig. 4.

Olapa fulviceps, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 455, Taf. 38, Fig. 15.

Orgyia vetusta, **n. sp.**, Nigeria. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 445. — *O. antiqua*, Parthenogenese. **Schreiber,** Zap. Vost.-Sib. otd. russ. geogr. Obšč. Irkutsk., vol. 40, p. 107. — *O. postica*, Metam. **Ramakrishna,** Journ. Bombay, Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 341. — *O. dubia* **ab.** *mancha, medionigra, prieta*, **n. n. ab. ab.**, Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23,2. Beiheft, p. 219. — *O. povera, costaricensis*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 408. — *O. antiqua* L. ♂ **ab.** *dilutior*, **n. ab. Schultz,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 35. — *O. antiqua* **var.** *bukowina*, **n. var.**, p. 117, *dubia umbripennis*, Taf. 19c, *obliterella*, **n. n. ab. ab.**, p. 119. **Strand** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2. — *O. postica* Walk., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 165, Taf. 32, Fig. 8 und 9.

Pantana simplex Leach. ♀, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 288.

Pellucens lactea, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 447.

Pida postalba, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 287.

Porthesia erythrosticta, **n. sp.**, Khartum. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 435.

Pteredoa hololeuca, Uganda, *atripalpia*, Abessinien, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 435.

Redoa rufiterga, **n. sp.**, Nigeria. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 435.

Stanaroa ignepicta, **n. g. n. sp.**, Madagaskar. **Hampson,** l. c., p. 444.

Stracilla, **n. g.** f. *translucida* Oberth. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 22.

Deilemeridae.

Deilemera hyalina, warmasina, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 448. — *D. chalcosidia*, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 460, Taf. 38, Fig. 22. — *D. gratia*, **n. sp.** Philippinen. **Schultze,** Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 164, Taf. 1, Fig. 3.

Eohemera albofasciata, **n. sp.**, Kamerun. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 401.

Chalcosiidae.

Campylotes maculosa, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 178.

Chalcosia distincta, s. *Heterusia dratarajа*.

Chelura pica, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 193.

Erasmia picturata, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** l. c., p. 139.

Eterusia culoti, moerens, lacreuzei, **n. n. sp. sp.**, W. China. **Oberthür,** Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 314 u. 315.

Herpa elongatissima, **n. sp.**, W. China. **Oberthür**, l. c., p. 314.

Heterusia dratarajа Hamps. = *Chalcosia distincta* ♂. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 95. — *H. luteoradiata* var. *flavior*, **n. var.**, S. Amer. **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 387. — *H. formosana*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 179.

Isbarta cyanescens = *I. binghami* ♂. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 95.

Milionia rehfousi, **n. sp.**, W. China. **Oberthür**, Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 315.

Pidorus marginatus, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 138.

Rhodopsona, jordani, reverdini, **n. n. sp. sp.**, W. China **Oberthür**, Bull Soc. ent. France, No 17, p 314 — *Rh rutila*, **n. sp.**, Formosa. **Jordan**, Novit. Zool., vol. 17, p. 256.

Hypsidae.

Caryatis stenoperas, **n. sp.**, Uganda. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 453.

Centronia drucei, reedia, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 207.

Digama strabonis, nepheloptera, Transvaal, *septempunctata*, Rodriguez, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 452 u. 453.

Geodena sesseca, **n. sp.**, Victoria Nyanza. **Grünberg**, Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, p. 174. — *G. sphingifacies, monostigma*, **n. n. sp. sp.**, Uganda. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 454. — *G. conifera*, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 460, Taf. 38, Fig. 12.

Hyalurga sixola, urioides, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Hist., Ser. 8, vol. 6, p 206.

Pericopis fortis, guapa, viuda, perplexa, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, l. c., p. 208—210.

Phaegorista xanthosoma, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 461, Taf. 39, Fig. 12. — *Ph. helcitoides* Dew. (*similis* Walk. ?), bespr. **Strand**, Wien. ent. Zeitg., vol. 29, p. 35.

Phaloe levisi, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 210.

Soloe fumipennis, **n. sp.**, Gazaland. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 455.

Syntomididae.

Aclytia albistriga, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 191.

Aethriopsis barbata, **n. g. n. sp.**, Paraguay. **Schrottky**, Iris, vol. 24, p. 151.

Agyrta vitrac, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 191.

Amata tumeyi, W. Australien, *pembertoni*, Angola, *kalidupensis*, Celebes, *jacksoni*, Uganda, *stictoptera*, Elfenbeinküste, *elwesi*, Birma, *snelleni*,

Java, *quadripunctata*, Sumatra, *williami*, Brit. O. Afrika, *connectens*, Birma, *albicornis*, Tonkin, *leechi*, W. China, *jankowskyi*, China, *flavolavata*, Khasia Hills, *simillima*, Molukken, *fruhstorferi*, Tonkin, *khasiana*, Assam, *pseudextensa*, *nigrobasalis*, W. Afrika, *kenredi*, Ob. Congo, *everetti*, S. Flores, *vandepolli*, Sumatra, *henrici*, Dammer-Ins. etc., *attenuata*, Kikuyu, **n. n. sp. sp.**, p. 431—437, *basigera gilolensis*, Molukken, p. 434, *perixanthia sinensis*, W. China, p. 435, **n. n. subsp. subsp.**, **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17.

Apisa aurantiaca, Congo, *rendalli*, Zomba, *subcanescens*, Patr. ?, **n. n. sp. sp.** **Rothschild**, l. c., p. 441 u. 442.

Callitomis gigas, Luzon, *distorta*, Obi, **n. n. sp. sp.** **Rothschild**, l. c., p. 429.

Ceramidia (*butleri* var. ?) *musicola*, **n. sp.**, Centr. Amer. **Cockerell**, Canad. Ent., vol. 42, p. 60. **Cockle**, l. c., p. 95.

Ceryx affinis, *meeki*, N. Guinea, *keiensis*, Kei-Ins., *dohertyi*, Malacca, *ericssoni*, *Sumatra*, *aurantiobasis*, D. N. Guinea, *kühni*, Kei-Ins., **n. n. sp. sp.**, *swinhoei minor*, Molukken, **n. subsp.** **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 429 u. 431.

Cosmosoma flavothorax, Patr. ?, *intensa*, *mathani*, *rosenbergi*, *buchwaldi*, Ecuador, *chiriquensis*, *watsoni*, Chiriqui, *klagesi*, Trinidad, *ockendeni*, *analicincta*, *plagiata*, Peru, **n. n. sp. sp.** **Rothschild**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 507—510.

Dasysphinx volatilis, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 189.

Delphyre monotona, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 231.

Dipaenae Walk. (*Dipaena* Kirby, Aut.) restabiliert. **Strand**, Soc. ent., vol. 25, p. 26.

Dysauxes punctata kaschmiriensis, **n. subsp.**, Kaschmir. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 441.

Episcepsis doda a, frances, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 230. — *E. vinaria*, *gnomoides*, *redunda*, *sixola*, *capysca*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 189 u. 190.

Epitoxis ansorgei, **n. sp.**, Unyoro. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 441.

Eressa pleurosticta, **n. sp.**, Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 390, Taf. 36, Fig. 4. — *E. dohertyi*, Kl. Sunda-Ins., *vespoides*, *ichneumoniformis*, Assam, *simplex*, Indien, *everetti*, Borneo, **n. n. sp. sp.**, p. 437—439, *confinis malaccensis*, Malacca, *intensa*, Indien, *aperiens khasiana*, Assam, **n. n. subsp. subsp.**, p. 437 u. 438, **Rothschild**, Novit. zool., vol. 17.

Eucereon rosadora, *boleris*, *erythrolepsis*, **n. n. sp. sp.**, *rosadora xanthodora*, **n. var.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 231—233. — *Eu. consorta*, *xanthura*, *decorum*, *cimonis*, *tessellatum*, *zephyrum*, *venosa*, *tenellulum*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 192—195.

Euchromia sperchia ab. *interrupta*, **n. ab.**, Victoria Nyanza. **Grünberg**, Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 176.

Eurota hermione paraguayensis, **n. subsp.** **Schrottky**, Iris, vol. 24, p. 150.

Gymnelia baroni, Ecuador, *ockendeni*, *pilosa*, Peru, **n. n. sp. sp. Rothschild**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 510 u. 511.

Hyalaethea kuehni, Larat-Ins., *meeki*, Salomon-Ins., *dohertyi*, D. N. Guinea, *decipiens*, *alberti*, Salomon-Ins., **n. n. sp. sp.**, p. 439 u. 440, *metaphaea georgiensis*, **n. subsp.**, Salomon-Ins., p. 440. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17.

Hyaleucerea morosa, *sororia*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 195 u. 196.

Isanthrene methani, **n. sp.**, Columbien. **Rothschild**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 511.

Leucotmemis pleuraemata, *paranensis*, **n. subsp.**, Paraguay. **Schrottky**, Iris, vol. 24, p. 150

Macrocneme indistincta hampsoni, **n. subsp.**, Paraguay. **Schrottky**, l. c., p. 151.

Metapiconoma rettrayi, **n. sp.**, Uganda. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 444.

Metarctia noctis, Abessinien, *ferrigera*, W. Afrika, **n. n. sp. sp. Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 394 u. 395. — *M. taymansi*, Congo, *erlangeri*, Abessinien etc., **n. n. sp. sp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 442.

Morionia sciara, **n. g. n. sp.**, Formosa. **Jordan**, Novit. Zool., vol. 17, p. 256.

Neeressa whiteheadi, **n. sp.**, Luzon. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 439.

Pseudapiconoma batesi, *laureola*, *umbra*, **n. n. sp. sp.**, Kamerun, **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 393. — *Ps. affinis*, **n. sp.**, Congo, *batesi congoensis*, Congo, *ugandae*, Uganda, **n. n. subsp. subsp.**, *coeruleifascia* Walk., *ehrmanni* Holl., *preussi* Auriv. beschr., *vitreata*, **n. sp.**, Patr.? **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 443—445.

Pseudoceryx dohertyi, **n. g. n. sp.**, D. N. Guinea. **Rothschild**, l. c., p. 440.

Pseudmelisa chalybsa, **n. g., n. sp.**, Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 391, Taf. 36, Fig. 5.

Pseudonaclia bifasciata, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 24, Taf. 1, Fig. 10. — *Ps. puella minor*, **n. subsp.**, Brit. O. Afrika. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 441.

Pseudosphex polistes melanogen, **n. var.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 229. — *Ps. sericea*, **n. sp.**, Paraguay. **Schrottky**, Iris, vol. 24, p. 148.

Sphecosoma angustatum nigrifer, **n. var.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 229. — *S. meridionale*, *vicinum*, **n. n. sp. sp.**, Paraguay. **Schrottky**, Iris, vol. 24, p. 148 u. 149.

Syntomis monticola, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 24, Taf. 1, Fig. 9. — *S. minuta*, **n. sp.**, Transkaspien. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 49. — *S. damarensis*, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in Schultze, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 122, Taf. 3, Fig. 6. — *S. hemiphoenica*, Congo, *miozona*, D. O. Afrika, *croceizona*, Rhodesia, **n. n. sp. sp. Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 389, Taf. 36,

Fig. 1, 2, 3. — *S. phegea* ab., Tirol. **Ramme,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 182, Fig. 1—5. — *S. interrupta, lucerna,* **n. n. spp.,** *lucerna flava,* **n. subsp.,** Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 220 u. 221.

Syntomoides catena, finitima, **n. n. spp.,** Formosa, **Wileman,** l. c., p. 220.

Trichaeta hosei, Borneo, *kannegieteri,* Nias, **n. n. sp. sp., Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 431.

Trichodesma oceola, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 230.

Himantopteridae.

Semioptila flavidiscata, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 487, Taf. 39, Fig. 27.

Staphylinochrous fulva, Taf. 40, Fig. 10, Congo, *euryperalis,* Taf. 40, Fig. 17, Brit. O. Afrika etc., **n. n. sp. sp., Hampson,** l. c., p. 487. — *St. melanoleuca,* **n. sp.,** Uganda. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 149.

Thermochrous, **n. g.,** *fumicincta,* Congo, Taf. 40, Fig. 11, *stenocraspis,* Rhodesia, Taf. 40, Fig. 18, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c., p. 488.

Zygaenidae.

Arniocera chalcopasta, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 489, Taf. 40, Fig. 19.

Harrisina brillians, **n. sp.,** Arizona. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 162.

Lophosoma ? sarah, **n. sp.,** Sumatra. **Snellen,** Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. 282, Taf. 13, Fig. 3.

Mala : blia flavipalpis, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 488, Taf. 40, Fig. 12.

Phauda eos, **n. sp.,** Tonkin. **de Joannis,** Bull. Soc. ent. France, p. 246.

Pompostola hemychrysa, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 489, Taf. 40, Fig. 13.

Saliunca meruana, **n. sp.,** Meru. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 48.

Tassia (?) *amata,* **n. sp.,** Abessinien. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 402.

Triprocris cyanea, **n. sp.,** Arizona. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 162.

Zygaena transalpina Esp. nebst Formen bespr. **Dziurzynski,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 100 u. 101. — *Z.*, versch. Arten u. Formen bespr. **Dziurzynski,** l. c., p. 193—196, Fig. 1—3, p. 200 u. 201. — *Z. ephialtes* ab. atritella, **n. ab.,** Ungarn. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 416. — *Z. carniolica* f. *datschi,* **n. f.,** Stuttgart. **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 51, Fig. 442. — *Z. exulans apfelbecki,* **n. subsp.,** Albanien. **Rebel,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (4), Fig. 2. — *Z. sarpedon* ab. *armina,* Hyères. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384. — *Z. transalpina,* italienische Formen. **Turati,** Boll. Lab. Zool. gen. Agrar. Portici, vol. 4, p. 134—162.

Callidulidae.

Callidula formosana, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 290.

Lasiocampidae.

Arguda formosae, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 136.

Beralade continua Auriv., Raupe. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 17.

Bombycopsis conspersa Auriv. ♀, *indecora* Walk. ♂, D. O. Afrika. **Aurivillius,** l. c., p. 17.

Claphe consolabilis, cacopasa, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 39, p. 256. — *Cl. francesca, cariosa, laverna, barda, celebris, definita, maria, elena, torrida, nebula, directa, larundina, poasia, egra, lepta, lanea, capillata, lankasteri, carola, sigurda, sobrina, yoha, sonia, dormia, canities, phyllis, attenuata, jeba indentata*, **n. n. sp. sp.** Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 561—573.

Clisiocampa onissa, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 255.

Cosmotriche (*Lasiocampa*) *potatoria* ab. *decolor*, **n. ab.** **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Diplura simulatrix, **n. sp.** **Chrétien.** Naturaliste, vol. 32, p. 78.

Dipluriella, **n. nom.** f. *Diplura* Ramb. (praeocc.). **Strand,** Soc. ent., vol. 25, p. 14.

Epicnaptera alice John, beschr., Turkestan. **John,** Ent. Zeitschr., vol.24, p. 7. — *E.* ab. *suberifolia*, **n. ab.**, Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 226.

Gastroplacaeis (?) *meridionalis* Auriv. ♀, beschr., Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, p. 179.

Gonometa griseocincta, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 482, Taf. 40, Fig. 15.

Hylesia indurata, **n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 125, Fig. 41.

Lasiocampa quercus ab. *pusilla*, **n. ab.**, Namur. **Dormal,** Rev. mens. Soc. ent. Namur., vol. 10, p. 2. — *L. noctis*. **n. sp.**, Congo. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 396. — *L. quercus*, Finnland, bespr. **Frings,** Soc. ent., vol. 25, p. 30. — *L. regia*, Taf. 3, Fig. 12 u. 13, *poecilosticta*, Taf. 3, Fig. 14, **n. n. sp. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg,** in **Schultze,** Zoolg. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 135 u, 136. — *L. quercus*, gynandrom. **Schultz,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 180.

Lomadonta albisigna, **n. sp.**, Kamerun. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 396.

Macrothylacia rubi var. *alfacaria*, **n. var.**, Andalusien. **Ribbe,** Iris, vol. 23, 2. Beiheft, p. 225. — *M.* (*Bombyx!*) *rubi* ab. *pallida*, **n. ab.** **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Metanastria gustanda, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 254. — *M. albispersa*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 137. — *M. arizana*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman,** l. c., p. 192.

Odonestis ochreipuncta, **n. sp.**, *nigropuncta*, Formosa. **Wileman,** Entomologist, vol. 43, p. 191.

Pachypasa punctulata, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 19, Taf. 1, Fig. 5.

Philotherma fuscescens, **n. sp.**, Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 483, Taf. 41, Fig. 15.

Pseudometa cy nographa, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, l. c., p. 482, Taf. 39, Fig. 18.

Pseudophyllodes nigrostrigata, ninayi, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 456 u. 457.

Sangatissa arctiades, **n. sp.**, Assam. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 84.

Schausinna affinis, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 18, Fig. 1, Taf. 1, Fig. 4.

Taragama carinatum Wallgr., Raupe. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 19. — *T. picturata*, **n. sp.**, Südafrika. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn., Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 137, Taf. 3, Fig. 15 u. 16.

Tolype cel sta adolla, mota, dollia, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 254 u. 255.

Trabala charon, **n. sp.**, Kamerun. **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 397. — *T. rennei* Dew. ♂, beschr., D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, W. 4 p. 137.

Endromididae.

Endromis versicolora, Finnland, bespr. **Frings**, Soc. ent., vol. 25, p. 30.

Nolidae.

Nola triangularis Leech, Formosa. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 144, Taf. 30, Fig. 3—4. — *N.* (?) *tripuncta*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 223.

Nycteola falsalis H. S., bespr. **Chrétien**, Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 312.

Tyana ornata, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 291. — *T. acypera literata*, **n. subsp.**, Formosa. **Wileman**, l. c., p. 345.

Lithosiidae.

Anaphosia astrigata, pectinata, Congo, *eurygrapha*, Rhodesia, **n. n. sp. sp.**, **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 393 u. 394, Taf. 36, Fig. 30, 31, 32.

Chionaema nigroplagata, inusitata, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 442. — *Ch. subalba, propinqua, quadripartita, pusilla*, **n. n. sp. sp.**, Formosa, **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 176 u. 177.

Chrysochlorosia superba, **n. sp.**, Columbien. **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 176.

Chrysorabdia taiwana, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 178.

Clemensia leisova, alembis, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 233 u. 234.

Eilema montana, bipartita, costimacula, **n. n. sp. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 27, Taf. 1, Fig. 12 a, b, c.

Eugoa grisea, **n. ab.**, *suffusa*, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 222.

Gnamptonychia orsola, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 233.

Hylophila prasinana ab. *alba*, **n. ab.** **Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Ilema heterogyna, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 392, Taf. 36, Fig. 6. — *I. confusa*, **n. sp.**, Japan. **Miyake**, Dobuts Z. Tokyo, vol. 22, p. 410. — *I. pulverea*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 178. — *I. arizana, tecta, taiwana, striata*, **n. n. sp. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 221 u. 222.

Illice biota, **n. sp.**, Brit, Guayana, **Dyar**, Zoologica. N. York, vol. 1, p. 127. Fig. 41.

Lepidilema unipectinata, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 26, Fig. 5, Taf. 1, Fig. 11.

Lexis bipunctigera Wallgr., Synon. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 27, Fig. 6.

Lithosia pallifrons banghaasi, **n. f.**, Marasch. **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 68, Taf. 13 a.

Lobilema conpersa, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 25, Fig. 3, Taf. 1, Fig. 13.

Lophilema sordida, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, l. c., p. 25 u. 26, Fig. 4.

Meneclia pallidula, **n. g. n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 122 u. 123, Fig. 1 u. 2.

Miltochrista convexa, connexa, dentata, p. 223, *tricolor, tridens*, p. 244, **n. n. sp. sp.**, Formosa, **Wileman**, Entomologist, vol. 43.

Monotaxis montanus, **n. sp.**, Luzon. **Schultze**, Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 164, Taf. 1, Fig. 10.

Phryganopsis albescens, (Phr.?) *elongata*, **n. n. sp. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 24 u. 25.

Pseudlepista, **n. g.**, *atrizona*, Rhodesia, *flavicosta*, Congo, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 392, Taf. 36, Fig. 7 u. 8.

Ptychoglene phoebe, **n. sp.**, Peru. **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 176.

Thyonaea dremma, **n. g. n. sp.**, Brit. Guyana. **Dyar**, Zoologica, N. York, vol. 1, p. 127, Fig. 41.

Zaevius calocore, **n. g. n. sp.**, Brit. Guyana. **Dyar**, l. c., p. 126, Fig. 41.

Arctiidae.

Acantharctia tenuifasciata, **n. sp.**, Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 394, Taf. 36, Fig. 33. — *A. pembertoni*, Angola, *ansorgei*, Uganda, **n. n. sp. sp.** **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 156.

Agoraea inconspicua, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 405.

Aloa vivida, postrubida, contaminata, **n. n. sp. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 246 u. 247.

Amastus palmeri, rosenbergi, **n. n. sp. sp.**, Columbien. **Rothschild**, Novit. Zool. vol. 17, p. 55. — *A. picata*, **n. sp.**, Peru. **Rothschild**, l. c., p. 188.

Ammalo helops Cr., bespr. **Rothschild**, l. c., p. 34.

Amphicallia tigris Butl., Raupe u. Puppe, ab. *thelwalli*, Synon. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 28 u. 29, Fig. 7.

Amsacta unistriga, **n. sp.**, D.S.W. Afrika. **Grünberg** in Schultze, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 124, Taf. 3, Fig. 8. — *A. rattrayi, baxteri*, D.O. Afrika, *ansorgei*, Unyoro, *aureolimbata*, Angola, *hampsoni*, Goldküste, **n. n. sp. sp.**, p. 156 u. 157, *cardinalis celebensis*, Celebes, *reducta*, Toekan Besi Ins., *luteomarginata*, Timor, **n. n. subsp. subsp.**, p. 158. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17. — *A. lactinea* Cr., Metam. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 141, Taf. 4.

Antarctia palmeri, Columbien, *quadrata*, Paraguay, *thursbyi*, Patagonien, *vivida*, Venezuela, *ockendeni*, Peru, *klagesi*, Amazonas, *marmorata*, Peru, *steinbachi*, Argentinien, *haenschi*, Ecuador, *fosteri*, Paraguay, *aurantiaca*, Bolivia etc., *cnethocampoides*, Argentinien, *lehmanni*, Columbien, *felderi*, Brasilien, *peruviana*, Peru, *cajetani*, Uruguay, , **n. n. sp. sp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 177—180.

Apantesis toccelae mit ab. *ophir*, **n. sp.**, Utah. **Barnes** u. **Mc. Dunnough**, Canad. Ent., vol. 42, p. 208 u. 209. — *A. sociata*, **n. sp.**, U. S. A. **Barnes** u. **Mc. Dunnough**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 149. — *A. fasciata pyrenaica*, **n. subsp.**, Pyreneen. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 174.

Aphyle intorta, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 402.

Arctia seitzi, **n. sp.**, Issyk-Kul., **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 50, Taf. 3, Fig. 17. — *A. villica arabum*, **n. f.**, Algier. **Oberthür**, Et. Lep. comp., Fasc. 4. Taf. 53, Fig. 447. — *A. testudinaria*, Ei, **Richter**, Mitteil. ent. Vre. Polyxena, vol. 5, p. 5, Fig. 3. — *A. caja parva*, **n. subsp.**, Labrador, **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 181. — *A. caja* u. *flava*, Parthenogenese. **Schreiber**, Zap. Vost.-sib. otd. russ. geogr. Obšč. Irkutsk, vol. 40, p. 107—111. — *A. thibetica* Feld. ab. *aurantiaca*, **n. ab. Seitz**, Großschmetterl d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 98. — *A. latreillei* var. *ochracea*, **n. var.**, ab. *millierei, berthina, hebe* ab. *funebris, cathlina, minus signata, caja* ab. *bolga, duthula, fasciata* ab. *obscurior, maculosa* ab. *cathlava*, **n. n. ab. ab.**, *fasciata* var. *punctifera*, **n. var. Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 384 u. 385, 387.

Areomelis sanguinea Hamps., Formen. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 17.

Asura decussa, **n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 443.

Automolis turruptianoides, Amazonas, p. 18, *dognini*, Carabaya, *luridoides*, Minas Geraes, p. 19, *pseudoflavescens*, Minas Geraes, *fenestrata*, Amazonas,

p. 20, *flavomarginata*, Amazones, p. 21, *dilucida*, Peru, *ruficauda*, Minas Geraes, p. 26, **n. n. sp. sp.**, *hyalina amaculata*, Columbien, p. 23, *garleppi pallidipennis*, Columbien, p. 25, **n. n. subsp., subsp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17. — *A. fuliginosa*, **n. sp.**, Amazonas. **Rothschild**, l. c., p. 187. — *A. schistaceus, tanialoides, pseudoguapisa*, **n. n. sp. sp.**, Venezuela. **Rothschild**, l. c., p. 504 u. 505. — *A. ataenia, maura, guapisa, tuisana, alatis, vinasia, taniala, excavata*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 199—202. — *A. vampa*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, l. c., p. 402.

Axiopoeniella lasti, **n. sp.**, Madagaskar. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 182.

Baritius drucei, **n. sp.**, Venezuela, *affinis*, Amazonas, **n. n. sp. sp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 39.

Blaviodes ochracea, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 441.

Bertholdia crocea, fumida, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 202 u. 203. — *B. specularis rufescens*, **n. subsp.**, Columbeni. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 33.

Brycea carpintera, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 406.

Calidota quadripunctata, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, l. c., p. 407.

Callimorpha dominula ab. *nigroviridis*, **n. ab. Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386. — *C. albipuncta*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 137.

Chlorhoda thoracica, **n. sp.**, Peru. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 176.

Chrysaeglia magnifica **ab.** *taiwana*, Kanshirei. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 189.

Cymbalophora powelli, **n. sp.**, Algier. **Oberthür**, Bull. Soc. ent. France, No. 18, p. 333.

Diacrisia styx, **n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 443. — *D. pales*, **n. sp.**, D. O. Afrika. **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 109. — *D. virginica* F., Lebensw., Schaden etc. **Marsh**, Bull. U. S. Dep. Agric., No. 82, Part. 5, p. 59—66. Fig. 18. — *D. obliquizonata*, **n. sp.**, Tokio. **Miyake**, Journ. Agric. Coll. Tokyo, vol. 2, p. 207. — *D. irrorata*, Peru, p. 119, *underwoodi*, Costa Rica, ockendeni, Peru, p. 120, *neglecta, burmanica*, S. Asien, p. 121, *flavifrons*, Indien, *lifuensis*, Lifu, *echo*, Asien, p. 122, *felderi*, N. Indien, p. 124, *irregularis*, W. China, p. 125, *butti*, S. Afrika, *buryi*, Goldküste, *affinis*, Niger, p. 126 u. 127, *pardalina*, O. Afrika, *schraderi*, Erythraea, p. 128, *rattray*, Uganda, p. 129, *pseudomaenas, pilosa*, Khasis, *kannegieteri*, Nias, *everetti*, Flores, *unilinea*, W. China, p. 131—133, *meridionalis*, S. Australien, *cymbalophoroides*, Flores, *pseudolutea*, Japan, p. 134, *assamensis*, Assam., *albens*, Indien, *subtestacea*, Formosa, *hosei*, Borneo, *javana*, Java, p. 136 u. 137, *occidens*, Goldküste, p. 138, *jacksoni*, Brit. O. Afrika, p. 140, *crossi*, Niger, *leighi*, Durban, p. 141, *meeki, fraterna*, N. Guinea, p. 144 u. 145, *khasiana*, S. Asien, p. 148, *eldorado*, S. Asien, *cajetani*, Ceram, *semperi* mit *roseata*, *borneensis*, **n. n. subsp. subsp.**, Java u. Borneo, *dohertyi*, Celebes,

whiteheadi, Luzon, p. 150 u. 151, *mombasana*, Mombasa, *pellucida*, Goldküste, p. 154, *vandepolli*, Java, p. 155, **n. n. sp. sp.**, *multivittata assama*, Assam, p. 121, *robustum hainana*, Formosa, *tsingtauana*, China, p. 123, *scioana intensa*, Angola, p. 130, *lutea japonica*, Yokohama, p. 133, *multiguttata major*, *pallidior*, S. Asien, p. 138, *costata vivida*, N. Guinea, p. 139, *eximia nigrescens*, *montana brunnea*, S. Asien, p. 143, *turbida woodlarkiana*, Woodlark-Ins., *montana*, *sordidior*, N. Guinea, *ougarra germanica*, D. N. Guinea, p. 145 u. 146, *sumatrensis continentalis*, Perek, *javanica*, Java, p. 147, *niceta saturata*, Kei-Ins., *papuana*, *intermedia*, N. Guinea, p. 152 u. 153, *alcumena steinbachi*, *flavitincta*, *kennedyi*, S. Amer., p. 154, **n. n. subsp. subsp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17. — *D. porthesioides*, **n. sp.**, Sikkim. **Rothschild**, l. c., p. 186. — *D. magna*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, Entomologist, vol. 43, p. 136. — *D. clava*, **n. sp.**, Formosa. **Wileman**, l. c., p. 189. — *D. fumida*, *solitaria*, *punctilinea*, **n. n. sp. sp.**, Formosa. **Wileman**, l. c., p. 245.

Diospage cerilla, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 406.

Ecpantheria kennedyi, Brasilien, *burmeisteri*, Tucuman, *dognini*, Brasilien, *testacea*, Peru, *malanoleuca*, Santiago del Esterro, *oslari*, Texas, **n. n. sp. sp.**, *mus brasiliensis*, Brasilien, *magdalene steinbachi*, Bolivia, *icasia trinitatis*, **n. n. subsp. subsp., Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 172 —174.

Elysius dryas, Cr., bespr., *omissus*, S. Amer., p. 41, *conjunctus*, Brasilien, p. 43, *rosenbergi*, Ecuador, p. 44, *jonesi*, São Paulo, p. 45, *lehmanni*, Popayan, p. 46, **n. n. sp. sp.**, *phantasma intensus*, **n. subsp.**, Amazonas, p. 45. **Rothschild**, l. c., — *E. strigillata*, **n. sp.**, Peru. **Rothschild**, l. c., p. 187.

Epimedia oberthueri, **n. sp.**, Angola. **Rothschild**, l. c., p. 79.

Estigmene imbuta sikkimensis, *khasiana*, S. Asien, p. 162, *acraea arizonensis*, Arizona, *columbiana*, Columbien, p. 165 u. 166, *perrotteti cingulata*, Ooty, **n. n. subsp. subsp.**, *pembertoni*, Angola, *rothi*, Niger, *laglaizei*, Senegambien, *liparidioides* Brit. O. Afrika, *ansorgei*, Uganda, *unilinea*, W. Afrika, p. 162 u. 163, *similis*, Ukerewe-See, *schraderi*, Eritrea, *jacksoni*, Uganda, *multivittata*, O. Afrika, p. 164, **n. n. sp. sp. Rothschild**, l. c.

Eubaphe nigricans, Raupe. **Forbes**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 163, 1. Fig.

Euchaetes mitis, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 407.

Euchaetias gigantea, *castalla*, **n. n. sp. sp.**, Arizona, **Barnes u. Mc. Dunnough**, Canad. Ent., vol. 42, p. 209 u. 210.

Euchlaenidia neglecta, *ockendeni*, **n. n. sp. sp.**, S. Amer. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 75.

Evius cochenouri, **n. sp.**, Costa-Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 198.

Glaucostola underwoodi, **n. sp.**, Costa Rica. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 187.

Glonycinae, **n. subfam.**, f. *Glonycus blachieri*, **n. sp.**, W. China. **Oberthür,** Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 315.

Haemanota cubana, **n. sp.**, Cuba. **Rothschild,** Novit. Zool. vol. 17, p. 35.

Halesidota lua, vangetta, **n. n. sp. sp.**, Mexico, **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 234 u. 235. — *H. indistincta*, **n. sp.**, Californien. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 210. — *H. pseudomaculata*, Brasilien, p. 57, *sobrinoides*, S. Amer., p. 60, *stipulatoides, nonagrioides, pseudomanda, quadrata, angulata, flavorufa, nebulosa, subfasciata, walkeri* mit *major*, **n. subsp.**, *buchwaldi, minuta, curta, amaxiaeformis, uniformis, umbrina*, S. Amer., p. 64—68, *inexpectata*, Venezuela, p. 70, **n. n. sp. sp.**, *distincta obsolescens, meridionalis*, pallida, S. Amer., p. 58, **n. n. subsp. subsp. Rothschild,** Novit. Zool. vol. 4. — *H. notodontina*, **n. sp.**, Peru. **Rothschild,** l. c., p. 188. — *H. dognini*, **n. sp.**, Peru. **Rothschild,** l. c., p. 506.

Heliactinidia sitia, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 406.

Hemihyalea splendens, **n. nom.** f. *mansueta* Druce (nec H. Edw.). **Barnes u. Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 149.

Hemihyalea fusca colombiana, **n. subsp.**, Bogota. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 50.

Holomelina mathani, **n. sp.**, Columbien. **Rothschild,** l. c., p. 76.

Hypomolis lithosiaphila, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 235. — *H. palmeri*, **n. sp.**, Columbien. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 174.

Idalus agricus, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 236. — *I. doncasteri*, **n. sp.**, Venezuela. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 6. — *I. pauperis*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 196.

Ischnocampa pellucida, **n. sp.**, Venezuela. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 188.

Leptarctia californiae, bespr. **Coolidge,** Psyche, vol. 17, p. 164.

Lophocampa dissimilis, **n. sp.**, Peru. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 169.

Maenas maculifascia roseata, **n. subsp.**, Indo-austral. Geb., *ypsilon*, Java, *affinis*, Brasilien, *breveti occidentalis*, **n. subsp.**, Marokko, *M.* spec., D. O. Afrika. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 117—119.

Mallocephala magna, brittoni, insipida, Argentinien, *venata*, Minas Geraes, **n. n. sp. sp. Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 177.

Melese chozeba intensa, **n. subg.**, Columbien, p. 30, *erythrastis* Dogn. ♂, beschr., p. 32. **Rothschild,** l, c. — *M. monima*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 202. — *M. sixola* mit *frater*, **n. subsp.**, *quadrina*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** l. c. p. 402 u. 403.

Micrarctia, **n. g.** f. *Phragmatobia* Hamps. part. **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 83.

Neonerita haematosticta parvimacula, **n. subsp.**, Columbien. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 16.

Neritos eximius, **n. sp.**, Peru. **Rothschild,** l. c. p. 186. — *N. syntomoides* **n. sp.**, Surinam. **Rothschild,** l. c., p. 505.

Ochrodota pronapides major, **n. subsp.**, Fonte Boa. **Rothschild,** l. c. p. 36. — *O. marina*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 403.

Ocnogyna powelli, **n. sp.**, Algier. **Oberthür,** Bull. Soc. ent. France, No. 18, p. 333. — *O. baetica meridionalis*, **n. nom.**, Nordafrika. **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 76, Taf. 14 b.

Omphisa anastomosalis Guen., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. of Formosa, vol. 1, p. 131, Taf. 3.

Opharus (*Phaegoptera*) *astur fumata*, **n. var.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 149. — *O. bimaculata major*, **n. subsp.**, Venezuela. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 47. — *O. roseistriga*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 405.

Oroncus, **n. g.** f. *Pericallia urania* Püng. u. *tancrei* Staud. **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 82.

Pachydota peruviana palmeri, **n. subsp.**, Columbien. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 37. — *P. josefina, inermis, nitens* mit *roseitincta*, **n. ab., n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 404 u. 405.

Palaeomolis garleppi, Bolivia, *hampsoni*, Peru, **n. n. sp. sp. Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 175.

Parasemia plantaginis insularum, **n. f.**, Orkney-Ins. **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 81, Taf. 167.

Paropta pharaonis **n. sp.**, Kairo. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 51, Taf. 4, Fig. 7.

Pericallia matronula, in Westrußland, **Pöschmann,** Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol., vol. 6, p. 23. — *P. everetti*, Indrulaman, p. 167, *lasti*, Madagaskar, p. 168, *williami*, Java etc., *whiteheadi*, Luzon, p. 170, **n. n. sp. sp.**, *dulla aurantiaca, borealis*, N. Guinea, p. 168, **n. n. subsp. subsp. Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17.

Pericopis imitata, titan, palmeri, damon, semirufa, sylvia hodeva, rhea, staudingeri, unxia, Peru, *madana*, Columbien, *buckleyi, salome*, Ecuador, **n. n. sp. sp., Druce,** Ann. Mag. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 170—175.

Phacomolis mera, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 196.

Phragmatobia oberthueri, **n. sp.**, Tibet, *fuliginosa lurida*, **n. nom.** f. *fuliginosa* subsp. *fervida* Stgr., *fulginosa pallida*, Tibet, *japonica*, Yokohama, **n. n. subsp. subsp. Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 114—116.

Preparctia hannyngtoni, **n. sp.**, Himalaya. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 119.

Procanthea nivea, **n. sp.**, Natal. **Rothschild,** l. c., p. 180.

Proschaliphora traiecta, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 124, Taf. 3, Fig. 7. — *P. butti*, **n. sp.**, S. Afrika. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 180.

Prumala palmeri, **n. sp.**, Columbien, *lophocampoides fulminens*, **n. subsp.**, Venezuela. **Rothschild,** Novit. Zool., vol. 17, p. 9. — *P. tessellata*,

herbosa, *muscosa*, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 197 u. 198.

Pygarctia fusca, Arizona etc., *oslari*, N. Mexico, **n. n. sp. sp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17. p. 175.

Rhodogastria nigrivenosa, **n. sp.**, Kiwu-See. **Grünberg**, Soc. ent., vol. 24, p. 146. — *Rh. magnifica*, Brit. O. Afrika, *rothi*, *roseomarginata*, Niger, *affinis*, S. Afrika, *omissa*, Assam, *lactea*, Birma, *bipartita*, Brit. O. Afrika, *kühni*, Dammer-Ins., *alberti*, Queensland, **n. n. sp. sp.**, *crokeri novobritannica*, N. Britannien, *salomonis*, Salomon-Ins., *fumidapallida* Timor, *astreas hainana*, Formosa, *curtisi*, Penang, **n. n. subsp. subsp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 183—186.

Robinsonia klagesi, **n. sp.**, Venezuela. **Rothschild**, l. c. p. 187.

Secusio atrizonata **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 395, Taf. 36, Fig. 34.

Seirarctia jacksoni, **n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 176.

Spilarctia lubcicipeda totinigra, **n. f. Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 85.

Spilosoma luctuosa djamila, **n. f.**, *luctuosa djamila janeckoi*, **n. f.**, Herzegowina. **Schawerda**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (93). — *S. urticae* f. *nigrostriata*, **n. f.**, Niederösterreich. **Schawerda**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (220). — *S. sordida* ab. *curula*, **n. ab. Thierry-Mieg**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Stenarctia abdominalis, **n. sp.**, Sierra Leone. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 175.

Stidzaeras strigifera ockendeni, **n. subsp.**, Peru. **Rothschild**, l. c. p. 176.

Teracotona submacula Walk., Synon. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 125. — *T. homeyeri*, Angola, *batesi*, W. Afrika, *buryi*, Goldküste, **n. n. sp. sp. Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 181.

Thalesa seruba H.-Sch., bespr. **Rothschild**, l. c. p. 56.

Turrupti na thursbyi, **n. sp.**, Patagonien, **Rothschild**, l. c. p. 176.

Utetheisa pulchelloides salomonis, Salomon-Ins., *stigmata*, N. Caledonien, *marshallorum*, Marshall-Ins., *pectinata ruberrima*, Lifu, *callima dilutior*, O. Afrika, **n. n. subsp. subsp.**, *sumatrana*, **n. sp.**, Deli. **Rothschild**, l. c., p. 181 u. 182. — *U. pulchella tenuella*, **n. f.**, Ostasien. **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 73, Taf. 13 k.

Virbia rosenbergi, *lehmanni*, *flemmingi*, *affinis*, *ovata*, *strigata*, *fasciata*, **n. n. sp. sp.**, S. Amer. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 77—79.

Zamolis noctella, **n. gen. n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 235.

Zatrephes trilineata peruviana, **n. subsp.**, Peru, *iridescens*, **n. nom.** f. *Z. nitida* Rothsch. (praeocc.). **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 17, p. 13 u. 14. — *Z. atrata*, **n. sp.**, Brit. Guayana. **Rothschild**, l. c. p. 187. — *Z. cardytera*, **n. sp.**, Brit. Guyana. **Dyar**, Zoologica, N. York, vol. 1, p. 126, Fig. 41.

Agaristidae.

Aegocera geometrica, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 398, Taf. 36, Fig. 15.

Copidryas peruviana, **n. sp.**, Peru. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 168.

Hoplarista haemaplaga, **n. g. n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 399, Taf. 36, Fig. 24.

Massagidia tenuifascia, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** l. c., p. 401, Taf. 36, Fig. 12.

Tuerta rema, **n. sp.**, D. O. Afrika. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 169. — *T. ovifera*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 400, Taf. 36, Fig. 25.

Xanthospilopteryx batesi, comaria, **n. n. sp. sp.**, Kamerun. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 395. — *X. dönitzi*, **n. sp.**, Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 176, Fig. 9. — *X. atriventralis*, Taf. 36, Fig. 13, *discosticta*, Taf. 36, Fig. 23, *neavi*, Taf. 36, Fig. 14, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 396 u. 397.

Noctuidae.

Acanthofrontia (Erastriinae) *lithosiana*, **n. g. n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 644, Fig. 177.

Acidaliodes, **n. g.** (Erastriinae) f. *Prolophota perstriata* Hamps., *excisa*, Columbien, p. 17, Fig. 6, *truncata*, Panama, p. 18, Fig. 7, *atripuncta, lycaugesia*, Brasilien, p. 20, Taf. 149, Fig. 9 u. 10, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c.

Acrapex rhabdoneura, Brit. O. Afrika, p. 316, Taf. 144, Fig. 8, *metaphaea*, S. Afrika, p. 317, Taf. 144, Fig. 9, *brunnea*, Afrika etc., Taf. 144, Fig. 11, *albivena*, Capland, Taf. 144, Fig. 12, *atriceps*, Assam, Taf. 144, Fig. 14, p. 318 u. 319, *roseotincta*, Ceylon, p. 320, Taf. 144, Fig. 16, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Acronycta aceris ab. *asignata*, **n. ab.**, Wien. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 413. — *A. abscondita*, Ei, **Richter,** Soc. ent., vol. 25, p. 54, Fig. 3. — *A. abscondita*, **Puppe. Richter,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 13.

Acylita, **n. g.** (Acronyct.), f. *Doryodes sanguifusa* D. Jones. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 304.

Aeologramma, **n. nom.** f. *Poecilogramma* Butl. **Strand,** Internat. ent. Zeitschr. vol. 4, p. 98.

Agaristodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Agarista feisthameli* H.-Sch. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 456, Fig. 219.

Agroperina, nordamer. Arten bespr., ♂ Copulationsorg., Best.-Tab., p. 137—148, Taf. 4 u. 5, *indela, lineosa, pendina*, **n. n. sp. sp.**, U. S. A., p. 144—146. **Smith,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18.

Agrotis (*Epipsilia*) *moeschleri*, Labrador, p. 32, Taf. 3, Fig. 7 u. 8, *gilva*, Taurus, p. 34, Taf. 3, Fig. 10, *hampsoni*, Juldus-Gebiet, p. 34, Taf. 3, Fig. 13, *westermanni* var. *polaris*, **n. var.**, Labrador, p. 35, Taf. 3, Fig. 6, *A.* (*Euxoa*) *ligula*, Juldus-Gebiet, p. 35, Taf. 3, Fig. 3, *mauretanica*,

Oran, p. 36, Taf. 3, Fig. 4, *signifera* ab. *rubra*, **n. ab.,** Sarepta, p. 36, *donzelii* (= ? *ericetorum* Boisd.), Digne, p. 37, Taf. 3, Fig. 9, *perplexa*, Aulie-Ata, p. 37, Taf. 3, Fig. 5, **n. n. sp. sp., Bang-Haas,** Iris, vol. 24. — *A. incumbens, agis*, **n. n. sp. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 237 u. 238. — *A. obelisca* Hb. ab. *badia*, **n. ab.,** Rheinpfalz, **Gillmer,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 145. — *A. obelisca* u. *tritici*, Formen bespr. **Hasebrock,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 217 u. 218. — *A. triangulum* ab. *avellanea*, Bruck a. L., *plecta* ab. *fuscicosta*, Hochschwab., **n. n. ab. ab., Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 413. — *A. exclamationis* ab. *conjuncta*, **n. ab.,** Prag. **Hirschke,** l. c., p. 416. — *A. baja* F. ab. *immaculata*, **n. ab.,** Steiermark. **Hoffmann,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 223. — *A. forcipula*, Ei, **Richter,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 352, Fig. 2. — *A. occulta*, Ei, **Richter,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 29, Fig. 1. — *A. ypsilon* Ratt., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 154, Taf. 32, Fig. 10. — *A. cinerea* Hb., Lebensw. u. Zucht. **Srdinko,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 53.

Ammoconia caecimacula, Ei, **Richter,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 238.

Ammogrotis suavis var. *superba*, **n. var.,** Juldus Gebiet. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 38.

Amphilita, **n. g.** (Acronyct.), f. *Parvapenna punctilinea* D. Jones. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 303.

Amyna crocosticta, Christmas-Ins., p. 463, Taf. 163, Fig. 5, *leucopera*, Madras, p. 464, Taf. 163, Fig. 7, *glaucopera*, Sikkim, *leucostriga*, Pendschab, p. 466 u. 467, Taf. 163, Fig. 10 u. 11, *monocampta*, Sikkim, p. 476, Ta. 163, Fig. 16, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10. — *A. ruptirena* **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 406.

Amolita perstriata, Bahamas, p. 309, Taf. 144 Fig. 6, *irrorata*, Paraguay, p. 310, Taf. 144, Fig. 7, *nyctichroa*, p. 311, Fig. 133. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Ancara kebeae olivescens, **n. subsp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 444.

Angitia mesoscota, albicauda, Trinidad, p. 344, Taf. 159, Fig. 4 u. 5, *ochri plaga*, Brit. Guiana, p. 346, Taf. 159, Fig. 7, *melamera*, Panama, *carneopicta*, Brasilien, p. 348, Taf. 159, Fig. 8 u. 9, *eriopica*, Brasilien, p. 350, Taf. 159, Fig. 12, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Androlymnia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Ozarba emarginata* Hamps., p. 178, *clavata*, **n. sp.,** Brit. O. Afrika, p. 180, Taf. 141, Fig. 25. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Antaplaga grisescens, **n. sp.,** N. Mexico. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 157.

Antarchaea haemaceps, Taf. 38, Fig. 10, *olivescens*, Taf. 39, Fig. 13, *lentistriata*, Taf. 38, Fig. 20, *umbrifera*, Taf. 38, Fig. 3, *haematoessa*, Taf. 38, Fig. 23, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 442—444.

Antiophlebia duplicata, **n. sp.,** Brit. Betschuanaland. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 132.

Anytus, nordamer. Arten, Copulationsorg., *teltowa*, **n. sp.**, U. S. A. **Smith**, Psyche, vol. 17, p. 206 u. 207, Taf. 11.

Aplecta nebulosa ab. *conspicua*, *calabrica*, **n. n. ab. ab.** **Warren** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 78, Taf. 19 e.

Aplectoides livalis, **n. sp.**, Neu Fundland. **Smith**, Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 86.

Apocalymnia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Caradrina tenebrosa* Hamps. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 184.

Aporophyla australis costata, **n. ab.** **Warren** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 123, Taf. 30 c.

Apsarasa nigrocaerulae, Gilolo, *atramenta*, D. N. Guinea, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 344 u. 345, Taf. 144, Fig. 30 u. 31.

Arasada javanica, **n. sp.**, Java. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 256, Taf. 156, Fig. 15.

Archanara resoluta, **n. sp.**, Japan. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 294, Taf. 143, Fig. 25.

Arcyophora elegantula, **n. sp.**, Taf. 3, Fig. 9, *zanderi* Feld., D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 128. — *A. fuscicona*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 413, Taf. 36, Fig. 11.

Araeoptera acidalica, Jamaica, p. 22, Fig. 9, *rufescens*, Ceylon, p. 27, Taf. 149, Fig. 17, *leucoplaga*, Pulo Laut, *poliophaea*, Ceylon, p. 29, Taf. 149, Fig. 19 u. 20, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Araeoptera obliquifascia, **n. sp.**, Mauritius. **de Joannis**, Bull. Soc. ent. France, p. 201.

Arenostola, **n. g.** (Acronyct.), f. *Nonagria phragmitidis* Hb. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 281.

Argyrhoda, **n. g.** (Acronyct.), f. *Thalpochares laronia* Druce. **Hampson**, l. c., p. 216.

Argyropasta (Erastriinae) *thermopera*, **n. g. n. sp.**, Brasilien. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 482 u. 483, Fig. 139.

Argyrospila succinea var. *olivacea*, **n. var.**, Juldus-Gebiet. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 39.

Atimaea, **n. g.** (Acronyct.), f. *Timaea picturata* Saalm., *crescentica*, **n. sp.**, Madagaskar, Fig. 38. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 125 u. 126.

Attatha ethiopica, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 425, Taf. 38, Fig. 17.

Aulotarache, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache decoripennis* Mab. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 722, Fig. 207.

Autographa sansoni, **n. sp.**, Alberta Rockies. **Dod**, Canad. Ent., vol. 42, p. 349.

Azenia pulchra, **n. sp.**, Texas. **Barnes u. Mc. Dunnough**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 158.

Bagisara obscura, **n. sp.**, Brit. Guiana. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 156, Taf. 141, Fig. 10.

Baniana heterosphila, *pyramidalis*, *aspila*, p. 433 u. 434, Taf. 37, Fig. 27, 28, 29, *trigonospila*, p. 435, Taf. 37, Fig. 19, *culminifera*, p. 436, Taf. 37, Fig. 30, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia, **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910.

Basilica, **n. g.** (Acronyct.), f. *Basilodes chrysosticta* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal. vol. 9 p. 209.

Batracharta walkeri, **n. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 445.

Bombycia viminalis rufescens, Taf. 29 k, *suffusa*, Taf. 30 a, **n. n. ab. ab. Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 122.

Borolia eriopygoides, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., 9., Lep., p. 31, Taf. 2, Fig. 2. — *B. rosescens*, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 403, Taf. 36, Fig. 9.

Bostrodes (Erastriinae) *proleuca*, **n. g. n. sp.,** Java. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 280, Fig. 82.

Brachionycha syriaca, **n. sp.,** Klein-Asien, Taf. 29 g, *nubeculosa perfumosa*, n. ab., Taf. 29 h. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 121.

Bryocodia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Jaspidea lapidula* Grote. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 478.

Bryolymnia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Dacira roma* Druce, p. 119, *atriceps*, **n. sp.,** Guatemala. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 122.

Calamia flavirufa, **n. sp.,** Mashonaland. **Hampson,** l. c. p. 340, Taf. 144, Fig. 29.

Calamistis, **n. g.** (Acronyct.), f. *Sesamia fusca* Hamps., p. 273, *praepallens*, Travancore, p. 275, Taf. 143, Fig. 7, *nubifera*, Congogebiet, p. 276, Taf. 143, Fig. 9, *stygiata*, Transvaal, p. 278, Taf. 143, Fig. 11, *unicolora*, Ob. Congo, p. 279, Taf. 143, Fig. 12, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c.

Calesia arhoda, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 428, Taf. 37, Fig. 4.

Calocampa vetusta, Ei, **Richter,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 115, Fig. 2.

Calotaenia tenuis, **n. sp.,** Tibet. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 130.

Calloecia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Anthoecia swinhoei* Butl. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 56.

Callyna obscura, **n. sp.,** Gazaland. **Hampson,** l. c., p. 365, Taf. 145, Fig. 12.

Calocampa exoleta, Ei. **Richter,** Mitteil. ent. Ver. Polyxena, vol. 5, p. 5, Fig. 2.

Calpe imperialis, **n. sp.,** Kiwu-See. **Grünberg,** Soc. ent., vol. 24, fp. 147.

Calymnia flavifimbria, Kaschmir, p. 193, Taf. 141, Fig. 27, *olivescens*, Brit. O. Afrika, p. 200, Taf. 142, Fig. 2, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Calymniodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Hadena basicarnea* Walk., p. 128, *leucographa*, Peru, p. 130, Taf. 140, Fig. 16, *oliveata*, Peru, *mastoides*, Mexico, p. 133, Taf. 140, Fig. 20 u. 21, *orbica*, Guatemala, p. 139, Taf. 140, Fig. 29, *mesochroa*, Panama, p. 141, Taf. 140, Fig. 30, *melagona*, Mexico, p. 143, Taf. 141, Fig. 2, *retracta*, Peru, p. 146, Taf. 141, Fig. 6, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c.

Capnodes albicosta, **n. sp.,** Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1 p. 129, Fig. 41.

Carcharoda (Acronyct.) *flavirosea*, **n. g. n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 211, Fig. 76.

Cardiosace, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache sphendonistis* Hamps., p. 706, *olivescens*, **n. sp.**, Transvaal, p. 718, Taf. 170, Fig. 20. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Carea thermistis, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 416, Taf. 36, Fig. 17.

Casandria leucopis, chlorotica, arcuata, **n. n. sp. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 205.

Catephia alchymista var. *uniformis*, **n. var.**, Tunis. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 41.

Catoblemma, **n. g.** (Erastriinae), p. 36, *sumbawensis*, Sumbawa, Taf. 149, Fig. 26, *umbrifera*, Bhutan, p. 38, Fig. 16, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Catocala electra, sultana, **n. n. sp. sp.**, Tunis. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 41 u. 42, Taf. 4, Fig. 1 u. 2. — *C. beutenmuelleri*, **n. sp.**, Utah. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 251. — *C. unijuga* Walk., *parta* Guen., *concumbens* Walk., *palaeogama* Guen., Raupen beschr. **Englisch,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 60, *C. piatrix*, p. 119. — *C. fraxini argillacea*, **n. var.**, Budapest. **Vincent,** Bull. Soc. ent. France, No. 17, p. 316.

Cautaeschra, **n. g.** (Erastriinae), f. *Micraeschus ustipennis* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 39, Fig. 17.

Cauthatha (Erastriinae) *phoenicea*, **n. g. n. sp.**, Goldküste. **Hampson,** l. c., p. 284 u. 285, Fig. 86.

Cea cirphidia, Californien, Taf. 143, Fig. 13, *leucanidia*, Oregon, Fig. 119. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 280.

Centrogone (Acronyct.) *chlorochrysa*, **n. g. n. sp.** **Hampson,** l. c., p. 223.

Cerynea trogobasis, Queensland, p. 209, Fig. 50, *rhodotrichia*, p. 211, Fig. 52, *ignealis*, p. 212, Taf. 55, Fig. 10, Brit. O. Afrika, *trichobasis*, Sierra Leone, p. 213, Fig. 54, *endotrichalis*, Capland etc., p. 214, Fig. 55, *flavibasalis*, Goldküste, p. 215, Taf. 155, Fig. 11, *argentescens*, Pulo Laut, p. 218, Fig. 56, *fissilinea*, p. 222, Fig. 58, *porphyrea*, p. 223, Taf. 155, Fig. 21, Madagaskar, *virescens*, Kapland p. 224, Taf. 155, Fig. 23, **n. n. sp. sp.** *perrubra*, **n. nom.** f. *Phanaspa rubra* Beth.-Bak. nec Swinh., p. 217, Taf. 155, Fig. 14. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Cerma albipuncta, **n. sp.**, Calif. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 155.

Chabuata rufilinea, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, p. 402, Taf. 36, Fig. 35.

Chalciope lutosa, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 130. — *Ch. ditrigona*, Taf. 37, Fig. 5, *albifissa*, Taf. 37, Fig. 6, *microgonia*, Taf. 37, Fig. 24, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 424.

Chalcoecia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Anthoecia emessa* Druce. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 182.

Chalcopasta, **n. g.** (Acronyct.), f. *Basilodes territans*, H. Edw. **Hampson,** l. c., p. 219.

Chalepota mesonephele, Argentinien, p. 363, Fig. 111, *lilacina*, Brasilien, p. 365, Taf. 159, Fig. 26, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Charaeas graminis var. *megala*, **n. var.,** Zentralasien. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 38.

Chasmina tenuilinea, **n. sp.,** Bali. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 354, Taf. 145, Fig. 4.

Chasminodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Acontia albonitens* Brem. **Hampson,** l. c., p. 349.

Chelichares (Erastriinae) *nubifera*, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 718, Fig. 205.

Chlorhoda (Erastriinae) *metacausta*, **n. g. n. sp.,** Cuba. **Hampson,** l. c., p. 479, Fig. 136.

Chlorocodia (Erastriinae) *olivescens*, **n. g. n. sp.,** Brasilien. **Hampson,** l. c., p. 350 u. 351, Fig. 106.

Cirphis dissimilis, **n. sp.** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18. p. 152. — *C. dialeuca*, p. 402, Taf. 36, Fig. 36, *corticea*, p. 403,.

Taf. 36, Fig. 19, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool., Soc. 1910.

Cirrodes (Acronyct.) *phoenica*, **n. g. n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 210, Fig. 75.

Cladocera mustapha, **n. sp.,** Constantine. **Oberthür,** Bull. Soc. ent. France, 1910 p. 353.

Clethorasa, **n. g.** (Acronyct.), f. *Leocyma pilcheri* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 343, Fig. 157.

Cloantha hyperici dilutior, **n. var.,** Dalmatien etc. **Wagner,** Ent. Zeitschr., vol. 23, No. 4, p. 18.

Cobubatha punctifinis, Bohama-Ins., *ochrocraspis*, Mexico, p. 318, Taf. 158, Fig. 17 u. 18, *goyanensis*, Argentinien, p. 322, Taf. 158, Fig. 20, *bipars*, Argentinien, *semipallida*, Dominica, p. 323 u. 324, Taf. 158, Fig. 22 u. 23, *subterminata*, Mexico, *umbrifera*, Paraguay, p. 325, Taf. 158, Fig. 25 u. 26, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Conicofrontia mesophaea, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 32, Taf. 2, Fig. 1.

Cophanta occidentalis, **n. sp.,** Sierra Leone. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 563, Fig. 155.

Copicucullia incresa, **n. sp.,** Calif. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 97.

Corgatha enispodes, p. 289, Taf. 157, Fig. 9, *macariodes*, p. 292, Taf. 57, Fig. 13, *ozolica*, p. 293, Taf. 57, Fig. 16, Goldküste, *drepanodes*, p. 294, Taf. 157, Fig. 17, Brit. O. Afrika, *atrimargo*, p. 298, Taf. 157, Fig. 22, Borneo, *argyrota*, Sangir, *nivicosta*, Borneo, p. 299 u. 300, Taf. 157, Fig. 25 u. 26, *leucosticta*, *flavipuncta*, Singapore, p. 301, Taf. 157, Fig. 27 u. 28, *porphyrea*, Nigeria, *flavicosta*, Salomon-Ins., *daphoena*, Queensland, p. 306, Taf. 158, Fig. 2, 3, 4, *diploata*, Java, p. 309, Taf. 158, Fig. 7,, *argenticosta*, Bhutan, p. 310, Taf. 158, Fig. 9, *melanistis*, Birma, p. 313, Taf. 158, Fig. 15, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10. —

C. hypoxantha, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 411.

Coscinia striata f. *albida*, **n. f. Schulze,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 26. — *C. striata* var. *semionigra*, **n. var. Thierry-Mieg,** Naturaliste, vol. 32, p. 34.

Cosmophila bidentata, Rhodesia, Taf. 37, Fig. 11, *retracta*, Ob. Congo, Taf. 37, Fig. 20, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 431 u. 432.

Cretonia ethiopica, Afrika, p. 389, Taf. 160, Fig. 12, *atrisigna*, Brit. O. Afrika, p. 391, Taf. 160, Fig. 13, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Crino solieri grisescens, **n. ab.,** Italien u. Algier. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 132, Taf. 32 d.

Cropia europs, *isidora*, *consonens*, *ruthaea*, *perfusa*, **n. n. sp. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 248—250.

Crosia hachem, **n. g. n. sp.,** Algier. **Dupont,** Bull. Soc. ent. France, 1910, p. 369, Fig. 1.

Ctenusa, **n. g.** (Catocalinae), f. *Chalciope carnicolor* Hamps., p. 422, *rufirena*, **n. sp.,** Rhodesia, p. 423, Taf. 37, Fig. 12. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910.

Cucullia palliastria, Verpuppung. **Pead,** Naturalist Durban, vol. 1, Part., 2 p. 77. — *C. tanaceti albidior*, **n. ab., Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 106, Taf. 27 a.

Cyclopera, **n. g.** (Acronyct.), f. *Megalodes similis* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 389.

Cyligramma simplex, **n. sp.,** Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. 1910, p. 177, Fig. 10.

Cytothymia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Metoptria obsita* Feld. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 371, Fig. 169.

Cytocanis, **n. g.** (Acronyct.), f. *Mania denticulosa* Walk. **Hampson,** l. c., p. 110.

Deinhypena apicata, **n. sp.,** Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 448, Taf. 38, Fig. 35.

Delta phoenicraspis, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 521, Taf. 148, Fig. 1.

Dianthoecia magnoli, neu f. Deutschland. **Bauer,** Zeitschr. f. Naturwissensch. Leipzig, vol. 82, p. 373.

Dicticryptis, **n. g.** (Erastriinae), f. *Niaccaba deleta* Morre. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 194, Fig. 40.

Dichromia leucozona, **n. sp.,** Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 448, Taf. 38, Fig. 27.

Dipinacia, **n. g.** (Acronyct.), f. *D. schinioides* Dogn. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 370, Fig. 168.

Drobeta melagonia, Panama, p. 333, Taf. 158, Fig. 27, *phaeobasis*, Columbien, p. 335, Taf. 158, Fig. 30, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Dysmilichia purpurascens, **n. sp.,** Transvaal. **Hamspon,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 522, Taf. 148, Fig. 3.

Ectrogatha, **n. g.** (Erastriinae), f. *Crosia himerata* Walk. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 285, Fig. 87.

Ectolopha marginata, **n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 213, Taf. 142, Fig. 9.

Egnasia fulvivenis, **n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 445.

Elaeognatha nitescens, melanosticta, purpurascens, Peru, *cacaonis*, Trinidad, **n. n. sp. sp. Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 179 u. 180. —. *E. troctopera, argentea*, **n. n. sp. sp.,** Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 203 u. 204.

Elydna truncipennis, Japan etc., p. 168, Fig. 59, *rectilinea*, Indien, p. 172, Taf. 141, Fig. 17, *atripuncta*, Ceylon, p. 175, Taf. 141, Fig. 21, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9,

Emarginea empyra, **n. sp.,** Brit. Guyana. **Dyar,** Zoologica, W. N. York, vol. 1, p. 128, Fig. 41.

Emboloccia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Ochria sauzalitae* Grote. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 59.

Enispa purpurea, Singapore, p. 40, Fig. 18, *etrocta* (statt *ectrocta*), Madras, p. 41, Taf. 149, Fig. 28, *ferreofusa*, Madras, p. 42, Taf. 149, Fig. 29, *albipuncta*, Nigeria, p. 48, Fig. 23, *erythroglauca*, Madras, p. 50, Taf. 149, Fig. 32, *flavicincta*, Singapore, *albicosta*, Goldküste, p. 51, Taf. 150, Fig. 1 u. 2, *algae, lichenostola*, Madras, *leprosa*, Sikkim, *leucogramma*, Bhutan, p. 55—57, Taf. 150, Fig. 10, 11, 12, 13, *leucosticta*, Japan, p. 59, Taf. 150, Fig. 16, *atriceps*, Goldküste, *lycaugesia*, Nigeria, p. 60 u. 61, Taf. 150, Fig. 19 u. 20, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Epipsilia cinerea (*Agrotis tecta* ab. *cinerea*) ist gute Art. **Dampf,** Berl. ent. Zeitschr., vol. 54, p. 128.

Epigrypera, **n. g.** (Erastriinae), *eriozona*, Borneo, Fig. 84, *argenticincta*, Kuala Lumpur, Taf. 47, Fig. 6. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 282 u. 283.

Erastroides emarginata, Panama, p. 490, Fig. 146, *endomela*, Birma, *mesomela*, Ceylon, p. 495, Taf. 163, Fig. 26 u. 27, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c.

Eriopyga pseudostigma, sublecta, pantostigma, strigifacta, angustimargo, rhimla, condensa, infelix, **n. n. sp. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 244—247.

Eriopygodes grammodora, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** l. c., p. 247.

Erizada esmaralda, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 415, Taf. 36, Fig. 16.

Erocha trita, **n. sp.,** Peru. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 178.

— *E. leucodisca*, **n. sp.,** Peru. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 408, Taf. 145, Fig. 32.

Erythroecia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Heliothis suavis* H. Edw., *rhodophora*, **n. sp.,** Guatemala. **Hampson,** l. c., p. 57 u. 58.

Ethiorterpia (Acronyct.) *neavi*, **n. g. n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** l. c., p. 112, Fig. 31.

Eublemma leucodicranon, **n. sp.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg in Schultze,** Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 135, Taf. 3. Fig. 11. — *E. digona*, Queensland, p. 65, Taf. 150, Fig. 21, *rufiplaga*, Borneo, p. 72, Taf. 150, Fig. 27, *galactea*, Sangir, p. 75, Taf. 150, Fig. 30, *melanodonta*, Transvaal, p. 81, Taf. 150, Fig. 32, *fulvitermina*, Natal, p. 83, Taf. 151, Fig. 2, *stictilinea*, Capland, p. 84, Taf. 151, Fig. 4, *eupethecia*, Transvaal, *melabela*, Belutschistan, *epi-*

strota, Karagra, p. 94 u. 95, Taf. 151, Fig. 5, 6, 7, *thermosticta*, Transvaal, p. 99, Taf. 150, Fig. 10, *nannata*, Madras, p. 100, Taf. 151, Fig. 12, *misturata*, Uganda, *sciaphora*, Sierra Leone, *phaeapera*, Nigeria, p. 102 u. 103, Taf. 151, Fig. 14, 15, 16, *stygiodonta*, W. Afrika, *thermochroa*, Capland, p, 107, Taf. 151, Fig. 20 u. 21, *stygiochroa*, Transvaal, p. 109, Taf. 151, Fig. 23, *hypozonata*, Brit. O. Afrika, *leucanitis*, Capland, *leucogona*, Brit. O. Afrika, *syrtensis*, Algier, p. 111 u. 112, Taf. 151, Fig. 25, 26, 27, 28, *chlorochroa*, Brit. O. Afrika, p. 115, Taf. 151, Fig. 30, *atriciliata*, Singapore, *albicosta*, Sierra Leone, *proleuca*, Nigeria, *albifascia*, Goldküste, *flavicosta*, Transvaal, *atrifusa*, Goldküste, *ochrochroa*, Sierra Leone, *minuta*, Brit. O. Afrika, p. 121—124, Taf. 152, Fig. 4, 5. 6, 7, 8, 9, 10, 11, *nyctichroa*, Abessinien, p. 125, Taf. 152, Fig. 14, *perobliqua*, Brit. O. Afrika, p. 132, Taf. 152, Fig. 22, *lentirosea*, Oranjestaat, p. 133, Taf. 152, Fig. 24, *ochrobasis*, Capland, *thermobasis*, Abessinien, p. 135, Taf. 152, Fig. 26 u. 27, *odontophora*, Sokotra, p. 143, Taf. 152, Fig. 31, *mesophaea*, Transvaal, p. 145, Taf. 153, Fig. 3, *leucota*, Pers. Golf, *therma*, Transvaal, p. 154, Taf. 153, Fig. 10 u. 11, *sarcosia*, Madras, *lacteicosta*, Nigeria, p. 159, Taf. 153, Fig. 15 u. 17, *ochreola*, Hainan, *brachygonia*, W. Afrika etc., p. 166, Taf. 153, Fig. 23 u. 24, *aurantiaca*, Goldküste, p. 170, Taf. 103, Fig. 26, *leucograpta*, Salomon-Ins., p. 173, Taf. 153, Fig. 28, *daphoena*, Transvaal, *roseocincta*, Brit. O. Afrika, p. 174 u. 175, Taf. 153, Fig. 30 u. 31, *castanea*, Borneo, p. 177, Taf. 154, Fig. 2, *ignefusa*, Singapore, p. 181, Taf. 154, Fig. 6, *carneola*, Borneo, p. 182, Taf. 154, Fig. 8, *flaviciliata*, Nigeria, *xanthocraspis*, Brit. O. Afrika, p. 185, Taf. 154, Fig. 10 u. 11, *flavistriata*, Brit. O. Afrika, *pyrastis*, Transvaal, p. 187, Taf. 154, Fig. 15 u. 16, *psamathea*, Brit. O. Afrika, p. 190, Taf. 154, Fig. 22, *albivena*, Transvaal, *leuconeura*, Capland, *conistrota*, Belutschistan, p. 191 u. 192, Taf. 154, Fig. 27, 28, 29, *flavia*, Panama, p. 193, Taf. 154, Fig. 32, **n. n. sp. sp.**, *albipennis*, **n. nom.** f. *Thalpochares albida* Moore, p. 138, *albivestalis*, **n. nom.** f. *Thalpocheres vestalis* Staud. nec Butl., p. 191. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10. — *Eu.* flavipars, D. N. Guinea, *goniogramma*, Transvaal, p. 797, Taf. 174, Fig. 5 u. 6, *albivena*, Uganda, *titanica*, Transvaal, p. 798, Taf. 174, Fig. 8 u. 9, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c. — *Eu. trigramma*, **n. sp.** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 411. — *Eu. pyrosticta*, **n. sp.**, Réunion. **de Joannis,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 202.

Euchorista, **n. g.** f. *limbata* Butl. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 93.

Eucontia semirufa, **n. g. n. sp.**, N. S. A. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 159.

Eucoptocnemis aphronus, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 238.

Eulocastra ochrizona, Arabien, p. 619, Taf. 167, Fig. 19, *loucobasis*, Madras, p. 620, Taf. 167, Fig. 20, *monozona*, Gambia, *argentisparsa*, Madras, p. 626, Taf. 167, Fig. 24 u. 25, *phaezona*, *thermozona*, W. Australien, p. 629, Taf. 167, Fig. 29 u. 30, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Eulymnia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Conservula pulcherrima* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 111.

Eupolia licentiva Sm., bespr. **Dod,** Ent. News., vol. 21, p. 400.

Eustrotia caduca Grote, Larve. **Dyar,** Proc. ent. soc. Washington, vol. 11, p. 200. — *Eu. diascia*, Brit. O. Afrika, p. 579, Taf. 165, Fig. 29, *thermozona*, N. Australien, p. 588, Taf. 166, Fig. 9, *phaeozona*, Christmas-Ins., *curyzona*, Madras, p. 590, Taf. 166, Fig. 11 u. 12, *orthozona*, Texas, *trigonodes*, Brit. O. Afrika, p. 592, Taf. 166, Fig. 15 u. 16, *catoxantha*, Bloemfontein, p. 593, Taf. 166, Fig. 18, *citripennis*, Brit. O. Afrika, p. 594, Taf. 166, Fig. 20, *leucopera*, Madras, p. 597, Taf. 166, Fig. 21, *phaeomera*, W. Afrika, *isomera*, Sikkim, p. 599, Taf. 166, Fig. 24 u. 25, *ozarbica*, Madras, p. 602, Taf. 166, Fig. 28, *amydrozona*, D. O. Afrika, p. 605, Taf. 166, Fig. 32, *bryophilina*, Transvaal, p. 607, Taf. 167, Fig. 5, *melanopis*, Brit. O. Afrika, *chionozona*, Madras, p. 609 u. 610, Taf. 167, Fig. 8 u. 9, **n. n. sp. sp.,** *dimera*, **n. nom.** f. *Metachrostis divisa* Hamps. nec Saalm., Pendschab, p. 600, Taf. 166, Fig. 26. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10. — *Eu. albisigna*, Rhodesia, *micropis*, Ob. Congo, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 410.

Euterpiodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Megalodes pienaari* Dist. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 394, Fig. 185.

Euxoa xasta, **n. sp.,** Texas. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 249. — *Eu. pimensis*, **n. sp.,** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 150. — *Eu. cataclivis, arabella*, **n. n. sp. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 236 u. 237. — *Eu. andera*, **n. sp.,** U. S. A. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 89.

Exophila multistriata, **n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 434.

Feltia musa, **n. sp.,** Neu-Fundland. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 88.

Gerrodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Diamuna longipes* Druce. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 419, Fig. 198.

Glaucicodia (Erastriinae) *leuconephra*, **n. g. n. sp.,** Cuba. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 351 u. 352, Fig. 107.

Gloveria sphingiformis, **n. sp.,** Texas. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 252.

Gnamptogyia diagonalis, **n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 441, Taf. 38, Fig. 2.

Gonelydna (Acronyct.) *acutangula*, **n. g. n. sp.,** Goldküste. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 529, Fig. 247.

Gonophaea, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache villica* Schaus. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 362, Fig. 110.

Gonostygia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Anarta agonax* Druce. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 124.

Graeperia carcharodonta, Texas, Fig. 191, *sutor*, Arizona, Taf. 169, Fig. 9, p. 677, *conocharodes*, Arizona, p. 679, Fig. 193, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Graptolitha vivida, Columbia, *pruena*, Texas, **n. n. sp. sp. Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 190. — *Gr.*, amer. Arten, bespr. **Lyman,** Canad. Ent., vol. 42, p. 381—383.

Hadena pernix ab. *fasciata*, **n. ab.,** Susten. **Büren v. Salis,** Ent. Zeitschr,. vol. 24, p. 134. — *H. montana*, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 31, Taf. 1, Fig. 6. — *H. funerea albimaculata*, **n. var.,** Elgg. **Gramann,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 171. — *H. caelebs*, **n. sp.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 127. — *H. adusta* Hb. ab *bathensis* Lutzau ist besondere Art. **Slevogt,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 451.

Haemaphlebia (Erastriinae), *atripalpis*, **n. g. n. sp.,** Goldküste. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 203, Fig. 45.

Harmodia bicruris fuligata, Taf. 17 h, Uralsk, **n. ab.,** *ignicola*, **n. sp.,** Afghanistan, mit ab. *intensa*, **n. ab.,** Naryn-Kul, Taf. 187. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 76.

Heliocontia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Emmelia apicella* Grote. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 662.

Heliothis peltigera Schiff., bespr. **Martelli,** Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 307, —315, 1 Fig. — *H. armigera* Hb., Metam., **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 150, Taf. 12, Fig. 1—7.

Heliothodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Heliothis diminutiva* Grote. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 464.

Hellula undalis F., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 121, Fig. 1—6.

Herminia flavicrinalis, **n. sp.,** Algier. **Andreas,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 160. — *H. flavicrinalis* Andreas ♂ ♀, Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 188, Fig. 1 u. 2.

Heterochroma thermographa, **n. sp.,** Columbien. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 504, Taf. 148, Fig. 14.

Hiccoda eccausta, **n. sp.,** Birma. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 379, Taf. 160, Fig. 6.

Holocryptis permaculata, *melanosticta*, Sierra Leone, p. 197 u. 198, Taf. 155, Fig. 3 u. 5, *atrifusa*, Assam, p. 199, Taf. 155, Fig. 6, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Homoncocnemis poliafascies, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 248.

Hoplolythra, **n. g.** (Acronyct.), f. *Lythrodes discistriga* Smith. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 214.

Hoplotarache, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache mionides* Hamps., p. 712, *semialba*, Brit. O. Afrika, p. 713, Taf. 170, Fig. 26, *nubila*, Afrika, p. 715, Taf. 170, Fig. 29, *viridifera*, Panama, p. 716, Taf. 170, Fig. 32, *holoxantha*, Uganda, p. 718, Taf. 171, Fig. 1, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Hoporina croceago, Ei. **Richter,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 115, Fig. 1.

Hyblaea flavipicta, Taf. 38, Fig. 19, *flavifasciata*, Taf. 38, Fig. 16, *xanthia*, Taf. 38, Fig. 26, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 451—453.

Hydroecia micacea, bespr. **Brants**, Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. XVII—XXV. — *H. crinanensis*, Variation, ab. *pallido-flava*, *rufescens-flava*, *rufescens-alba*, *grisescens-flava*, *grisescens-alba*, *castanea-flava*, *castanea-alba*, *nigrescens-alba*, **n. n. ab. ab.**, **Burrows**, Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 81. — *H. puengeleri* Tur., **n. sp.**, Sicilien, p. 39, Taf. 137, Fig. 28, *perobliqua*, Canada, p. 44, Taf. 137, Fig. 31, *diplocyma*, Canada, p. 45, Taf. 138, Fig. 2, **n. n. sp. sp.**, **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9. — *H. nictitans* u. verw. Arten in England, bespr. **Tutt**, Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 54 — 57.

Hydroeciodes alala, *anestagia*, *mendicosa*, *felova*, *danestia*, *zinda*, **n. n. sp. sp.** Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 242—244.

Hypena striolalis, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 37, Taf. 2, Fig. 7. — *H. verticalis*, *tetrasticta*, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 448 u. 449, Taf. 38, Fig. 28 u. 29.

Hypercalymnia (Acronyct.) *metaxantha*, **n. g. n. sp.**, Congo. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 185.

Hypercodia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Motina disparilis* Walk. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 488, Fig. 144.

Hyperiodes, **n. g.**, f. *turca* L., *curvata* ab. *obsolescens*, **n. ab.** **Warren** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 94.

Hyperstrotia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Thalpochares aetheria* Grote, *mylobdota*, Assam, Taf. 165, Fig. 19, p. 556, *albida*, Pers. Golf., p. 561, Taf. 165, Fig. 25, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Hyphilara albipuncta ab. *ochrea*, *expallidata*, **n. n. ab. ab.** **Warren** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 95, Taf. 23 d, e.

Hypocalamia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Bombycia meterythra* Hamps. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 495, Fig. 238.

Hypocoena, **n. g.** (Acronyct.), f. *Leucania rufostriga* Pack. **Hampson**, l. c., p. 301.

Hyposada, **n. g.** (Erastriinae), f. *Lycauges postvittata* Moore, p. 273, *melanosticta*, **n. sp.**, Nigeria, p. 277, Taf. 156, Fig. 32. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Hyppa spaldingi Smith, bespr. **Dod**, Ent. News, vol. 21, p. 399.

Hyriodes (Erastriinae) *leucocraspis*, Borneo, **n. g. n. sp.** **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 16, Fig. 5.

Ichthyopselapha (Noctuinae) *insignis*, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 35 u. 36, Taf. 2, Fig. 5.

Idalima cyanobasis, **n. nom.** f. *Agarista novae-hiberniae* Butl. nec Boisd., p. 460, *metasticta*, **n. sp.**, N. Australien, p. 461, Taf. 146, F g. 27. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Ipanica, **n. g.** (Acronyct.), f. *Aegocera cornigera* Butl. **Hampson**, l. c. p. 450, Fig. 216.

Iscadia purissima, *daemonassa*, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 252 u. 253. — *I. bukleyi*, Ecuador, *variegata*, Trinidad, **n. n. sp. sp.** **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 178 u. 179.

Isochlora maxima var. *maculata*, **n. var.**, Juldus-Gebiet. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 39.

Lagoa locyi, **n. sp.**, *crispata* ab. *grisea*, **n. ab.**, New Yersey, Texas. **Barnes** u. **Mc. Dunnough**, Canad. Ent., vol. 42, p. 252.

Laphygma frugipeda Smith u. Abbot, Metam. **Shiraki**, Injur- Ins. Formosa, vol. 1, p. 161, Taf. 10.

Leucogonia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Zalissa ekeikei* Both.-Bak. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 446.

Leucanitis elongata, **n. sp.**, Ala-Tau (?). **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 40, Taf. 3, Fig. 15. — *L.* Guen., monogr., Allg. Morphol. d. Genit., Best.-Tabellen, Arten, p. 585—631, Taf. 16—23, *kusnezovi*, p. 606, Taf. 16, Fig. 6 u. 7, *Prodotis*, **n. g.**, f. *L. stolida* F., p. 622. **John**, Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39. — *L. indecora*, **n. sp.**, Turkestan. **John**, Rev. Russe d'Ent., vol. 9, p. 429, 1 Fig.

Leucochlaena oditis hispanica, **n. ab.** **Warren** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 2, p. 118, Taf. 29 c.

Leucosigma, **n. g.** (Acronyct.), f. *L. uncifera* Druce. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 127.

Ligidia endolopha, **n. sp.**, Brit. N. Guinea. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 799, Taf. 174, Fig. 7.

Lithacodia caffristis, Capland, p. 506, Taf. 164, Fig. 1, *melaleuca*, China, p. 508, Taf. 164, Fig. 3, *metachrysa*, Madagaskar, p. 513, Taf. 164, Fig. 9, *micronephra*, Brit. N. Guinea, p. 518, Taf. 164, Fig. 10, *atrinotata*, Brasilien, p. 523, Taf. 164, Fig. 15, *chlorophila*, Brasilien, *glauca*, Jamaica, p. 524, Taf. 164, Fig. 17 u. 18, *cupreofusca*, Java, *formosana*, Formosa, p. 526, Taf. 164, Fig. 20 u. 21, *titanica*, Madagaskar, p. 529, Taf. 164, Fig. 25, *normalis*, Transvaal, p. 537, Taf. 164, Fig. 32, *syggenes*, Peru, p. 543, Taf. 165, Fig. 5, *euchroa*, D. N. Guinea, p. 548, Taf. 168, Fig. 2, *holophaea*, Assam, p. 554, Taf. 165, Fig. 17, **n. n. sp. sp.**, **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Lithophane pruinosa ab. *nigrata*, unicolor, **n. n. ab. ab.**, p. 125, Taf. 30 h, i, *tephroptila*, **n. sp.**, Amasia, p. 126, Taf. 31 b. **Warren** in **Seitz**, Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3.

Lophocalama (Acronyct.) *neuritis*, **n. g. n. sp.**, N. S. Wales. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 266, Fig. 111.

Lophorache, **n. g.** (Erastriinae), *fulvirufa*, Brit. O. Afrika, Fig. 181, *eustrotoides*, Madras, Taf. 168, Fig. 17, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 648 u. 649.

Lophoruza, **n. g.** (Erastriinae), p. 225, *diagonalis*, Singapore, p. 229, Taf. 155, Fig. 85, *vacillatrix*, Sikkim, p. 231, Fig. 62, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, l. c. — *L. mascarena*, **n. sp.**, Mauritius. **de Joannis**, Bull. Soc. ent. France, p. 032.

Lophosema purpurascens, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 204.

Lophotyna, **n. g.** (Acronyct.), f. *Mamestra albirena* Moore. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 19.

Luceria pyxina, **n. sp.**, Uralsk. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 39, Taf. 3, Fig. 14.

Luperina extensa Smith. s. *Perigea flavistriga*. — *L. guenéei*, bespr. **Bankes,** Entomologist, vol. 43, p. 75. — *L. extensa* Smith, bespr. **Dod,** Ent. News, vol. 21, p. 399.

Lycaugesia, **n. g.** (Erastriinae), p. 263, *flavimargo*, Brasilien, p. 264, Taf. 156, Fig. 20, *rubripicta*, Panama, p. 265, Taf. 156, Fig. 22, *rufipuncta*, *punctilinea*, Ceylon, p. 266, Taf. 156, Fig. 23 u. 24, *fuscicosta*, *melasoma*, p. 267, Taf. 156, Fig. 25 u. 26, *hypozonata*, p. 268, Fig. 76, Panama, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Lycophotia espoetia, **n. sp.** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 239.

Lygranthoecia brevis Grote, bespr. **Cockerell,** Ent. News, vol. 21, No. 8, p. 343.

Macapta psectrocera, Columbien, p. 97, Taf. 139, Fig. 20, *albivitta*, Jamaica, *dileuca*, Brasilien, p. 102, Taf. 139, Fig. 27 u. 28, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Mamestra tenisca Smith, *meodana* Smith, bespr. **Dod,** Ent. News, vol. 21, p. 398.. — *M. serena* F. *leucodonta* Ev., bespr. **Hannemann,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 57 u. 58. — *M. leucophaea* ab. *conjuncta*, **n. ab.,** Schlesien. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 416. — *M. reticulata*, Ei. **Richter,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 353, Fig. 3. — *M. tenisca*, *nipana*, *montara*, *gatei*, *meodana*, **n. n. sp.,** U. S. A. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 92—95. — *M. trifolii*, *albifusa* Walk., *aregonica*, bspr., *morana*, **n. sp.,** U. S. A. **Smith,** Ent. News, vol. 21, p. 357—361. — *M. restora*, **n. sp.,** Brit. Columbia. **Smith,** Ann. ent. Soc. Amer., vol. 3, p. 156, Taf. 23, Fig. 5.

Mazuca haemagrapha, **n. sp.,** Goldküste. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 348, Taf. 145, Fig. 1.

Malamera (Erastriinae) *velutina*, **n. g. n. sp.,** Columbien. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 327, Fig. 94.

Meliana perstrigata, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 247.

Melipotis mosca, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 253.

Meneptera, **n. g.,** f. *Tarache diopis* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 640, Fig. 173.

Mesogenea persinuosa, **n. sp.,** Ob. Kongo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 432, Taf. 37, Fig. 10.

Mesogona oxalina Hb., Finnland. **Federley,** Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn., vol. 37, p. 25.

Metacausta, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tathodelta ustata* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 207, Fig. 49.

Metaculasta endoglauca, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 414, Taf. 36, Fig. 20.

Metaegle, **n. g.** (Acronyct.), f. *Metoponia pallida* Staud. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 379, Fig. 178.

Metaemene, **n. g.** (Erastriinae), f. *Lyclene atrigutta* Walk. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 801.

Metapioplasta olivescens, **n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,** l. c., p. 719, Taf. 171, Fig. 3.

Metasada, **n. g.** (Erastriinae), f. *Zagira polycesta* Turner. **Hampson,** l. c., p. 257, Fig. 71.

Metaxanthia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Britha cosmopis* Lower. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 448, Fig. 214.

Micrantha, **n. g.** (Erastriinae), f. *Erastria mirabilis* Schaus, p. 483, *cyclopis*, **n. sp.,** Panama, p. 485, Taf. 163, Fig. 21. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Micrapatetis albiviata, N. Australien, p. 453, Fig. 217, *purpurascens*, W. Australien, *pyrastis*, Madras, *flavipars*, Bombay, p. 454, Taf. 146, Fig. 21, 22, 23, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Micriantha, **n. g.** (Acronyct.), f. *Heliothis decorata* Friv. **Hampson,** l. c., p. 486, Fig. 232.

Microblomma (Erastriinae) *discipuncta*, **n. g. n. sp.,** Panama. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 33, Fig. 12.

Microhelia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Heliodes* angelica Smith. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 463.

Microlita, **n. g.** (Acronyct.), f. *Doryodes leucorhabda* D. Jones. **Hampson,** l. c., p. 302.

Microphaea, **n. g.** (Erastriinae), *nyctichroa*, Panama, Fig. 96, *griseata*, Brasilien, Taf. 155, Fig. 32, **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 329 u. 330.

Mictochroa, **n. g.** (Erastriinae), f. *Miana zonella* Druce. **Hampson,** l. c., p. 355,

Mimasura, **n. g.** (Erastriinae), f. *Xanthoptera tripuncta* Hamps., p. 634, *asticta*, Sierra Leone, p. 635, Taf. 168, Fig. 7, *disticta* Sierra Leone, *impuncta*, Pendschab, p. 637, Taf. 168, Fig. 9 u. 10, *strigicostalis*, Travaneore, p. 638, Taf. 138, Fig. 13, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c. — *M. quadripuncta*, *innotata*, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson.** Proc. zool. Soc. London 1911, p. 412.

Monima carnipennis biconifer, Japan, p. 89, Taf. 22 a, *gothica hirsuta*, Taf. 22 b, *lizetta pallescens*, Japan, p. 90, **n. n. ab. ab.,** *stabilis japonica*, **n. subsp.,** p. 91, Taf. 22 f., Japan. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3.

Monocymia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Acontia harmina* Schaus. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 645, Fig. 178.

Morrisonia albidior, **n. sp.,** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 153.

Naarda xanthonephra, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 451, Taf. 38, Fig. 32.

Naranga brunnea, **n. sp.,** Japan. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 632, Taf. 168, Fig. 4.

Narangodes (Erastriinae) *haemorranta*, **n. g. n. sp.,** Loo-Choo-Ins. **Hampson,** l. c., p. 633, Fig. 168.

Neocalymnia, **n. g.** (Acronyct.), f. *N. obconica* Druce. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 178.

Neolita (Acronyct.) *perstriata*, **n. g. n. sp.,** Brasilien. **Hampson,** l. c., p. 307, Fig. 129.

Nocloa dissimilis, **n. sp.,** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 157.

Noctua corrodera, **n. sp.,** U. S. A. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 85.

Nonagria inferens Walk., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 156, Taf. 9.

Nosalodes (Acronyct.) *atrisignata*, **n. g. n. sp.,** Franz. Guayana. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 524, Taf. 148, Fig. 24.

Ochrocalama, **n. g.** (Acronyct.) f. *Megalodes xanthia* Hamps. **Hampson,** l. c., p. 226.

Odontelia megastigma, Turkestan, *ochrea*, Kuldja, **n. n. sp. sp.** **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 80 u. 81, Taf. 20 b.

Oedicodia (Erastriinae) *violascens*, **n. g. n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 387 u. 388, Fig. 122.

Oenoptera (Erastriinae), **n. g.,** *purpurea*, Fig. 73, *acidalica*, Taf. 156, Fig. 16 **n. n. sp. sp.,** Ceylon. **Hampson,** l. c., p. 259 u. 260.

Ogdoconta cymographa, **n. sp.** (*Celaena lilacina* Druce part.), Mexico. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 92, Taf. 139, Fig. 16.

Oligia (*Hadena*) *fractilinea albescens*, **n. var.,** Utah. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 155.

Omphalagria (Acronyct.) *hemichroa*, **n. g. n. sp.** **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 272 u. 273, Fig. 115.

Oncocnemis gardis, intruda, sanina, nita, **n. n. sp. sp.,** U. S. A. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 90 u. 91.

Ophiusa arfaki, **n. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 445. — *O. umbrilinea* Hamps. ♀, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 131. — *O. xanthoptera*, Taf. 36, Fig. 22, *albitermia*, Taf. 36, Fig. 21, *gonoptera*, Taf. 37, Fig. 13, *tumiditermina*, Taf. 37, Fig. 22, *porphyrescens*, Taf. 37, Fig 14, *mesonephele*, Taf. 37, Fig. 23, Rhodesia, *Goniophora*, Taf. 37, Fig. 15, Ob. Congo, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 418—422. — *O. arctotaenia* Gn., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 147, Taf. 32, Fig. 4.

Opsyra, **n. g.** (Acronyct.), f. *Callyna chalcoela* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 445, Fig. 212.

Orrhodia fragariae ab. *conjuncta*, **n. ab.,** Wien. **Hirschke,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 417. — *O. erythrocephala, veronicae, vau punctatum, vaccinii, rubiginea*, Eier. **Richter,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 44 u. 45.

Ortholeuca (Erastriinae) *albiluna*, **n. g. n. sp.,** Panama. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 486 u. 487, Fig. 142.

Orthosia helvola u. *pistacina*, Eier. **Richter,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 239.

Oruza glaucotorna, Japan, p. 249, Taf. 146, Fig. 6, *rectilineata*, Brit. Guiana, Taf. 156, Fig. 8, *leucocraspia*, Panama, Taf. 156, Fig. 9, p. 251, *atriapicata*, Borneo, p. 253, Taf. 156, Fig. 12, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Ovios septentrionis, **n. sp.,** Maschonaland. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 427, Taf. 146, Fig. 8.

Oxycnemis grandimacula, **n. sp.,** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent Soc., vol. 18, p. 156.

Ozarba megaplaga, Brit. O. Afrika, p. 409, Taf. 160, Fig. 23, *glaucescens*, Bombay, p. 411, Taf. 160, Fig. 26, *sciaphora*, *costata*, Mexico, p. 412, Taf. 160, Fig. 27, 28, *excurvata*, Argentinien, p. 413, Taf. 160, Fig. 29, *sinua*, Brit. O. Afrika, *plumbipicta*, Queensland, p. 414, Taf. 160, Fig. 31 u. 32, *cyanopasta*, Transvaal, p. 416, Taf. 161, Fig. 2, *metachrysea*, Maschonaland, p. 417. Taf. 161, Fig. 4, *flavescens*, Brit. O. Afrika, *flavidiscata*, Madagaskar, *ochrozona*, Goldküste, p. 418 u. 419, Taf. 161, Fig. 6, 7, 8, *semirubra*, Madras, *hemiochra*, Transvaal, p. 420, Taf. 161, Fig. 10 u. 11, *hemimelaena*, N. O. Rhodesia, p. 422, Taf. 161, Fig. 14, *socotrana*, Sokotra, *rosescens*, Uganda, *isocampta*, Brit. O. Afrika, p. 423 u. 424, Taf. 161, Fig. 16, 17, 18, *nephroleuca*, Madagaskar, p. 425, Taf. 161, Fig. 20, *toxotis*, Brit. O. Afrika, p. 427, Taf. 161, Fig. 24, *fulvescens*, Transvaal, *flavipennis*, Capland, p. 427 u. 428, Taf. 161, Fig. 26 u. 27, *binorbis*, Transvaal, *bisexualis*, Maschonaland, p. 435, Taf. 162, Fig. 3, 4 u. 5, *rubrivena*, Pendschab, *phlebitis*, Nigeria, p. 441, Taf. 162, Fig. 11, *mylobdota*, Ceylon, p. 442, Taf. 162, Fig. 13, *hemipolia*, Capland, *subdentula*, Ceylon, p. 443, Taf. 162, Fig. 15 u. 16, *rufula*, Sudan, *umbrifera*, Bombay, p. 445, Taf. 162, Fig. 18 u. 19, *pallida*, Bombay, p. 447, Taf. 162, Fig. 21, *metaleuca*, Brasilien, p. 450, Taf. 162, Fig. 27, *bicornis*, Paraguay, *melanodonta*, Trinidad, p. 453, Taf. 162, Fig. 29 u. 30, *holophaea*, Argentinien, *atrifera*, Afrika, p. 455, Taf. 162, Fig. 31 u. 32, *tricuspis*, Brit. O. Afrika, p. 457, Taf. 163, Fig. 2, *melagona*, Madagaskar, p. 458 Taf. 163, Fig. 4, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol 10. — *O. phaeochroa*, Ob. Kongo, *subterminalis*, Rhodesia, *apicalis*, Brit. O. Afrika, *chryseiplaga*, Ob. Kongo, **n. n. sp. sp.,** *hemimelaena*, **n. nom,** f. *Tarache transversa* Pagenst. nec Moore. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 407—409.

Pachetra fulminea grisescens, **n. ab.,** Calabrien. **Warren** in **Seitz,** Groß schmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 79 Taf. 19 f.

Palindia feligera, **n. sp. Brabant,** Naturaliste, Paris, vol. 32, p. 31.

Papaipema arctivorens, **n. sp.,** Canada. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 73, Taf. 138, Fig. 21. — *P. nitela* u. *catephracta*, bespr. **Washburn,** Journ. econ. Ent., vol. 3, p. 162—168.

Paracodia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache puella* Schaus, p. 352, *albivena*, **n. sp.,** Chile, p. 353, Taf. 159, Fig. 13, **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Paraegle, **n. g.** (Acronyct.), f. *Metoponia ochracea* Ersch. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 379, Fig. 177.

Parangitia, **n. g.** (Erastriinae), p. 335, *cervina*, Brit. Guayana, p. 337, Fig. 100, *nephelistis*, Brasilien, p. 338, Taf. 159, Fig. 1, *grisescens*, Guatemala, p. 340, Fig. 102, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Parasada, **n. g.** (Erastriinae), f. *Lycauges carnosa* Hamps. **Hampson,** l. c., p. 281, Fig. 83.

Parasemia plantaginis f. *interrupta*, **n. f.,** Südosteuropa. **Schawerda,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (90).

Parathermes lophocera, Congo, *atripunctata*, Rhodesia, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 445 u. 446, Taf. 38, Fig. 6 u. 7.

Parexistis irrorata, **n. sp.** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 413, Taf. 36, Fig. 10.

Parosagrotis catenuloides, bespr. **Dod**, Ent. News, vol. 21, p. 396.

Peperita, **n. g.** (Erastriinae), f. *Erastrioides mylobdopasta* Turner. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 202, Fig. 44.

Perania (bei *Achatodes*) *dissociata*, **n. g. n. sp.**, Utah. **Barnes u. Mc. Dunnough**, Canad. Ent., vol. 42, p. 249.

Peridroma serano **n. sp.**, Arizona. **Smith**, Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 87.

Perigea contrasta, **n. sp.** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p 154. — *P. alfkenii* Grt., bespr. **Dod**, Ent. News, vol. 21, p. 400. — *P. albistriata*, **n. sp.**, Peru. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 506, Taf. 147, Fig. 26. — *P. flavistriga* Sm. = *Luperina extensa* Lm. **Smith**, Journ. New York ent. Soc., vol. 48, p. 97.

Perynea, **n. g.** (Erastriinae), f. *Rivula subrosea* Butl. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 201, Fig. 43.

Phragmatiphila **n. g.** (Acronyct.), f. *Nonagria nexa* Hb., p. 266, *serrata*, Uganda, p. 268, Taf. 142, Fig. 31, *leucaneura*, Birma, p. 269, Taf. 143, Fig. 1, *grisescens*, Sikkim, p. 270, Taf. 143, Fig. 2, *bipartita*, Transvaal, p. 272, Taf. 143, Fig. 5, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Phaeozona, **n. g.** (Erastriinae), f. *Acantholipes purpurascens* Beth.-Bak. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 200, Fig. 42.

Phalerodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Charidea cauta* Hamps. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 263.

Phoenicophanta (Erastriinae), *flavifera*, **n. g. n. sp.**, Argentinien. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 653, Fig. 184.

Phyllophila rufescens, **n. sp.**, Capland, **Hampson**, l. c., p. 385, Taf. 160, Fig. 7.

Pilipectus ocellatus, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol 6, p. 443.

Pinacoplus, **n. g.** (Acronyct.), f. *Mycteroplus didymogramma* Ersch. **Hampson**, Cat. Lep. Phal., vol. 9 p. 229, Fig. 90.

Plecoptera megarthra, *melalepis*, *flavilinea*, *thermozona*, *laniata*, Taf. 37, Fig. 31, 32, 33, 34, 35, *infuscata*, Taf. 37, Fig. 17, *trichophora*, Taf. 37, Fig. 26, *sarcistis*, Taf. 37, Fig. 8, *punctilineata*, Taf. 37, Fig. 9, *grisea*, Taf. 38, Fig. 1, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 436—440.

Pleonectyptera cumulalis, **n. sp.**, Calif. **Dyar**, Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 4, p. 375.

Pleurona trogopera, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 444, Taf. 38, Fig. 4.

Plusia gammeloba, Madagaskar, *tetrastigma*, Transvaal, *argyrodonta*, *clerci*, Natal, *microstigma*, Goldküste, *phocea*, Natal **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 430—433. — *P. sica* Graes., *inconspicua* Graes., *putmani festata* Graes., bespr. **John**, Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 251—255, Taf. 14, Fig. 22, 23, 24. — *P. eriosoma* Dbld., Formosa. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 148, Taf. 32, Fig. 12.

Polia purpurea, *tristis*, **n n. sp. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough**, Journ. N. Y. ent Soc., vol. 18, p. 150 u. 151. — *P. naida*, *eucyria*, *phaulocyria*, *rodoea*, *surgens*, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat.

Mus., vol. 38, p. 240—242. — *P. rufocincta* bei Berlin. **Petersdorff,** Berliner ent. Zeitschr., vol. 54, p. 232. — *P. rufocincta*, Ei. **Richter,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 238. — *P. xanthomista*, Ei. **Richter,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 43, Fig. 1. — *P. venusta* f. *erythra*, **n. f.,** Portugal. **Schawerda,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (220). — *P. literata suffusa*, Askhabad, Taf. 16 b, *thalassina nigrifusa*, Taf. 16 e, **n. n. ab. ab.,** p. 70 u. 71, *subflava*, **n. sp.,** Turkestan, p. 75, Taf. 17 g. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3.

Polychrysis camptogamma, **n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 430.

Porosagrotis catenuloides, **n. sp.,** U. S. A. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 88.

Prodenia littoralis Boisd., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, Taf. 11, Fig. 1—6.

Prodotis, **n. g.** f. *Noctua* (*Leucanitis*) *stolida* F. **John,** Hor. Soc. ent. Ross., vol. 39, p. 622.

Procrateria melanoleuca, **n. sp.,** Peru. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 526, Taf. 148, Fig. 4.

Procriosis (Erastriinae) *dileuca*, **n. g. n. sp.,** Brit. O. Afrika. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 711, Fig. 202.

Proroblemma, **n. g.** (Erastriinae), f. *Acidalia stictopteris* Butl. **Hampson,** l. c., p. 34, Fig. 13. — *P. polystriga*, **n. sp.,** Columbien. **Hampson,** l. c., p. 796, Taf. 174, Fig. 4.

Protarache, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache eulepidia* Hamps., p. 373, *melaphora*, **n. sp.,** Betschuanaland, p. 374, Taf. 160, Fig. 2, **Hampson,** l. c.

Prothrinax ocellata, **n. sp.,** Arizona. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 246.

Prothymnia erubescens, **n. sp.,** Süd-Oran. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 40, Taf. 3, Fig. 11.

Protoseudyra, **n. g.** (Acronyct.), f. *Caradrina picta* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 443.

Provia (bei *Eutolype*) *argentata*, **n. g. n. sp.,** Utah. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 248.

Proxenus camptogramma, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 523, Taf. 148, Fig. 13. — *P. pectinifer*, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn., schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 32, Taf. 2, Fig. 6.

Psectrotarsia (Acronyct.) *fuscirena*, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 232, Fig. 93.

Pseudamathes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Amathes volloni* Lucas. **Hampson,** l. c., p. 508, Fig. 240.

Pseudina albina, **n. sp.,** Brasilien. **Hampson,** l. c., p. 400, Taf. 145, Fig. 28.

Pseudinodes (Acronyct.) *producta*, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Hampson,** l. c., p. 396, Fig. 187.

Pseudocraspedia leucozona, Columbien, *prosticta*, Ceylon, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 260 u. 261, Taf. 156, Fig. 17 u. 18

Pseudomicrodes, **n. nom.** f. *Pseudomicra* Rebel nec Butl., p. 613, *fuscipars*, Transvaal, Taf. 167, Fig. 13, *mediorufa*, Capland, Fig. 163, *atrifusa*,

Ceylon, Taf. 167, Fig. 14, *rufigrisea*, Brit. O. Afrika, Taf. 167, Fig. 15, p. 614—616, *polysticta*, Goldküste, *ochrocraspis*, Transvaal, p. 617, Taf. 167, Fig. 17 u. 18, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c.

Pseudophia illunaris ab. *calchossa, calmara*, **n. n. ab. ab.,** Frankreich. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 385.

Pseudopseustis, **n. g.** (Acronyct.), f. *Taeniocampa tellieri* Lucas. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 509, Fig. 241.

Psychomorpha euryrhoda, **n. sp.,** U. S. A. **Hampson,** l. c., p. 425, Taf. 146, Fig. 7.

Pyrrhia umbra Hufn., Finnland. **Grönblom,** Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn., vol. 37, p. 105.

Radinocera, **n. g.** (Acronyct.), f. *Phalaenoides maculosus* Rothsch. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 457.

Ramesodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Charidea divisa* Hamps., p. 264, *micropis*, **n. sp.,** Maschonaland, p. 265. **Hampson,** l. c.

Remigia persinuosa, Ob. Kongo, Taf. 37, Fig. 16, *heterochroa, griseicilia, mylobdopasta*, Rhodesia, Taf. 37, Fig. 1, 2, 3, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 425—427.

Renia atrimacula, New Jersey etc. **Smith,** Ent. News, vol. 21, p. 122.

Rhizagrotis octona, **n. sp.,** Utah. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 87.

Rhodoecia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Xanthia aurantiago* Guen. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 51.

Rhodochlaena cuneifera, **n. sp.,** Ob. Kongo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 404, Taf. 36, Fig. 18.

Rhosus colombiana, **n. sp.,** Columbia. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 413, Taf. 146, Fig. 1.

Rhynchina crassisquamata, leucodonta, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 450 u. 451.

Rhynchodia (Erastriinae) *mesophaea*, Travancore. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 489, Fig. 145.

Rhyncholita atripuncta, **n. g. n. sp.,** Brasilien. **Hampson,** Cat. Phal., vol. 9, p. 307 u. 308, Fig. 130.

Rhyncodes nigriciliata, **n. sp.,** Goldküste. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 433, Taf. 37, Fig. 18.

Sarrothripa costiplagata, **n. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 444.

Satrapodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Basilodes mina* Schaus. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 217.

Scopelosoma satellitia f. *nigricans*, **n. f., Schultze,** Internat. ent. Zeitschr., vol. 4, p. 26.

Scotogramma francisca, **n. sp.,** Calif. **Smith,** Journ. New York ent. Soc., vol. 18, p. 96.

Scotostena (Erastriinae) *lugens*, **n. g. n. sp.,** Brit. N. Guinea. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 372, Fig. 115.

Selenistis, **n. g.** (Acronyct.), f. *Tarache annulella* Hamps. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 392.

Senta maritima, Variabilität. **Edelsten,** Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 149, Taf. 6. — *S. maritima*, Ei. **Hasebrock,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 176.

Sesamia arfaki, **n. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 444. — *S. calamistis*, Capland, p. 325, Taf. 144, Fig. 18, *sabulosa*, Uganda, p. 328, Fig. 145, *rufescens*, Natal, p. 329, Taf. 144, Fig. 22, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Seudyra interposita, **n. sp.,** W. China. **Hampson,** l. c., p. 437, Taf. 148, Fig. 11.

Sideridis vitellina pellida, *evidens brunnea*, p. 97, Taf. 23 i, k, *lineatipes perrufa*, p. 98, Taf. 25 a, *impura fuscipennis*, Calabrien, p. 100, Taf. 25 f, *alboradiosa pauper*, p. 101, Taf. 25 g, **n. n. ab. ab. Warren in Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3.

Simplicia pachycera, **n. sp.,** W. Afrika etc. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 447, Taf. 38, Fig. 9.

Speiredonia plicata, Ob. Kongo, Taf. 37, Fig. 25, *prunicolora*, Sierra Leone, Taf. 37, Fig. 7, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c., p. 429 u. 430.

Sphingicampa smithii, **n. sp.,** Brasilien. **Ehrmann,** Canad. Ent., vol. 41, p. 87.

Spragueia jaguaralis, **n. sp.,** U. S. A. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 673, Taf. 169, Fig. 6.

Steganiodes (Erastriinae) *mesophaea*, **n. g. n. sp.,** Nigeria, l. c., p. 268 u. 269, Fig. 77.

Stenocodia (Erastriinae) *purpurascens*, **n. g. n. sp.,** Guinea. **Hampson,** l. c., p. 555, Fig. 151.

Stenorache, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache nubilosa* Hamps. **Hampson,** l. c., p. 613, Fig. 162.

Stenoloba viridimicta, **n. sp.,** Assam. **Hampson,** l. c., p. 369, Taf. 159, Fig. 31.

Stenostygia, **n. g.** (Erastriinae), f. *Tarache nigritula* Hamps., l. c., p. 371, Fig. 114.

Stibadium mavina, **n. sp.,** Utah. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Canad. Ent., vol. 42, p. 250.

Stilbia turatii, **n. sp.,** Algier. **Lucas,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 272.

Steriodes, **n. g.** (Acronyct.), f. *Metoponia obtusa* H.-Sch. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 245.

Stylorache (Erastriinae) *albida*, **n. g. n. sp.,** Argentinien. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 701, Fig. 198.

Syncalama (Acronyct.) *mimica*, **n. g. n. sp.,** Capland. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 228, Fig. 89.

Taeniocampa, Bem. zur Gattg. u. zu einzelnen Arten. **Dod,** Canad. Ent., vol. 42, p. 190. — *T. occluna* Sm., bespr. **Dod,** Ent. News, vol. 21, p. 400. — *T. pulverulenta*, *incerta*, *munda*, Eier. **Richter,** Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 44, Fig. 2—4. — *T.*, nordamer. Arten, ♂ Genitalien. **Smith,** Canad. Ent., vol. 42, p. 317—323, Taf. 8.

Tapinostola bondii, in Möen (Dänemark). **Warnecke,** Ent. Rundschau, vol. 27, p. 12.

Tarache rufescens, Brasilien, *ruficincta*, Abessinien, p. 730, Taf. 171, Fig. 8 u. 9, *elaeoa*, Queensland, p. 751, Taf. 172, Fig. 10, *xuthota*, Queensland,

p. 755, Taf. 172, Fig. 17, *hemixanthia*, D. O. Afrika, p. 759, Taf. 172, Fig. 24, *hemiglauca*, Madras, p. 762, Taf. 172, Fig. 28, *phrygionis*, Argentinien, p. 764, Taf. 172, Fig. 30, *cyanocraspis*, Uganda, p. 776, Taf. 173, Fig. 14, *citripennis*, Natal, p. 778, Taf. 173, Fig. 17, *rufitincta*, Madras, *carnescens*, Brit. O. Afrika, p. 779, Taf. 173, Fig 19 u. 20, *psaliphora*, Gazaland, p. 781, Taf. 173, Fig. 21, *tetragonisa*, Transvaal, p. 790, Taf. 173, Fig. 29, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10.

Tarachidia albisecta, Argentinien, p. 689, Taf. 169, Fig. 22, *namodes*, Arizona, p. 692, Taf. 164, Fig. 26, *corriantes*, Brasilien, p. 693, Taf. 169, Fig. 28, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c.

Thermesia dorsilinea, **n. sp.,** Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York vol. 1, p. 130, Fig. 41.

Thyatirina, **n. g.** (Erastriinae), f. *Thyatira achatina* Weym. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 550, Fig. 182.

Timora continuata, **n. sp.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 126. — *T. albipuncta, daphoena*, Rhodesia, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 401, Taf. 36, Fig. 28 u. 29. — *T. perrosea, lineata, chrysita*, **n. n. sp. sp.,** Franz. Guinea. **de Joannis,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 223—226.

Toana craspedica, Taf. 45, Fig. 8, Goldküste, *rotundipennis*, Fig. 48, Woodlark-Ins., *acidalica*, Taf. 45, Fig. 9, Sierra Leone, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 206 u. 207.

Trachea (*Hadena*) *probata*, **n. sp.,** Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 153. — *T. ochrotica*, Formosa, p. 500, Taf. 148, Fig. 9, *umbrifacta*, Utah, p. 501, Taf. 147, Fig. 22, *formosensis*, Formosa, p. 503, Taf. 148, Fig. 10, **n. n. sp. sp. Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9.

Trichestra stigmatosa, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. Stat. Mus., vol. 38, p. 239.

Troctoptera nymphula, **n. sp.,** Ussurigebiet. **Rebel,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1909, p. (375), Fig. 2.

Trogatha, **n. g.** (Erastriinae), f. *Corgatha poecilota* Turner. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 284, Fig. 85.

Trogoblemma, **n. g.** (Erastriinae), f. *Sorygaza acutalis* Schaus. **Hampson,** l. c., p. 796, Fig. 212.

Trogotorna (Erastriinae) *persecta*, **n. g. n. sp.,** Paraguay. **Hampson,** l. c. p. 331, Fig. 98.

Urbona lacteata, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 414, Taf. 36, Fig. 21.

Viridemas minuta, **n. sp.,** Texas. **Barnes u. Mc. Dunnough,** Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 156.

Westermannia oediplaga, Taf. 36, Fig. 27, *albigrisea*, Taf. 36, Fig. 26, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 415.

Xanthiria, **n. g.** (Acronyct.), f. *Metoponia primulina* Druce. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 244.

Xanthodesma (Noctuinae), **n. g.,** *aurata, aurantiaca,* **n. n. sp. sp.,** Kilimanascharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exped. Kilim. etc., No. 9, Lep., p. 34 u. 35, Taf. 2, Fig. 3 u. 4.

Xanthoecia, **n. g.** (Acronyct.), f. *Noctua flavago* Schiff. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 32.

Xanthograpta, **n. g.** (Erastriinae), f. *Pyralis trilatalis* Walk. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 563, Fig. 156.

Xantholepis, **n. g.** (Acronyct.), f. *Acontia diagela* Walk. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 514, Fig. 243.

Xantholeuca, **n. g.** (Erastriinae), f. *Erastria staudingeri* Stndfs. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 10, p. 378, Fig. 119.

Xanthoptera rufescens, **n. sp.,** Trinidad. **Hampson,** l. c., p. 655, Taf. 168, Fig. 20.

Xanthozona, **n. g.** (Erastriinae), f. *Erastria leucoglena* Mab. **Hampson,** l. c., p. 487, Fig. 143.

Xylina, Bem. zur Gattg., Variabilität, *X. hemina.* **Dod,** Canad. ent., vol. 42, p. 189. — *X. exoleta pallescens,* **n. ab.,** Taf. 31 d, *lunifera,* **n. sp.,** Amasia, Taf. 31 e. **Warren** in **Seitz,** Großschmetterl. d. Erde, Faun. palaearct., vol. 3, p. 127.

Xylophasia zollikoferi, England. **Tutt,** Ent. Rec. Journ., of Var., vol. 22, p. 221.

Xylostola, **n. g.** (Acronyct.), f. *Vapara indistincta* Moore. **Hampson,** Cat. Lep. Phal., vol. 9, p. 335.

Zazunga, **n. g.,** *opinor, zetacelis,* **n. n. sp. sp.,** Mexiko. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 251 u. 252.

Zethes coenotype, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 447, Taf. 38, Fig. 8.

Pyralididae, Thyrididae.

Acallis centralis, **n. sp.,** Calif. **Dyar,** Pomona Coll. Journ of Ent., vol. 2, No. 4, p. 376.

Acrobasis tumidella S. V., bespr. **Bankes,** Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 84. — *A. glaucella* var. *anatolica,* Konia etc. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 145. — *A. feltella,* **n. sp.,** N. York. **Dyar,** Proc. ent. soc. Washington, vol. 11, p. 214. — *A. aurorella, dyarella,* **n. n. sp. sp.,** Connecticut. **Ely,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 67. — *A. nebullela* Riley, beschr., Lebensw., Schaden. **Herrick,** Bull. Agric. Exper. Stat. Texas, No. 124, p. 1—10.

Acropteryx opulenta, **n. sp.,** Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 132, Fig. 42.

Anacria (Chrét.) *biriviella* Chrét., **n. g. n. sp.,** Biskra. **Caradja,** Ins., vol. 24, p. 134.

Ancylodes tunesella, **n. sp.,** Gafsa. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 122.

Ancylolomia argenteovittata, **n. sp.,** Usambara. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 54. — *A. pectinifera,* Rhodesia, *endophaealis,* Ob. Congo, **n. n. sp. sp. Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 492, Taf. 40, Fig. 7 u. 8. — *A. chrysographella* Koll., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 140, Taf. 26, Fig. 4.

Ancylosis bartelella, **n. sp.,** Uralsk. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 120.

Anerastia korbi, **n. sp.**, Petrowsk. **Caradja**, l. c., p. 117.

Argyractis periopis, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 494, Taf. 40, Fig. 22.

Asarta korbi, **n. sp.**, Cuenca. **Caradja**, Iris, vol. 24, p. 131.

Astura nigripunctalis, **n. sp.**, Franz. Guayana. **Dognin**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 120.

Auradisa nigriplaga, **n. sp.**, Franz. Guayana. **Dognin**, l. c., p. 118.

Bostra thermialis, perrubida, fuscipennis, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 495 u. 496, Taf. 40, Fig. 29, 28, 27.

Brephia compositella var. *iconiensis*, Konia. **Caradja**, Iris, vol. 24, p. 142.

Cataclysta lemnata ochracea, **n. var.**, Linz. **Hauder**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. (8).

Chalcidoptera rufilinealis, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, l. c., p. 497, Taf. 40, Fig. 23.

Charltona chrysopasta, Rhodesia, *plurivittalis*, Congo, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, l. c., p. 491 u. 492, Taf. 40, Fig. 5 u. 6.

Cecidothyris guttulata, **n. g. n. sp.**, Portug. O. Afrika. **Aurivillius**, Broteria, Rev. Sci. S. Fiel., Ser. Zool., vol. 9, p. 160 u. 161, Taf. 7, Fig. 2.

Chilo plumbosellus, **n. sp.**, Biskra. **Chrétien**, Bull. Soc. ent. France, p. 366. — *Ch. lattivittalis*, **n. sp.**, Tucuman. **Dognin**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54 p. 117. — *Ch. fuscicilia*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. 1910 p. 491, Taf. 40, Fig. 4. — *Ch. hypenalis*, **n. sp.**, Palästina. **Rebel**, Iris vol. 23, p. 2, Taf. 1, Fig. 13. — *Ch. simplex* Butl., Metam. **Shiraki** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 157, Taf. 7,

Ciraphorus elcodes, **n. g. n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38 p. 272.

Cledeobia modestalis, **n. sp.**, Algier. **Rebel**, Iris, vol. 23, p. 6. — *Cl. chretieni*, **n. sp.**, Tunis. **Lucas**, Bull. Soc. ent. France 1910, p. 272.

Cnaphalocrocis medinalis Guen., Metam. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 126, Taf. 8.

Constantia massilialis var. *taurica*, **n. var.**, Taurus. **Rebel**, Iris, vol. 35, p. 5.

Crambus sjöstedli, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn., schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 54, Taf. 2, Fig. 29. — *C. auriellus* ab. *korbi*, **n. ab.**, *saxonellus* var. (et ab.) *occidentellus*, Spanien, p. 111, *craterellus* var. cassentiniellus, var. *caspicus*, **n. n. var. var.**, Amasia, p. 112. **Caradja**, Iris, vol. 24. — *C. gracilellus*, **n. sp.**, mit var. *distinctellus*, **n. var.**, Tunis. **Chrétien**, Bull. Soc. ent. France 1910, p. 331 u. 332. — *C. fuscivittalis, sectetermina*, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 490, Taf. 40, Fig. 1 u. 2. — *C. thrincodes*, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick**, Transact., N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 64. — *C. pectinicornis*, **n. sp.**, Uralsk. **Rebel**, Iris, vol. 24, p.1, Taf. 1, Fig. 12.— *C. hungaricus* **n. sp.**, Ungarn. **Schmidt**, Arch. Zool. Budapest, vol. 1, p. 31. — *C. hungaricus* Schmidt, beschr. Rovart, Lapok, vol. 17, p. 37, Fig.

Criophthona sabulosalis, **n. sp.**, Rhodesia etc. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London 1910, p. 504, Taf. 41, Fig. 24.

Crocidophora flaviciliata, Congo, *caffralis*, Rhodesia, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, l. c., p. 502, Taf. 41, Fig. 4 u. 5.

Diatraea africana, **n. sp.**, Meru. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 54, Taf. 2, Fig. 28.

Dichocropsis maculiferalis, **n. g. n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 133, Fig. 42.

Dracaenura aegialitis, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick,** Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 71.

Endioptis hyalinata L., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 199, Taf. 13, Fig. 7—12.

Ephestia bacillella var. *minorella*, **n. sp.**, Biskra. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 120. — *E. leonhardi*, **n. sp.**, Kephalonia. **Rebel,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1910, p. 426.

Epischnia stenopterella, Taurus, *nevadensis*, Sierra Nevada, **n. n. sp. sp.** **Rebel,** Iris, vol. 24, p. 2 u. 3.

Eranistis (Nymphulinae) *pandora*, **n. g. n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick,** Transact., N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 70.

Eoreuma, **n. g.** (Crambinae), f. *Chilo densellus* Zell. **Ely,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 204.

Eromene diatraealis, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 273.

Erupa titana, Peru, *argentilinea*, Columbien, **n. n. sp. sp.** **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 183.

Eucarpia antiquella ab. *aurantiacella*, **n. ab.** **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 134.

Eurythmia angulella, *diffusella*, *furnella*, *parvulella*, **n. n. sp. sp.**, Connecticut, **Ely,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 202.

Euzophera korbi, **n. sp.**, Kasakenitsch. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 130.

Genophantis leahi, **n. sp.**, Metam., Hawaii. Ins. **Swezey,** Proc. Hawaii ent. Soc., vol. 2, No. 3, p, 103, Taf. 3, Fig. 1.

Glyphodes fasciculata, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 53. — *Gl. xanthostola*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 500, Taf. 40, Fig. 1.

Hetcrographis delicatella (var. ?) *ciliciella*, **n. var.**, Marasch. H. (*Staudingeria*) *deliciosella*, **n. sp.**, Kasikoparan, p. 123, *lafauryella* var. *inderskyella*, **n. var.**, Indersky-See, p. 126, **Caradja,** Iris, vol. 24.

Hombergia (Galleriinae) *unicolor*, **n. g. n. sp.**, Frankreich. **de Joannis,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 270.

Homocosoma binaevella var. (nov. spec. ?) *ciliciella*, **n. var.**, Marasch. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 119.

Honora dotella, **n. sp.**, Calif. **Dyar,** Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 4, p. 377.

Hositea gynaecia, **n. g. n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 135, Fig. 42.

Hypolamprus lepraota, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20.

Hypotia dinteri, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 141, Taf. 3, Fig. 20.

Ischnurges bicoloralis, **n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 134, Fig 42.

Incarcha aporalis, **n. g. n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar,** l.c., p. 135 u. 136, Fig. 42.

Laetilia myersella, cremiella, **n. n. sp. sp.**, U. S. A. **Dyar,** Proc. ent. soc. Washington, vol.12, p. 54.

Lepyrodes argyrosticta, **n. sp.**, Ob. Congo etc. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 501, Taf. 41, Fig. 3.

Lygropia atrinervalis, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** l. c., p. 499, Taf. 40, Fig. 24.

Macalla argentilinea, viridis, rufilinea, rufibasis, **n. n. sp. sp.**, Peru. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 181—183. — *M. pallidomedia*, **n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 136, Fig. 42.

Maruka testulalis Geyer. Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 123, Taf. 32, Fig. 11.

Megasis maritimella, **n. sp.**, (var. ?), Digne. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 133.

Mimudea dithyralis, **n. sp.**, Peru. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 121.

Mussidia albipartalis, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 494, Taf. 40, Fig. 26.

Myelois tetragramma, **n. sp.**, Uralsk, Taf. 1, Fig. 9, *formosella*, Ural, Taf. 1, Fig. 8. **Rebel,** Iris, vol. 24, p. 4 u. 5.

Nacoleia clausalis, **n. sp.**, Franz. Guayana. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 119.

Naranga diffusa Moore, Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 159, Taf. 6.

Neostege (Pyraustinae) *holoxutha*, **n. g. n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 499, Taf. 40, Fig. 25.

Noctuclia australis, **n. sp.**, Anden. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 121

Noorda rubricostalis, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 504, Taf. 41, Fig. 8.

Nymphula maculalis, seminealis, obscuralis, gyralis, icciusalis, Ei, Raupe, Puppe. **Forbes,** Psyche, vol. 17, p. 219—226, Taf. 12. — *N. ussuriensis*, **n. sp.**, Ussuri. **Rebel,** Iris, vol. 24, p. 6, Taf. 1, Fig. 7. — *N. fluctuosalis* Zell., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 128, Taf. 32, Fig. 2.

Pachyzancla junctalis, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus. vol. 38, p. 272.

Paedisca (*Epiblema*) *foenella*, bespr. **Brants,** Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. LXXII—LXXIV.

Phlyctaenodes argyrostacta, flavinigralis, **n. n. sp. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 503, Taf. 41, Fig. 6 u. 7.

Pithyllis (Pyralidinae) *ornata*, **n. g. n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg,** Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 143, Fig. 3 u. 4.

Platytes argyrodonta, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 491, Taf. 40, Fig. 3.

Pogononeura xantholepis, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** l. c., p. 494, Taf. 40, Fig. 21.

Polloccia alticolalis, **n. sp.**, Calif. **Dyar,** Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 4, p. 377.

Polyocha (*Lodiana*) *sanguifusalis*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 493, Taf. 40, Fig. 9.

Polythlipta distinguenda, **n. sp.**, Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin 1910, p. 180. — *P. camptozona*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 501, Taf. 41, Fig. 2.

Pristophora discomaculella var. *pauli*, **n. var.** Mardin. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 141.

Psorosa micleolella var. *clarella*, **n. var.,** Kasikoparan, ab. *luteostrigella*, **n. sp.,** Uralsk, p. 127, *Ps. maraschella*, **n. sp.,** Marasch, p. 128, **Caradja,** Iris, vol. 24.

Pterothrix melanoptera, **n. sp.,** Altai. **Rebel,** Iris, vol. 24, p. 3, Taf. 1, Fig. 10.

Ptycerata busckella, **n. sp.,** Connecticut. **Ely,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 69.

Pyralis impurpuratalis, **n. sp.,** Peru. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 118.

Pyrausta nubilalis, bespr. **Brants,** Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. XVII—XXV. — *P. rufilinealis*, **n. sp.,** Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 505, Taf. 41, Fig. 23. — *P. damoalis* Walk., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 124, Taf. 17, Fig. 7.

Rhodoneura fuscibasis, **n. sp.,** Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 489, Taf. 40, Fig. 20. — *Rh. discopis*, Ceylon, *lactiguttata*, Bhutan, *cuprizona*, Assam, **n. n. sp. sp., Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 101—104.

Saccopleura lycealis, **n. sp.,** Brit. Guayana. **Dyar,** Zoologica, N. York, vol. 1, p. 133, Fig. 42.

Salebria numidella Rag. var. *saturatella*, **n. var.,** Cap. Breton. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 136. — *S. adelphella* var. *barteli*, Uralsk, p. 138, *amasiella* Amasia, p. 139, *deformella* var. *aeratella*, Uralsk, **n. n. var. var.,** p. 140. **Caradja,** l. c.

Schoenobius vesperellus, **n. sp.,** Biskra. **Chrétien,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 368. — *Sch. bipunctifer* Walk., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 134, Taf. 5.

Scoparia fragosa, **n. sp.,** N. Seeland. **Meyrick,** Transact. N. Zeal., Inst., vol. 42, p. 71. — *S. benigna*, **n. sp.,** Mauritius. **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London 1910, p. 366. — *S. murana*, Ei u. junge Raupe. **Sich,** Entomologist, vol. 43, p. 343. — *S. lycopodiae*, **n. sp.,** Metam., Hawaii Ins. **Swezey,** Proc. Hawaii ent. Soc., vol. 2, No. 3, p. 104, Taf. 3, Fig. 2.

Scoboldia korgosella var. *uralskella*, **n. sp.,** Uralsk. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 130.

Selagia uralensis, **n. sp.,** Ural. **Rebel,** Iris, vol. 23, p. 3, Taf. I, Fig. 11.

Staudingeria holophaeella, **n. sp.,** Biskra, mit var. *obscurior*, **n. var.,** Gafsa. **Caradja,** Iris, vol. 24, p. 126.

Stenophyes disparilis, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 271.

Stericta hemileuca, **n. sp.,** Franz. Guayana. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 117.

Sylepta terminalis, **n. sp.,** Peru. **Dognin,** l. c., p. 120 — *S. nyanzana*, **n. sp.,** Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr.

Berlin, 1910, p. 178. — *S. derogata* F., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 117, Taf. 32, Fig. 5.

Talis suaedella, **n. sp.,** Tunis. **Chrétien,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 366.

Tamyra klagesi, **n. sp.,** Trinidad. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 181.

Thliptoceras fenestratum, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim., etc., 9., Lep., p. 53, Taf. 2, Fig. 27.

Thyris fenestrella var. *nigra*, **n. var.,** Modena. **Bang-Haas,** Iris, vol. 24, p. 32.

Trithyris auropurpuralis, **n. sp.,** Peru etc. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 119.

Tyndis rubrovittata, **n. sp.,** D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 142.

Zophodia stigmella, **n. sp.,** Calif. **Dyar,** Pomona Coll. Journ. of Ent., vol. 2, No. 4, p. 378.

Tortricidae.

Palaearkt. Tortriciden, **Kennel,** Zoologica, Heft 54.

Australische Tortriciden, monogr. **Meyrick,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 139—294.

Acropolitis, austral. Arten, *dryinodes, excelsa, malacodes, eryophora, cerasta*, **n. n. sp. sp.,** Australien. **Meyrick,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 171—178.

Adoxophyes, austral. Arten, *ioterma, bematica, vindicata, epizeucta*, **n. n. sp. sp.,** Australien. **Meyrick,** l. c. p. 205—209.

Aeolostoma, **n. g.** (Tortricidae), f. *Capua scutiferana* Meyr. **Meyrick,** l. c., p. 182.

Amorbia emigratella, **n. sp.,** Hawaii.Ins. **Busck,** Proc. ent. soc. Washington, vol. 11, p. 201.

Archips asiaticus Wals., Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 115, Taf. 32, Fig. 1.

Argyroploca branchiodes, halixanta, Borneo, *escharota*, Celebes, *tectigera*, Java, **n. n. sp. sp. Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 435 u. 436.

Argyrotoxa lyssodes, **n. sp.,** N. Guinea. **Meyrick,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 282.

Arotrophora, austral. Arten, *cheristis, chionaula, canthalias, pirastis, castanea, ammodes, pertinax, salebrata, anaptis*, **n. n. sp. sp.,** Australien. **Meyrick,** l. c., p. 260—269.

Asthenoptycha, austral. Arten, *epiglypta* (*A. conjunctans* Meyr. nec Walk.), *sphaltica*, **n. n. sp. sp. Meyrick,** l. c., p. 178—180.

Atteria stephanitis, Flores, *heliaula*, Philippinen, **n. n. sp. sp. Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 433.

Atteria thiasodes, **n. sp.,** Australien. **Meyrick,** Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 221.

Bondia, austral. Arten, *ceseata, digramma*, **n. n. sp. sp.,** Australien. **Meyrick,** l. c., p. 143—145.

Cacoecia piceana, Lebensw., Schaden. **Escherich** u. **Baer,** Naturw. Zeitschr. f. Forst- u. Landwirtsch., vol. 7, **1909,** p. 197—200, Fig. 4 u. 5. —

C. secura, **n. sp.**, Flores. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 432. — *C.*, austral. Arten, *thysanoma*, *ursina*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 216—218. — *C. histrionana*, Ei u. Raupe. **Mitterberger**, Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 353.

Capua, austral. Arten, *phallodes*, *periopa*, *parastectis*, *isographa*, *cnaphalodes*, *nummulata*, *pseudarcha*, *euphona*, *acritodes*, *phryctora*, *deuterastis*, *dryina*, *tarachota*, *ephedra*, *notograpta*, *ophthalmias*, *paraloxa*, *effulgens*, *leucostacta*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 183—202.

Carposina, austral. Arten, *taractis*, *nesolocha*, *autologa*, *mimodes*, *talaria*, *orphania*, *petraea*, *pinarodes*, *latebrosa*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 147—154. — *crypsichola*, **n. sp.**, Sumatra. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 431.

Chresmarcha, **n. g.** (Tortricidae), *delphica*, *sibyllina*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 219 u. 220.

Cnephasia rastrata **n. sp.**, Saas-Fée. **Meyrick**, Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 211. — *Cn.*, austral. Arten, *periorma*, *catenata*, *orthias*, *lenaea*, *phosphora*, *rigida*, *aedilis*, *crotala*, *stereodes*, *marmera*, *sulfurosa*, *ochroptila*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 211—278.

Conchylis gracillimana, **n. sp.**, Castilien. **Rebel**, Iris, vol. 24, p. 7, Taf. 1, Fig. 2.

Crocidosema lantana, **n. sp.**, Hawaii. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 132.

Dichalopa, austral. Arten, *loricata*, *achranta*, *tarsodes*, *sabulosa*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 282—284.

Dichrorampha silana, **n. sp.**, Bulgarien. **Drenowsky**, Period. Zeitschr. Sophia, vo. 71, p. 1, Taf. 1. — *D. alaicana*, **n. sp.**, Alai. **Rebel**, Iris, vol. 24, p. 9, Taf. 1, Fig. 6.

Dioryctria abietella, Lebensw., Schaden. **Escherich** u. **Baer**, Naturw. Zeitschr. f. Forst- u. Landwirtsch., vol. 7, **1909**, p. 200—204, Fig. 6.

Drachmobola strigulata, *ipnitis*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 285.

Eboda exeristis, **n. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 290.

Enarmonia ericetana, Variabilität etc. **Bankes**, Ent. Monthl. Mag., ser. 2, vol. 21, p. 110.

Epiblema grandaevana Z., Metam., Lebensw. **Mitterberger**, Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 293—297.

Epichorista, austral. Arten, *serena*, *smenodes*, *illucida*, *iodes*, *therina*, *microstictis*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 256—260.

Eucosma balanoptycha, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 218.

Grapholitha caradjana, **n. sp.**, Alai. **Rebel**, Iris, vol. 24, p. 8, Taf. 1, Fig. 1.

Harmologa crobylota, **n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 270.

Heliocosma, austral. Arten, *anthodes*, *exaeca*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 158—160.

Homona, austral. Arten, *homogama*, *fistulata*, *mermerodes*, *pharangitis*, *spargotis*, *phanaea*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 210—215.

Isochorista, austral. Arten, *cerophanes*, *melanocrypta*, *encotodes*, *pumicosa*, *helota*, *chaodes*, **n. n. sp.sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 165—170.

Lamyrodes (Tortricidae) *philaris*, **n. g. n. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 182.

Laspeyrasia jacultrix, **n. sp.** **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 219.

Meridarchis zymota, **n. sp.**, Neu Guinea. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 146. — *M. lambula*, *aggerata*, **n. n. sp. sp.**, Bandong. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 430.

Meritastis (Tortricidae) *umbrosa*, **n. g. n. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, l. c., p. 255.

Paramorpha semothata, *rhachias*, *hapalopis*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 154—156. — *P. gyritis* **n. sp.**, Malay. Staaten. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 431.

Paraselena (Tortricidae), **n. g.**, *tenella*, *thamnas*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 164 u. 165.

Parastranga (Tortricidae) *macrogona*, **n. g. n. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 289.

Peronea hypericana, **n. sp.**, Virginia. **Ely**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 68. — *P. cristana*, Variet. bespr., **Webb**, Entomologist vol. 43, p. 198—201, 265—268; *P. nigrana* ab. *jansoniana* **n. ab.**, p. 267.

Polemograptis miltocosma, **n. g. n. sp.**, Borneo. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 432.

Polychrosis meliscia, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick**, Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 72.

Procalyptis (Tortricidae) *oncota*, **n. g. n. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 204. — *Pr. chelophora*, **n. sp.**, Malay. Staaten. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 431.

Ptychoryctis tsuguensis Kearf., Larve. **Forbes**, Canad. Ent., vol. 42, p. 364.

Rhomboceros (Tortricidae) *nodicornis*, **n. g. n. sp.**, Sariba-Ins. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 180.

Schoenotenes paraptera, **n. sp.**, Malay. Staaten. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 433.

Scolioplasta molybdantha, **n. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 288.

Sesamia aristidana, **n. sp.**, Alai. **Rebel**, Iris, vol. 24, p. 7, Taf. 1, Fig. 14.

Sosineura (Carposinidae), **n. g.** f. *Heterocrossa mimica* Low., Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 157.

Spatalistis nummifera, *conchodes*, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Meyrick**, l. c., vol. 35, p. 287.

Spilonota thalassitis, **n. sp.**, Java. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 434. — *Sp. melanotreta*, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick**, Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 72.

Steganoptycha diniana Gn., grauer Lärchenwickler, Lebensw., Schaden. **Escherich** u. **Baer**, Naturw. Zeitschr. f. Forst- u. Landwirtsch., vol. 7,

1909, p. 188—194, Fig. 2. — *St. vacciniana*, Lebensw., Schaden. **Escherisch** u. **Baer**, l. c., p. 194—196, Fig. 3.

Tortrix aeratana, **n. sp.**, Wladiwostok. **Kennel**, Zoologica, Liefg. 54, p. 173. — *T.*, austral. Arten, *molesta, calculata, xylodes, stipularis, pyrrhula, liadelpha, caryotis, tanyptera, cetrata, oenope, ocyptera, arcaria, lycodes, fabricata, plastica, cerussata, spodota, scleropa, firmata, stigmatias, psarodes, laganodes, piperata, ferrea, oriarcha, aphrotis, paralia, hydractis, technitis, cataractis, serrata, agrypna, lathraea, echinitis, epichorda, cuccla, telephanta, nephaula, isochroa, haplodes, scandalota*, **n. n. sp. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 222—255. — *T. symplecta*, **n. sp.**, Transvaal. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 412.

Tymbarcha glycera, **n. sp.**, Australien. **Meyrick**, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. 35, p. 286.

Xenothictis, **n. g.**, (Tortricidae), *paragona, semiota*, **n. n. sp. sp.**, Lifu. **Meyrick**, l. c., p. 279 u. 280.

Zacorisca (Tortricidae) *holantha*, **n. g. n. sp.**, Australien. **Meyrick**, l. c., p. 220 u. 221.

Tineidae s. lat.

Acrocercops macrochalca, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 373.

Acrolepia nitrodes, **n. sp.**, Bengalen. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 229.

Acrolophus occidens, leopardus, **n. sp.**, Californien, *crescentella* Kearfott, Bem. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 186 u. 187.

Adela rebeliella, **n. sp.**, Herzegowina. **Schawerda**, Verh. zool-bot. Ges. Wien, 1910, p. (33), Fig. 6.

Agonopteryx hyperella, **n. sp.**, Virginia. **Ely**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 18.

Anacampsis acosmeta balia, epibola, conistica, ursula, rhabdodes, Taf. 1, Fig. 30, *mylobdina, campalea, episema*, Taf. 1, Fig. 34, *zebrina, titanota*, Taf. 1, Fig. 32, *succincta*, Taf. 2, Fig. 1, *elephas, glaphyra*, Taf. 1, Fig. 31, *siderophaea, ambusta*, Taf. 1, Fig. 33, *metadupa, perinaeta, suffectella*, Taf. 2, Fig. 2, 3, *trochilea*, **n. n. sp. sp.**, *speciosella* Walk., beschr., Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 34—42.

Anchonoma, **n. g.** (Oecophoridae), *xeraula*, **n. sp.**, Assam, W. China. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 143 u. 144.

Ancylometis dilucida, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 371.

Antispila rivillei, Raupe. **Mendes**, Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 146.

Aristotelia dasypoda, Taf. 1, Fig. 22, *pyrodercia, sarcodes*, Taf. 1, Fig. 23, **n. n. sp. sp.** **Walsingham**, Biol. Centr.-Amer., Tin., p. 25 u. 26.

Arogalea, **n. g.** f. *Gelechia cristifasciella* Chmb. **Walsingham**, l. c., p. 48.

Argyresthia trifasciae, pilatella, Calif. **Braun**, Ent. News, vol. 21, p. 171. — *A. hilfiella*, **n. sp.**, Kephalonia. **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 429.

Athrypsiastis (Xyloryctidae) *phaeoleuca*, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 457 u. 458.

Bedellia somnulentella Z., Madeira. **Walsingham**, Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 258.

Barbaroscardia sceptica, **n. sp.**, Transvaal. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 416.

Blastolasis, n. amer. Arten, *hulstella*, Taf. 1, Fig. 1, *yuccaecolella*, Fig. 3, *plummerella*, Fig. 4, mit var. *fusco-purpurella*, und *simplicella* **n. n. var. var.**, *sagitella*, Fig. 5, *distinctella*, Fig. 6, **n. n. sp. sp.**, N. Amer. **Dietz**, Transact. Amer. ent. Soc., vol. 36, p. 6—10.

Borkhausenia oboloea, **n. sp.**, Nilgiris. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 143. — *B. paratrimma, amnopsis*, **n. n. sp. sp.**, N. Seeland. **Meyrick**, Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 65.

Brachmia autonoma, **n. sp.**, Chagos-Ins. **Meyrick**, Transact. ent. Soc.. London, 1910, p. 369. — *B. orbata, strigosa*, **n. n. sp. sp.**, Borneo. **Meyrick**, l. c., 1910, p. 450. — *B. gradata, elephantopa, sigillatrix*, **n. n. sp. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 221. — *B. robustella* **n. sp.**, Herzegowina. **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. 28, Fig. 1.

Bucculatrix ochristrigella, albaciliella, tetrella, variabilis, transversata, Californien. **Braun**, Ent. News, vol. 21, p. 174—177. — *sporobolella*, N. Mexico. *koebelella, albertiella*, Californien, **n. n. sp. sp.** **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 183 u. 184.

Calosima **n. g.** (Blastobasidae) *argyrosplendella*, Taf. 12, Fig. 13, *dianella*, **n. n. sp. sp.**, N. Amer. **Dietz**, Transact. Amer. ent. Soc., vol. 36, p. 21 u. 22.

Cathegesis (bei *Acompsia*), **n. g.**, Fig. 7, *vinitincta, tridentella*, Taf. 1, Fig. 24, **n. n. sp. sp.**, Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 27 u. 28.

Cemiostoma susinella, Schottland. **Bankes**, Ent. Monthl. Mag., Ser. 2,, vol. 21, p. 8.

Choreutis intermediana **n. sp.**, Alai. **Rebel**, Iris, vol. 24, p. 10, Taf. 1, Fig. 3.

Citronia spec., Metam. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 129, Taf. 33.

Cladarodes, **n. g.** bei *Lyonetia, peloptera*, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 229 u. 230.

Coleophora pterosparti, **n. sp.**, mit Metam., Portugal. **Mendes**, Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 103, Fig. 26, Taf. 6, Fig. 10. — *C. nagali*, Bosnien, *trifisella*, Krain u. Herzegowina, **n. n. sp. sp.** **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (31) u. (32), Fig. 4 u. 5. — *C. ptarmica*, **n. sp.**, S. Frankreich. **Walsingham**, Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 232.

Cosmopteryx dacyodes, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 372. — *C. toraula, xuthogastra*, **n. n. sp. sp.**, Borneo, **Meyrick**, l. c., p. 453.

Cremastobombycia lantanella, **n. sp.**, Hawaii. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 133.

Coriscium serotinella, **n. sp.**, Connecticut. **Ely**, Ent. News, vol. 21, p. 57.

Criticonoma (Tineidae) *chelonaea*, **n. g. n. sp.**, Capland. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 415.

Crocanthes sidonia, temeraria, scioxantha, thrasydoca, carcharias, N. Guinea, *sceletopa*, Molukken, **n. n. sp. sp. Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 442—445.

Cryptolechia aridula, laica, **n. n. sp. sp.**, Borneo. **Meyrick**, Transact. ent.. Soc. London, 1910, p. 456. — *C. stomota*, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec, Ind. Mus., vol. 5, p. 224. — *C. costaemaculella*, gehört zu *Depressaria, micracma*, Indien, *vespertina, aeraria, iridias*, Assam, *arvalis, tyrochyta*, S. Indien, *dochaea*, Ceylon, *temperata*, Himalaya, *loa*, Assam, **n. n. sp. sp. Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 163—165.

Cryptophasa megalorma, **n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 457.

Cyane terpsichorella, **n. sp.**, Hawaii. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 134.

Dactylethra globulata, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 461.

Depressaria cyclas, taciturna, Himalaya, **n. n. sp. sp. Meyrick**, l. c., p. 166. — *D. putridella*, England, **n. sp. Sich**, Ent. Rec. Journ. of Var., vol. 22, p. 7.

Diastaltica separabilis, **n. g. n. sp.**, Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 32 u. 33, Fig. 11, Taf. 1, Fig. 29.

Dolichotoma, **n. g.**, bei *Homaloxestis, hotlias*, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 439.

Elachista ithygramma, nearcha, **n. n. sp. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 225.

Epermenia chelyodes, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, l. c., p. 228.

Epicephala bromias, **n. sp.**, Bengalen. **Meyrick**, l. c., p. 227.

Epimactis crambalea, **n. sp.**, Java. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 458.

Epimimastis glaucodes, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 461.

Epiphractis amphitricha, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 373.

Epithectis lasciva, Taf. 2, Fig. 8, *platysoma, critica*, Taf. 2, Fig. 9, **n. n. sp. sp.**, Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 47 u. 48. — *E. telifera, aschophara*, **n. n. sp. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 220 u. 221.

Eretmocera cyanosoma, xanthonota, **n. n. sp. sp.**, Sumba. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 454 u. 455.

Eridachtha, **n. g.**, bei *Homeloxestis, prolocha*, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 440.

Erotis, **n. g.** (Oecophoridae), *phosphoros*, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 145 u. 146.

Ethmia monachella, Colorado, *hammella*, Costa Rica. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 53. — *E. mulleri*, **n. sp.**, Mexico. **Busck**,

Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 212. — *E. callidella*, **n. sp.**, S. Frankreich. **Walsingham,** Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 232.

Eubolepia (Blastobasidae) *anomalella*, **n. g. n. sp.**, Arizona. **Dietz,** Transact. Amer. ent. Soc., vol. 36, p. 67 u. 68, Taf. 4, Fig. 40.

Eucosma spec., Madeira. **Walsingham,** Ent. Monthl. Mag., vol. 40, p. 257.

Eupselia isacta, **n. sp.**, Indien. **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 154.

Euresia (Blastobasidae) *pulchella*, **n. g. n. sp.**, U. S. A. **Dietz,** Transact. Amer. ent. Soc., vol. 36, p. 20, Taf. 1, Fig. 12.

Eutorna insidiosa, **n. sp.**, Assam. **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 150.

Frisilia senilis, strepsiptila, homochlona, sulcata, Indien, *dipsia, notifica*, Ceylon, **n. n. sp. sp. Meyrick,** l. c., p. 436—438. — *F. melanardis*, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 446.

Gelechia depuratella, N. Mexico, *dromicella, fulmenella, periculella, nanodella*, Californien, *malindella, inaequalis*, N. Mexico, *leucaniella, paraplutella, sedulitella, lophosella*, Californien, *albaciliella*, N. Mexico, **n. n. sp. sp. Busck,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 177—182. — *G. inquilinella*, New York. **Busck,** Canad. Ent., vol. 42, p. 168. — *G. argentipunctella*, **n. sp.**, Connecticut. **Ely,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 70. — *G.* (*Lita*) *tengstroemiella*, **n. sp.**, Frankreich. **de Joannis,** Bull. Soc. ent. France, p. 296. — *G. liberata*, **n. sp.**, Capland. **Meyrick,** Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 414.

Glyphipteryx scolias, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick,** Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 73. — *Gl. diaphora*, **n. sp.**, Madeira. **Walsingham,** Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 258.

Gnorimoschema princeps, atriplex, Californien, *faustella, chiquitella*, N. Mexico, **n. n. sp. sp. Busck,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 175 u. 176. — *G. heliopa* Low., Metam. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 143, Taf. 35, Fig. 1—4.

Gonaepa pyrochorda, **n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 442.

Gracilaria reticulata, palustriella, Calif. **Braun,** Ent. News, vol. 21, 177 u. 178. — *G. eisendlei*, **n. sp.**, Linz. **Hauder,** Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (7). — *G. scansoria*, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick,** Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 227. — *G. mabaella*, **n. sp.**, Blattminierer an Ebenholzbäumen, Metam., Lebensw., Hawaii-Ins. **Swezey,** Proc. Hawaii. ent. Soc., vol. 2, No. 3, p. 88 u. 89, Taf. 3, Fig. 6. — *G. hauicola*, **n. sp.**, Hawaii-Ins. **Swezey,** l. c., p. 106, Taf. 3, Fig. 5.

Harmatitis sphecopa, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 460.

Heliangara macaritis, **n. sp.**, Indien. **Meyrick,** Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 221.

Heliconides, Besttab. n.-amer. Arten. **Busck,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 183.

Hemerophila threnodes, **n. sp.**, Madeira. **Walsingham,** Ent. Monthly Mag., vol. 46, p. 257.

Holcocera, n. amer. Arten, p. 24—67, *dives*, p. 26, Taf. 2, Fig. 14, *estriatella*, p. 28, Taf. 2, Fig. 15, *ochrocephala*, p. 31, *crassicornella*, p. 32, Taf. 2,

Fig. 16, *confluentella*, *busckiella*, p. 36, Taf. 2, Fig. 18 u. 19, *plagiatella*, p. 40, Taf. 3, Fig. 20, *funebra* mit var. *reductella* **n. var.**, p. 44 u. 45, *boreasella*, p. 47, Taf. 3, Fig. 22, *nana*, *elyella*, p. 48 u. 49, Taf. 3, Fig. 24 u. 25, *insulatella*, *inclusa*, p. 50 u. 51, Taf. 3, Fig. 26 u. 27, *simulella*, *messelinella* mit var. *spoliatella*, **n. var.**, p. 52, Taf. 3, Fig. 28 u. 29, *illibella*, Taf. 3, Fig. 30, *crescentella* mit var. *annulipes*, **n. var.**, Taf. 4, Fig. 31, p. 57, *spratella*, p. 58, *zelleriella*, mit var. *annectella*, **n. var.**, *vestaliella*, p. 62 u. 63, Taf. 4, Fig. 34 u. 35, *tartarella*, Taf. 4, Fig. 36, *pusilla*, Fig. 37, *rufopunctella*, p. 64 u. 65, *melonostriatella*, *interpunctella*, p. 66 u. 67, Taf. 4, Fig. 38 u. 39, **n. n. sp. sp.**, *chalcofrontella* Clem. var. *minorella*, Taf. 2, Fig. 17e, *fumerella*, **n. n. var. var.**, p. 34 u. 35, N. Amerika. **Dietz,** Transact. Amer. ent. Soc, vol. 36.

Holophysis, **n. g.** f. *Strobisia emblemella* Clem., Fig. 9, *anoma*, *stagmatophoria*, *quadrimaculata*, Taf. 1, Fig. 26, *xanthostoma*, Taf. 1, Fig. 27, **n. n. sp. sp.**, Central-Amerika. **Walsingham,** Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 29—31.

Homaloxestis, **n. g.**, bei *Lecithocera*, *callitricha*, *perizeucta*, *endocoma*, Indien, *ochroscales*, Ceylon, *galeodes*, *cribanota*, *melicreta*, *turbinata*, Indien, **n. n. sp. sp.** **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 440—442. — *H. perichlora*, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 446.

Hypercallia pyrarcha, **n. sp.**, Assam. **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 144.

Hyperperissa pulchella, **n. sp.**, Luzon. **Schultze,** Philipp. Journ. Sci., vol. 5, p. 165, Taf. 1, Fig. 8.

Hylograptis (Gelechiidae) *thryptica*, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 450 u. 451.

Hyposmocoma ekaha, **n. sp.**, Metam., Hawaii-Ins. **Swezey,** Proc. Hawaii ent. Soc., vol. 2, No. 3, p. 105, Taf. 3, Fig. 3.

Incurvaria rubiella, bespr. **Brants,** Tijdschr. v. Ent., vol. 53, p. XVII—XXV.

Laspeyresia ocnogramma, **n. sp.**, Transvaal. **Meyrick,** Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 412.

Lecithocera triophthalma, **n. sp.**, S. Indien. **Meyrick,** Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 220. — *L. bullulata*, *eupatris*, *oxycoma*, *itrinea*, Indien, *sinuosa*, Ceylon, *semirupta*, Khasis, *omphacias*, Ceylon, *mazina*, *ichorodes*, *proclivis*, Indien, *autoloza*, Ceylon, *metacausta*, Khasis, *hemichrysa*, *aulias*, *crebrata*, *choritis*, Indien, *epigompha*, *homocentra*, Ceylon, *axalea*, Indien, **n. n. sp. sp.** **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 444—449. — *L. nodosa*, Malay. Staaten, *octonias*, *claustrata*, *leucochlora*, *hemiacma*, Borneo, *fausta*, Philippinen, *querula*, Java, **n. n. sp. sp.** **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 447—449.

Leptosaces anticentra, *facunda*, Assam, *matoea*, Indien, **n. n. sp. sp.** **Meyrick,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 155 u. 156.

Limnoecia iostrota, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick,** Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 454.

Linoclostis musicodes, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick,** l. c., p. 458.

Lithocolletis cocciferella, **n. sp.**, mit Metam., Lusitanien. **Mendes,** Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 164, Taf. 7, Fig. 4. — *L.*

conformis, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 226.

Lyonetia carcinota, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London 1910, p. 374.

Macrobathra equestris, **n. sp.**, Assam. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 143.

Macrosaces, Gattung beschr., *negatella*, gehört zu *Gelechia*, *amphiterma*, *lucubrata*, Ceylon, *pendula*, *icteropa*, Assam, *glebaria*, *hemilyca*, *orphania*, Indien, *crocozona*, Assam, **n. n. sp. sp.** **Meyrick**, l. c., p. 146—150.

Megacraspedus tristicus, **n. sp.**, See-Alpen. **Walsingham**, Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 231.

Melanoxena falsissima, **n. g. n. sp.**, Columbia. **Dognin**, Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 121 u. 122.

Mesothyrsa, **n. g.**, bei *Periacma*, *aeolopis*, **n. sp.**, S. Indien. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 161 u. 162.

Metachanda fimbriata, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 369.

Metzneria sanguinolentella, **n. sp.**, Frankreich. **de Joannis**, Bull. Soc. ent. France, p. 295.

Monopis weaverella u. *rusticella*, bespr. **Bankes**, Ent. Monthl. Mag., Ser. 2, vol. 21, p. 221, Taf. 5. — *M. sertifera*, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 230.

Narthecoceros logica, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 435.

Nephogenes fugax, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, l. c., p. 144. — *N. thetopa*, **n. sp.**, Celebes. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 455.

Nepticula ceanothi, *diffasciae*, *variella*, *punctulata*, Calif. **Braun**, Ent. News, vol. 21, p. 172—174. — *N. ladaniphila*, **n. sp.**, mit Metam., Portugal. **Mendes**, Broteria, Rev. Sci. Nat. S. Fiel, Ser. Zool., vol. 9, p. 102, Fig. 25, Taf. 6, Fig. 9. — *N. suberis* Stt., Lebensw. **Mendes**, l. c., p. 127 u. 128. — *N. ilicis*, Taf. 7, Fig. 7 u. 8, *viridella*, Taf. 7, Fig. 9, **n. n. sp. sp.**, mit Metam., Lusitanien. **Mendes**, l. c., p. 164—166. — *N. oritis*, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 229.

Nothris malacodes, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 451. — *N. chionitis*, **n. sp.**, Transvaal. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 414.

Onebala scapulosa, *clerodotis*, *causidica*, *ocreata*, *horistis*, *balanitis*, *straminicornis*, *figurata*, *caduca*, *periastra*, *oxyzona*, *vigilax*, *pselaphistis*, *mylobdias*, *propensa*, *byssina*, *acrophanes*, *butryopa*, *justa*, *ardua*, *myadelpha*, *elaphopis*, *lubrica*, **n. n. sp. sp.**, Indien u. Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 450—460.

Oinophila sicrata, *trixysta*, *pentacarpa*, *fragosa*, *syntricha*, **n. n. sp. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 375—377.

Opogona chalinota, *percnodes*, **n. n. sp. sp.**, Indien u. Ceylon. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 230. — *O. subcervinella* Walk., Madeira. **Walsingham**, Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 259.

Orenaia alpestralis kautzi, **n. var.**, Krain. **Hauder**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (8).

Orostega chalcophylla, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 229.

Pachyrhabda antinoma, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick**, Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 72.

Paltodora melanatracta, **n. sp.**, Transvaal. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 413.

Paraprays (Hyponomeutidae) *punctigera* **n. g. n. sp.**, Alai. **Rebel**, Iris, vol. 24, p. 13 u. 14, Fig. 1 u. 2, Taf. 1, Fig. 4.

Parelliptis librata, **n. sp.**, Java. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 445. — *P.*, **n. g.**, bei *Homaloxestis, seytalias*, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 439.

Periacma contraria, Indien, *scrupulosa, metrica, limosa, byrsodes*, Ceylon, *pentachora*, Indien, *turbulenta*, Assam, *ceroplasta*, S. Indien, *chelonias*, Ceylon, *melicrossa*, S. Indien, *laganopa, haliphaea, isomora, isdesma*, Assam, *conophanta*, Ceylon, **n. n. sp. sp.** **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 156—161. — *P.*(?) *mnemonica*, **n. sp.**, Himalaya **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 224. — *P. macra*, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 455.

Perioristica chalcopera, **n. g. n. sp.**, Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 31 u. 32, Fig. 10, Taf. 11, Fig. 28.

Philobota(?) *erastis*, **n. sp.**, Capland. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 414.

Phycodes mesopotamica, Taf. 1, Fig. 5, **n. sp.**, *minor, substriata*, bespr. **Rebel**, Iris vol. 24, p. 11 u. 12.

Placoptila cyanolychna, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 453.

Plutella maculipennis Curt., Metam. **Shiraki**, Injur. Ins. Formosa, vol. 1, p. 112, Taf. 31, Fig. 7—11.

Protonostoma, **n. g.**, bei *Cryptolechia, oethopa*, **n. sp.**, Assam. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 167.

Psaltica toxophanes, Assam, *xanthochra*, Ceylon, **n. n. sp. sp.** **Meyrick**, l. c., p. 154.

Pseudatemelia (Yponomeutidae) *aeneela*, **n. g. n. sp.**, Süd-Österreich. **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (29) u. (30), Fig. 2 u. 3.

Pseudodoxia melanaema, Assam, *placida, triastis, pinarodes, cryptias, agoroea, pierophoea, ichnoea*, Ceylon, **n. n. sp. sp.** **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 151—153.

Ptilosticha, **n. g.** (Gelechiidae), *cyanoplaca, incandescens*, **n. n. sp. sp.**, Borneo. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 440 u. 441.

Ptocheusa majorella, **n. sp.**, Herzegowina. **Rebel**, Ver. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (28).

Ptochoryctis tsuguensis, **n. sp.**, Japan, nebst Larve u. Puppe. **Kearfott**, Canad. Ent., vol. 42, p. 347 u. 348.

Recurvaria rhicnota, Taf. 2, Fig. 4, *sartor*, Taf. 2, Fig. 7, *thysanota*, Taf. 2, Fig. 5, *flagellifer, sticta, picula*, **n. n. sp. sp.**, Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 44—46.

Retinia resinella, bespr. **Mjöberg**, Skogsvårdsförs. Tidskr., vol. 7, p. 101—110.

Rhopobota physalodes, **n. sp.**, Chagos-Ins. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 368. — *Rh. pythonias*, **n. sp.**, Java. **Meyrick**, l. c., p. 434.

Sapheneutis crocotricha, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 232. — *S. cubitalis*, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 377.

Sarisophora tamiodes, **n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick**, l. c., p. 445.

Scardia boletella, Raupe, Lebensw. **Mitterberger**, Ent. Jahrb. **Krancher** f. 1911, p. 126—128.

Schendylotis, **n. g.** (Elachistidae), *chrysota*, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 226.

Scythris expolita, **n. sp.**, Indien. **Meyrick**, l. c., p. 224.

Socorypha chrysocomella Dietz, Bem. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 185.

Spilonota rhothia, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 368.

Stathmopoda plinthiota, **n. sp.**, Borneo. **Meyrick**, l. c., p. 454. — *St. anconias*, **n. sp.**, Indien u. Ceylon. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 223.

Stenoma loxotoma, **n. sp.**, Mexico. **Busck**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 212. — *St. liniella, fraternella*, Costa Rica. **Busck**, l. c., vol. 12, p. 80.

Syllochitis, **n. g.** (Oecophoridae), *patroea*, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 462.

Symbatica (Gelechiidae) *cryphias*, **n. g. n. sp.**, Capland. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 413.

Systesiota, **n. g.**, Fig. 8, *leucura*, **n. sp.**, Taf. 1, Fig. 25, Central-Amerika. **Walsingham**, Biol. Centr. Amer., Lep. Het., vol. 4, Microlep., p. 28 u. 29.

Tanychastis (Metachandidae) *lysigama*, **n. g. n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 371.

Taragmarcha (Metachandidae) *laqueata*, **n. g. n. sp.** Mauritius. **Meyrick**, l. c., p. 370.

Therapnis, **n. g.** bei *Sphyrelata, paroma*, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 145.

Timyra praeceptrix, **n. sp.**, Ceylon. **Meyrick**, l. c., p. 461.

Tinea nestoria, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 231.

Tischeria complanella, bespr. **Martelli**, Boll. Lab. Zool. Portici, vol. 4, p. 246—303.

Tisis Walk., Gattg. beschr., *hemixysta, eurylampis, argyrophaea*, Borneo, *charadraea*, Malay. Staaten, *hyacinthina, imperatrix*, Borneo, **n. n. sp. sp.** **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 437—440.

Tonica nivifera, Puppe, *zizyphi*, gehört zu *Depressaria*. **Meyrick**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 167. — *T. senescens*, **n. sp.**, N. Guinea. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 456.

Trichostibas isthmiella, Panama, *chiquita, costaricae*, Costa Rica, *venatella*, Brasilien, **n. n. sp. sp.** **Busck**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 527—530, Taf. 35.

Trichotaphe planata, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 222.

Trophimaea, **n. g.** f. *arenatella* Walk. **Meyrick**, l. c., p. 232.

Valentinia, n.-amer. Arten, p. 13—19, *quaintancella*, p. 15, Taf. 1, Fig. 9, *floridella*, p. 17, Taf. 1, Fig. 10, *repertella*, p. 19, **n. n. sp. sp.**, N. Amer. **Dietz**, Transact. Amer. ent., Soc., vol. 36.

Yponomeuta temulentus, **n. sp.**, Himalaya. **Meyrick**, Rec. Ind. Mus., vol. 5, p. 228.

Zenodochium sostra, **n. sp.**, Gran Canaria. **Walsingham**, Ent. Monthl. Mag., vol. 46, p. 259.

Zirosaris, **n. g.**, bei *Trachypepla*, *amorbas*, **n. sp.**, N. Seeland. **Meyrick** Transact. N. Zeal. Inst., vol. 42, p. 66.

Pterophoridae, Orneodidae.

Orneodidae, Revis. **Meyrick**, Gen. Ins., Fasc. 108.

Deuterocopus, Gattg. beschr., Besttab. d. bek. Arten, p. 109 u. 112, *famulus*, p. 112, Taf. 44, Fig. 2, *melanota*, **n. sp.**, Perak, p. 113, Taf. 44, Fig. 3, *tengstroemi*, p. 115, Taf. 44, Fig. 4, *atrapex*, p. 118, Taf. 44, Fig. 5, *lophopteryx*, **n. sp.**, S. Asien, p. 121, Taf. 44, Fig. 6, *albipunctatus*, **n. sp.**, Japan, p. 122, Taf. 44, Fig. 7, *socotranus*, p. 124, Fig. 3 u. 4 (Raupe u. Puppe), Taf. 44, Fig. 8, *bathychasma*, **n. sp.**, N. Guinea, p. 130, Taf. 44, Fig. 9, *planeta*, p. 131, Taf. 44, Fig. 10, *ritsemae*, p. 134, p. 6 (Puppe), Taf. 44, Fig. 11 u. 12, beschr. **Fletcher**, Transact. ent. Soc. London 1910.

Hexadactilia trilobata, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Fletcher**, l. c., p. 108, Fig. 1, Taf. 44, Fig. 1.

Leptodeuterocopus citrogaster **n. g. n. sp.**, p. 138, Fig. 7, Taf. 44, Fig. 13, *sochchoroides*, **n. sp.**, p. 140, Taf. 44, Fig. 14. **Fletcher**, l. c.

Orneodes, ceylones. Arten, Besttab., p. 157, *montigena*, p. 159, Taf. G, Fig. 2, *postfasciata*, p. 162, Taf. G, Fig. 6, *microscopica*, p. 165, Fig. 6, **n. n. sp. sp.**, Ceylon. **Fletcher**, Spol. Ceyl., vol. 6, Pt. 24.

Oxyptilus pilosellae, Larve. **Purdey**, Entomologist, vol. 43, p. 89, Fig.

Platyptilia censoria, **n. sp.**, Mauritius. **Meyrick**, Transact. ent. Soc. London, 1910, p. 367. — *Pl. periacta*, **n. sp.**, Capland. **Meyrick**, Ann. South Afr. Mus., vol. 5, Part 8, p. 411.

Triscaedecia dactyloptera Hamps., bespr. **Fletcher**, Spol. Ceyl., vol. 6, Pt. 24, p. 167 u. 168, Fig. 7 u. 8.

Hesperiidae.

Abantis lofu, **n. sp.**, Bangweolo-See. **Neave**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 72, Taf. 3, Fig. 4 u. 5.

Abaratha, indo-malayische Formen bespr. **Fruhstorfer**, Iris, vol. 24, p. 88 u. 89.

Acerbas anthea tagiadioides, **n. subsp.**, Java. **Fruhstorfer**, l. c., p. 101.

Achylodes heros, **n. g.**, Venezuela. **Ehrmann**, Canad. Ent., vol. 41. p. 87.

Ampittia formosana, **n. sp.**, Formosa. **Fruhstorfer**, Isis, vol. 24, p. 97. — *A. myakei, arisana*, **n. n. sp. sp.**, Formosa. **Matsumura**, Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 181.

Artictopterus fuligo Mab. (*olivescens* Moore) subsp. *permagnus*, Tonkin, *henrici* subsp. *tonkinianus*, **n. n. subsp. subsp.**, u. indo-malayische Formen bespr. **Fruhstorfer**, Iris, vol. 24, p. 89 u. 90.

Artitropa erinnys var. *unifasciata*, **n. var.**, Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep., p. 15.

Augiades dara var. *angustata*, **n. var.**, Japan. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 181.

Caenides artopta, Taf. 35, Fig. 13, *leucaenira*, **n. n. sp. sp.**, Congostaat. **Druce,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 377 u. 378.

Caprona pillaana Wallgr., *adelica* H., Synon. **Grünberg** in **Schultze,** Zool. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 145.

Casyapa critomedia subsp. (unbenannt!), Waigiu, subsp. *spintherifera*, N. Australien, *corvus* subsp. *aristippus*, Buru, subsp. *corippus*, Fergusson-Ins., **n. n. subsp. subsp.**, *C. trifenestrata*, **n. sp.**, Neu-Pommern. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 103 u. 104.

Celaenorhinus, indo-austral. Arten bespr., *maculicornis vitruvius*, **n. subsp.** Siam. **Fruhstorfer,** l. c., p. 61.

Ceratrichia aurea, **n. sp.**, Congostaat. **Druce,** Proc. zool. Soc. London 1910, p. 377, Taf. 35, Fig. 11 u. 12.

Charmion ficulnea niboma, **n. subsp.**, Sumatra. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 61.

Coladenia indrani uposatha, **n. subsp.**, Sikkim. **Fruhstorfer,** l. c., p. 66.

Cyclopides kambove, Taf. 3, Fig. 14, Kambove, *wallacei*, Taf. 3, Fig. 15, Rhodesia, **n. n. sp. sp.** **Neave,** Proc. zool. Soc., London 1910, p. 76.

Eagris landbecki, **n. sp.**, Congostaat. **Druce,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 375, Taf. 35, Fig. 9.

Erionota thrax hasdrubal, **n. subsp.**, Batjan. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 102.

Eudmus boisduvalii, **n. sp.**, Venezuela **Ehrmann,** Canad. Ent , vol. 41, p. 86.

Gangara thyrsis pandia, Java, *philippinensis*, Philippinen, *yasodara*, Andamanen, Ceylon, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 102 u. 103.

Halpe pelethronix, **n. sp.**, West-Java. **Fruhstorfer,** Soc. Ent., vol. 24, p. 155. — *H. horishana*, **n. sp.**, Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 181.

Hesperia serratulae var. *occidentalis*, **n. var.**, Mont-Dore. **Lucas,** Bull. Soc. ent. France 1910, p. 62. — *H.*, palaearkt. Arten (*alveus*-Gruppe). **Rowland-Brown,** Entomologist, vol. 43, p. 306. — *H. serratulae*, ♂ Copulationsorg. **Reverdin,** Bull. Soc. lépidopt. Genève, vol. 2, p. 1—16, Taf. 1—3.

Hyarotis adrastus meluchus, W. Java, *palawensis*, Palawan, *mindanaensis*, **n. n. subsp. subsp.**, Mindanao. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 98.

Jambrix, indo-malayische Formen bespr., *salsala vasuba*, Tonkin, *stellifer niasicus*, Nias, *sindu yamantha*, N. Borneo, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** l. c., p. 93 u. 94.

Isoteinon lamprospilus formosanus, **n. subsp.** **Fruhstorfer,** l. c., p. 98.

Kedestes lema, Katanga, p. 77, Taf. 3, Fig. 8, *malua*, Chambezi, p. 79, Taf. 3, Fig. 12, **n. n. sp. sp.** **Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910.

Koruthaialos, indo-malayische Formen bespr., *xanites* subsp. *luzonensis*, Luzon, subsp. *namata*, W. Sumatra, subsp. *gopaka*, Tonkin, *K. niasicus*. Nias, *rubecula* subsp. *haraka*, W. Java, *K. avidha*, S. Annam, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 91 u. 92.

Matapa celsina ractaya, **n. subsp.**, Mindanao. **Fruhstorfer,** l. c., p. 101.

Odontoptilum, indo-malayische Formen bespr. **Fruhstorfer,** l. c., p. 87 u. 88.

Oxypalpus niger, **n. sp.,** Congostaat. **Druce,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 376, Taf. 35, Fig. 10.

Pamphila mohopaani, Larve u. Puppe. **Green,** Entomologist, vol. 43, p. 224. — *P.* spec., Raupe u. Puppe. **Pelser-Berensberg,** Zeitschr. f. wissensch. Insekten- biol., vol. 6, p. 218.

Pardaleodes nevea, **n. sp.,** Congostaat. **Druce,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 376, Taf. 35, Fig. 7. — *P. scalaris*, **n. sp.,** Victoria Nyanza. **Grünberg,** Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 181.

Parnara bevani, colaca, bespr. **Evans,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 70, p. 426. — *P. chambezi*, Chambezi, p. 80, Taf. 3, Fig. 9, *larea*, Katanga, p. 81, Taf. 3, Fig. 13, *saxicola*, p. 82, Taf. 3, Fig. 10, **n. n. sp. sp. Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910. — *P. bada* Moore, p. 177, Taf. 26, Fig. 5, *guttata* Brem., p. 175, Taf. 32, Fig. 13, Formosa. **Shiraki,** Injur. Ins. Formosa, vol. 1.

Pedestes submacula parnaca, **n. subsp.,** Tonkin. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 99.

Platylesches robustus, Taf. 3, Fig. 7, Chambezi, *lamba*, Taf. 3, Fig. 6, Lufupa etc., **n. n. sp. sp. Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 83 u. 84.

Pterygopsidea mokeezi Wallgr., Raupe u. Puppe. **Pelser-Berensberg,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 217.

Pyrrhopyge fassli Peru. **Boullet,** Bull. soc. ent. France 1910, p. 59.

Rhopalocampta keithloa Wallgr., Raupe u. Puppe. **Pelser-Berensberg,** Zeitschr. f. wissensch. Insektenbiol., vol. 6, p. 218.

Sabera caesina barina, **n. subsp.,** D. N. Guinea. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 101.

Sarangesa lunula, **n. sp.,** Congostaat. **Druce,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 375, Taf. 35, Fig. 8. — *S. maxima*, Taf. 3, Fig. 11, Lualaba, *nox*, Taf. 3, Fig. 16, Luangwa, **n. n. sp. sp. Neave,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 70.

Satarupa formosana, **n. sp.,** Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 181.

Saucus pulligo kathra, Borneo, *forensis*, **n. n. subsp. subsp.,** Bazilan. **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 90.

Suastus nigroguttatus, **n. sp.,** Formosa. **Matsumura,** Ent. Zeitschr., vol. 23, p. 181.

Syrichthus alveus Hb., zahlreiche Formen, teilw. neu. **Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4, Taf. 56 u. 57. — *S. sao therapnoides*, p. 385, Taf. 54, Fig. 448, *malvae fritillans*, Fig. 461—463, *malvae graeca*, p. 390 u. 396, Taf. 54, Fig. 468 u. 469, *alveus ryffelensis*, p. 405, Taf. 54, Fig. 470 u. 471, *carthami nevadensis*, Taf. 55, Fig. 474, **n. n. f. f. Oberthür,** Et. Lep. comp., Fasc. 4.

Tagiades japetus sangarava, Tonkin, *patimoka*, Siam, *nepos enganicus*, Engano, subsp. *jetavana*, W. Sumatra, subsp. *esvara*, Lombok, *brasidas* subsp. *prasnaja*, Celebes, subsp. *navus*, Sula-Mangoli, subsp. *buruanus*, Buru, subsp. *bandanus*, Banda, subsp. *mangala*, Babber, subsp. *eprius*, Obi, subsp. *masistius*, Halmaheira, subsp. *deinolochus*, Ternate (?), *janetta* subsp. *avienus*, Key-Ins., *tindali* subsp. *fergussonius*, Fergusson,

gana subsp. *avala*, Java etc., subsp. *parra*, Borneo, *gana* subsp. nov. (unbenannt!), Andamanen, *gana* subsp. nov. (unbenannt!), Palawan, *elegans* subsp. *semperi*, Luzon, *obscurus* subsp. *paceka*, Palawan, subsp. *mahinda*, N. Borneo, subsp. *perakana*, Perak, *Tag. jainas*, Nias, *menaka* subsp. *vajuna*, S. Indien, subsp. *gavina*, Tonkin, *calligana* subsp. *yapatha*, Nias, *striata* subsp. *tubulus*, W. Java, *mitra* subsp. *avathana*, Sula-Besi, *martinus* subsp. *nicaja*, Bazilan, subsp. *pentaja*, Buru, *sivoa* subsp. *monachus*, D. N. Guinea, subsp. *canonicus*, N. Guinea, *T. curatus*, D. N. Guinea, *pteria* subsp. *dimidiata*, N. Borneo, *ravi* subsp. *yotissa*, Nias, subsp. *rajaghra*, S. Borneo, **n. n. subsp. subsp.**, *T. balana*, N. Borneo, *abstrusus*, D. N. Guinea, **n. n. sp. sp.** **Fruhstorfer,** Iris, vol. 24, p. 70—87.

Taractrocera, indo-malayische Formen bespr., *ziclea* subsp. *samadha*, Birma, subsp. *ikramana*, O. Java, subsp. *tissara*, W. Sumatra, *archias* subsp. *godhania*, Sumba, subsp. *kisaga*, Lombok, *T. rudodana*, Sumba, *udraca*, D. N. Guinea, **n. n. subsp. subsp.** **Fruhstorfer,** l. c., p. 94—96.

Tarsoctenus rufibasis, Franz. Guiana. **Boullet,** Bull. soc. ent. France, p. 60.

Castniidae.

Castnia hechtiae, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 267.

Limacodidae.

Acraga elvira, **n. sp.**, Columbia. **Dognin,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 53, p. 233. — *A. caretta*, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 266. — *A. hamata*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 414.

Altha rubrifusalis, **n. sp.**, Nigeria. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 148. — *A. chionostola*, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 486, Taf. 39, Fig. 22

Anacraga sofia, **n. sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 266. — *A. ria*, **n. sp.**, Brasilien. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 119. — *A. philatara*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 415.

Apluda shaliphlebia, Uganda, *syngrapha*, Goldküste, *monogramma*, Brit. O. Afrika, **n. n. sp. sp.** **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 147 u. 148.

Belippa cyanopasta, **n. sp.**, Birma. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 110.

Birthama (?) *dodona*, **n. sp.**, Kamerun, **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8. vol. 6, p. 177.

Ceratonema caustiplaga, **n. sp.**, Assam, **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol 20.

Cnidocampa flavescens Walk., Ei u. Larve. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 11, p. 162, Taf. 14.

Coenobasis hemichlora, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze,** Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 139. — *C. postflavida*, Sudan, **n. sp.** **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 147.

Contheyla argyrolepia, **n. sp.**, Goldküste. **Hampson**, l. c., p. 140.

Dalcera semirufa, **n. sp.**, Columbien. **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 177. — *D.? innoxia*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 415.

Dalcerides bicolor, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, l. c., p. 415.

Euclea flava, **n. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc. Dunnough**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 161. — *Eu. trichathdota*, **n. sp.**, Guiana. **Dyar**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 26.

Gavara camptogramma, **n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson**, Ann. Mag. Nat Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 149.

Hyphorma subterminalis, **n. sp.**, Goldküste. **Hampson**, l. c., p. 135.

Macroplectra obliquilinea, Nigeria, *mesocyma*, Uganda, *fuscifusa*, Goldküste, *albescens*, Brit. O. Afrika, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, l. c., p. 136 u. 137.

Mambara dubia, *pallens*, **n. n. sp. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 457.

Microplectra rufopallens, **n. sp.**, Rhodesia etc. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 485, Taf. 39, Fig. 16.

Minacragides arnacis, **n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar**, Zoologica N. York, vol. 1, p. 137, Fig. 42.

Miresa coccinea, *strigivena*, Nigeria, *haematoessa*, Maschonaland, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 139. — *M. semicalida*, Taf. 39, Fig. 21, *ustitermina*, Taf. 39, Fig. 11, **n. n. sp. sp.**, Ob. Congo. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 485. — *M. thermistis*, Assam, *pyronota*, *phocea*, Ceylon, *metathermistis*, Bombay, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 107 u. 108.

Minacraga indiscata, **n. sp.**, Guayana. **Dyar**, Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 120. — *M. argentea*, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 415.

Monema leucosticta, **n. sp.**, Goldküste. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 147.

Natada nigripunctata, **n. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc Dunnough**, Journ. N. Y. ent. Soc., vol. 18, p. 161. — *N. chrysaspis*, **n. sp.**, Transvaal. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 138. — *N. fulvidorsia*, *fulvimixta*, **n. n. sp. sp.**, Ceylon. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 107.

Oxyplax fulvata, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 106.

Paracraga amianta, **n. sp.**, Brit. Guayana. **Dyar**, Zoologica, N. York, vol. 1, p. 137, Fig. 42.

Paraphanta biumbrata, **n. sp.**, Natal. **Hampson**, l. c., p. 137.

Parasa mesochloris, Goldküste, *microbasis*, Nigeria, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, l. c., p. 146. — *P. metathermes*, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 108.

Somara viridicosta, *flavicosta*, W. Afrika, p. 140 u. 141, *albicosta*, Brit. O. Afrika, *albilinea*, Aschanti, p. 145 u. 146, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6.

Susica pyrocausta, **n. sp.**, Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 484, Taf. 39, Fig. 10. — *S. molybda*, **n. sp.**, Sierra Leone. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 140.

Tetraphleps ferreogrisea, **n. sp.**, Ceylon. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 107.

Thosea albiviata, Capland, *albilineata*, Mashonaland, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 138.

Zadalcera, **n. g.** f. *Dalcera fumata* Schaus. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 115.

Zinara discophora, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 486, Taf. 39, Fig. 22. — *Z. recurvata*, **n. sp.**, Goldküste. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 137.

Arbelidae.

Arbela campbelli, Madras, *theivora*, Assam, *minima*, Ceylon, **n. n. sp. sp. Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 97.

Metarbelidae.

Metarbeliden, Besttab. d. Gattungen u. Übers. d. bek. Arten. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 117—128.

Arbelodes K., Arten, *obliquifascia*, Sierra Leone, *albivenata*, Natal, *rufula*, Brit. O. Afrika, *diagonalis*, Goldküste, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c. p. 121 u. 122.

Hollandella Gill., Gattg. bespr., *wichgrafi*, **n. sp.**, Transvaal. **Grünberg,** Deutsche ent. Zeitschr., 1910, p. 290 u. 291, 1 Fig.

Lebododes Holl., Übers. d. Arten, *rufithorax*, *natalica*, *durbanica*, **n. n. sp. sp.**, Natal. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 117 u. 118.

Metarbela Holl., Arten, *cymaphora*, Rhodesia, *dialeuca*, Brit. O. Afrika, *albitorquata*, Transvaal. **Hampson,** l. c., p. 123—125.

Ortharbela guttata, **n. g. n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 49 u. 50, Fig. 11, Taf. 1, Fig. 8.

Paralebeda carnescens, **n. g. n. sp.**, Natal. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 119.

Selagena Walk., Arten, *atridiscata*, Brit. O. Afrika, *obsolescens*, Natal. **Hampson,** l. c., p. 120 u. 121.

Teragra leucostigma, Basutoland, *sticticosta*, Natal, *umbrifera*, Sierra Leone, *simillima*, Brit. O. Afrika, *guttifera*, Natal, **n. n. sp. sp. Hampson,** l. c., p. 125—127.

Thosea flaviceps, **n. sp.**, Assam. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 106.

Megalopygidae.

Megalopygidae, Besttab. u. Bespr. d. Gattungen. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 162.

Bedalia corops, **n. g. n. sp.**, Brasil. **Dyar,** l. c., p. 173.

Malmis, **n. g.** f. *Megalopyge fieldia* Schaus. **Dyar,** l. c., p. 173.

Mecosia fluxa, **n. sp.**, Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 416.

Megalopyge lampora, cyrtota, trujilinea, codiopteris, bissesa, **n. n. sp.sp.**, Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 265—267. — *M.*, Besttab. u. Bespr. amerik. Arten, p. 73 u. f., *briseis*, **n. sp.,** Venezuela, p. 75, **Dyar,** Proc. ent. Soc. London, vol. 12. — *M. montana*, **n. sp.,** Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 416.

Microrape, **n. g.** f. *Carama minuta* Druce. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 107.

Norape, Arten bespr., *hadaca*, Mexico, p. 164, *miasma*, Brasil., *catharus*, Paraguay, p. 166, *laticosta*, Mexico, p. 167, **n. n. sp. sp. Dyar,** l. c.

Podalia misantia, **n. sp.,** Mexico. **Dyar,** Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 265. — *P.*, Arten bespr., *darca* Guayana, *megalodia*, Brasil., **n. n. sp. sp. Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 175.

Ramaca, **n. g.,** f. *Mesoscia pascora* Schaus, *achriozelos*, **n. sp.,** Arizona. **Dyar,** l. c., p. 173.

Repnoa, **n. g.** f. *Carama imparilis* Schaus. **Dyar,** l. c., p. 167.

Trosia, Arten bespr., *beggoides*, Brasil., *euthula*, Paraguay, p. 171, *jeanetta*, Guiana, *caramia*, Peru, p. 172, **n. n. sp. sp. Dyar,** l. c. — *T. venata*, **n. sp.,** Costa Rica. **Schaus,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 416. —

T. nigripes, **n. sp.,** Brit. Guayana, **Dyar,** Zoologica N. York vol. 1, p. 137, Fig. 42.

Vescoa ma, **n. g. n. sp.,** Peru. **Dyar,** Proc. ent. Soc. Washington, vol. 12, p. 176.

Chrysopolomidae.

Chrysopoloma divisa, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 48. — *Chr. opalina*, **n. sp.,** Kamerun **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 176. — *Chr. crawshayi Auriv.* (?) ♀, Kiwu-See. **Grünberg,** Soc. ent., vol. 24, p. 147. — *Chr. albidiscalis, inspersa*, **n. n. sp. sp.,** Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 484, Taf. 40, Fig. 14 u. 16.

Sesiidae.

Aegeria belia, **n. sp.,** Kamerun. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6,, p. 181. — *Ae. nobilis*, **n. sp.,** D. O. Afrika. **Druce,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 5, p. 401. — *Ae. monozona*, **n. sp.,** Capland. **Hampson** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 156. — *Ae. cyanopasta*, Belutschistan, *pyrodisca*, Birma, **n. n. sp. sp. Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 93 u. 94.

Ichneumonoptera cyanescens, **n. sp.,** Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 505, Taf. 41, Fig. 10. — *I. pedunculata, flavipectus*, Goldküste, *gracilis*, Kamerun, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 155.

Lepidopoda flavipalpis, Taf. 41, Fig. 17, *fulvipes*, Taf. 41, Fig. 11, *obliquizona*, Taf. 41, Fig. 18, **n. n. sp. sp.,** Rhodesia etc. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 505 u. 506. — *L. albifrons, auripes*, **n. n. sp. sp.,** Goldküste. **Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 151 u. 152. — *L. andrepiclera*, **n. sp.,** Ceylon. **Hampson,** Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 94

Macrotarsipus sexualis, Nigeria, *flammipes*, Uganda, **n. n. sp. sp. Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8. vol. 6, p. 152 u. 153.

Melittia rugia, **n. sp.**, Peru. **Druce**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 180. — *M. chalconota*, Goldküste, *rufodorsa*, Capland, **n. n. sp. sp. Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 149 u. 150. — *M. auripluma*, Congo, Taf. 41, Fig. 12, *ignidiscata*, Rhodesia, Taf. 41, Fig. 19, **n. n. sp. sp. Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 506 u. 507. — *M. superba*, **n. sp.**, Peru. **Rothschild**, Novit. Zool., vol. 16, p. 132.

Sciapteron pyrocraspis, pyrethra, Kapland, *xanthosoma*, Rhodesia, **n. n. sp. sp. Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 153 u. 154.

Sesia stelidiformis var. *icteropus*, bespr. **Ecker**, Ent. Zeitschr., vol. 24, p. 16. — *S.*, nov. spec. ? **Fuchs**, Internat. ent. Zeitschr., vol. 3, p. 235. — *S. empiformis*, Bourdet, neu f. Frankreich. **Gelin**, Bull. Soc. ent. France 1910, p. 181. — *S. albanica*, **n. sp.**, Albanien. **Rebel**, Verh. zool.-bot. Ges. Wien, 1910, p. (5), Fig. 3.

Sphecosesia pedunculata, **n. g. n. sp.**, Sikkim. **Hampson**, Journ. Bombay. Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 93.

Tinthia vitrifasciata, Maschonaland, *xanthophora endopyra*, Natal, **n. n. sp. sp. Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 151.

Psychidae.

Chalia meledicta, **n. sp.**, „Grasschlange", Pseudoschädling, D. S. W. Afrika. **Scheben**, Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1910, p. 290, Fig. 1—3.

Clania monochroma, Ceylon, *antrami*, Assam, **n. n. sp. sp. Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 96.

Epichnopteryx retiella Newm., in Holland einheimisch. **Heylaerts**, Tijdschr. d. Ent., vol. 53, p. 56. — *E. transvalica*, **n. sp.**, Transvaal. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 117.

Eumeta kekmeyeri, Malay. Arch., Kampherschädling. **Surcouf**, Rev. bretonne botan. Rennes, **1909**, p. 11 u. 12.

Hyalinaria fuscibasis, **n. g. n. sp.**, N. Guinea. **Bethune-Baker**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 456.

Mahasena taprobana, Ceylon, *poliotricha*, Pendschab, **n. n. sp. sp. Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 96 u. 97.

Manatha aethiops, **n. sp.**, S. Leone u. Kapland. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 116. — *M. scotopepla*, **n. sp.**, Assam. **Hampson**, Journ. Bombay Soc. Nat. Hist., vol. 20, p. 96.

Monda junctimacula, **n. sp.**, Uganda. **Hampson**, l. c., p. 116.

Phalacropteryx graslinella B., Finnland. **Federley**, Meddel. Soc. Faun. Flor. Fenn., vol. 37, p. 25.

Psyche calamochroa, **n. sp.**, Brit. O. Afrika. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist. Ser 8, vol. 6, p. 117. — *Ps. lactescens*, **n. sp.**, Algier. **Oberthür**, Bull. Soc. ent. France 1910, No. 18, p. 333.

Cossidae.

Cossidae, Besttab. afrik. Gattungen. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 51 u. 52.

Azygophleps borchmanni, **n. sp.**, D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 140, Taf. 3, Fig. 19. — *A. nubilosa*, Uganda, *flavitincta*, Brit. O. Afrika, *melanonephele*, Nigeria, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 129 u. 130. — *A. atrifasciata*, **n. sp.**, Rhodesia. **Hampson**, Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 481, Taf. 39, Fig. 20.

Callocossus elegans, **n. g. n. sp.**, Kamerun. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep., p. 51.

Coryphodema albifasciata, **n. sp.**, Kapland. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 133.

Cossus seineri, **n. sp.**, Brit. Betschuanaland. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 139. — *C. aegyptiaca*, Ägypten, *abyssinica*, Abessinien, *fanti*, Goldküste, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 132 u. 133.

Duomitus lunifera, Sierra Leone, *polioplaga*, Nigeria, *biatra*, Goldküste, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 130 u. 131.

Dyspessa bucharana, **n. sp.**, Buchara. **Bang-Haas**, Iris, vol. 24, p. 51, Taf. 4, Fig. 8.

Givira minuta, *marga*, *lotta*, **n. n. sp. sp.**, U. S. A. **Barnes** u. **Mc Dunnough**, Ent. News, vol. 21, p. 463 u. 464.

Gymnelema stygialis, *leucopasta*, *pelverulenta* (statt *pulverulenta*?), **n. n. sp. sp.**, S. Afrika. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, 134 u. 135.

Hamilcera, **n. g.**, *atra*, *gilensis*, **n. n. sp. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc Dunnough**, Ent. News, vol. 21, p. 465 u. 466.

Hemipecten cleptes, **n. sp.**, Brit. Guayana **Dyar**, Zoologica N. York, vol. 1, p. 138, Fig. 42.

Hypopta palmata, **n. sp.**, Arizona. **Barnes** u. **Mc Dunnough**, Ent. News, vol. 21, p. 465. — *H. salome*, *chilodora*, **n. n. sp. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 268.

Miacora diffidens, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, l. c. p. 268.

Oreocossus, **n. g.** f. *Duomitus kilimanjarensis* Holl. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9, Lep., p. 50.

Phragmatoecia irrorata, Maschonaland, *fuscifusa*, Sierra Leone, *reticulata*, Natal, *sericeata*, Nigeria, *atrirata*, Betschuanaland, **n. n. sp. sp.** **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 128 u. 129.

Schausiania, **n. nom.** f. *Hemipecten* Schaus (praeocc.). **Strand**, Soc. ent., vol. 25, p. 26.

Trichocossus albiguttata, **n. g. n. sp.**, Transvaal. **Hampson**, Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 133 u. 134.

Trigena amarosa, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 271.

Xyleutes sjöstedti, **n. sp.**, Kilimandscharo. **Aurivillius**, Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 50, Taf. 1, Fig. 14 u. 15. — *X. strigifer*, **n. sp.**, Mexico. **Dyar**, Proc. U. S. Nat. Mus., vol. 38, p. 267.

Zeuzera aurivillii Kirby, bespr., D. S. W. Afrika. **Grünberg** in **Schultze**, Zoolog. u. anthropol. Ergebn. Forschungsr. Südafrika, vol. 4, p. 141.

Zeuzerops hyalinipennis, **n. g. n. sp.**, D. O. Afr. **Strand**, Berl. ent. Zeitschr., vol. 55, p. 143.

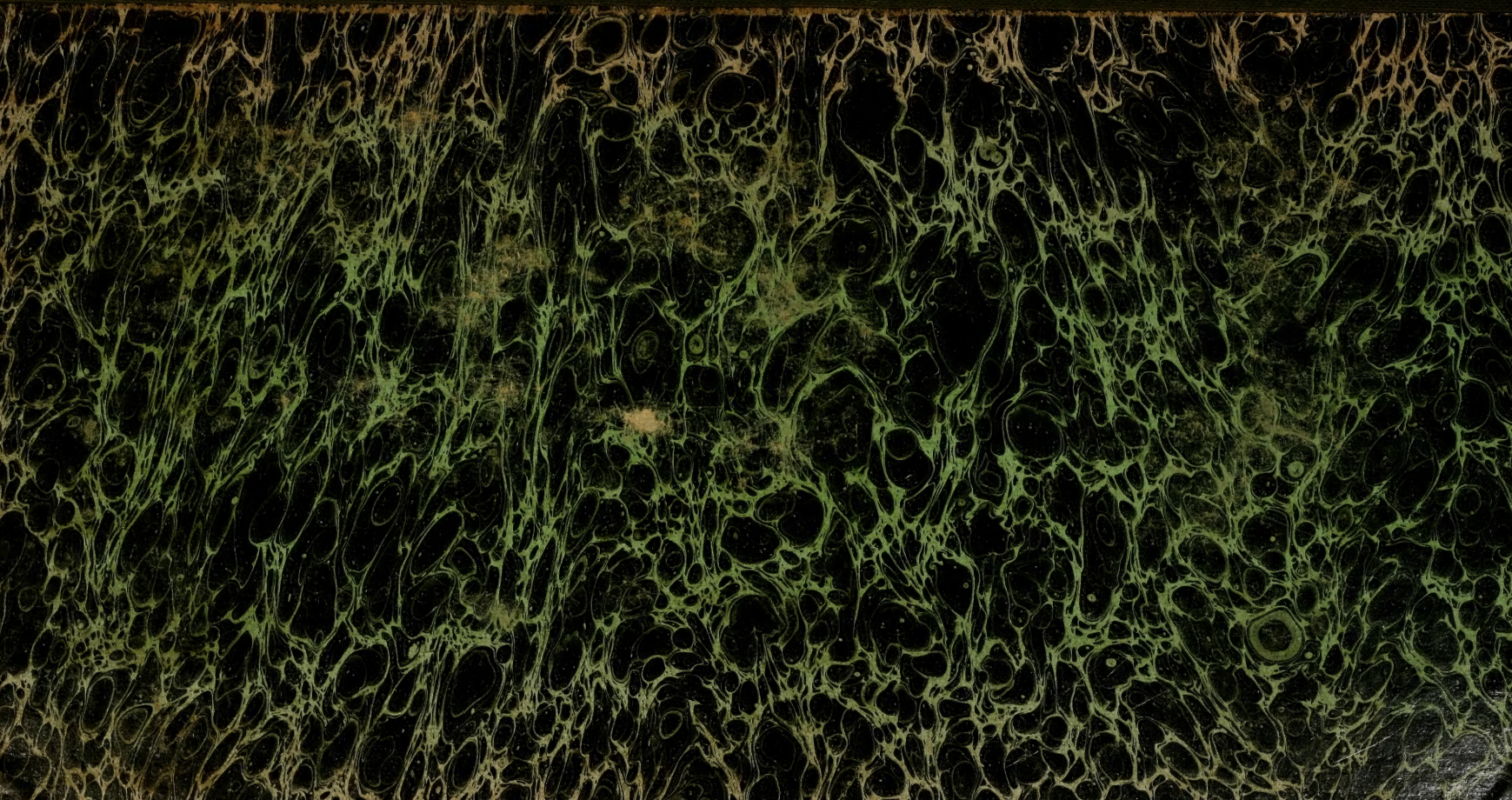
Hepialidae.

Dalaca fuscescens, Oranje-Fl., *rhodesiensis*, Maschonaland, *goniophora*, *furva*, *rufescens*, *hololeuca*, Transvaal, *tumidifascia*, *leucocyma*, Capland, *metaleuca*, Pondoland, *albirivula*, Oranje-Freistaat, *albistriata*, Natal, **n. n. sp. sp. Hampson,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 156—160. — *D. stictigrapha*, *holophaea*, **n. n. sp. sp.,** Ob. Congo. **Hampson,** Proc. zool. Soc. London, 1910, p. 507 u. 508, Taf. 41, Fig. 13 u. 20.

Gorgopis alticola, **n. sp.,** Kilimandscharo. **Aurivillius,** Wissensch. Ergebn. schwed. Exp. Kilim. etc., 9., Lep., p. 55.

Hepialus sylvina ab. *radiata*, **n. ab.,** Bouvigne. **Lambillion,** Rev. mens. Soc. ent. Namur, vol. 10, p. 69. — *H. humuli* ab. ♂ *diversa*, **n. ab.,** Shetland-Ins. **Thierry-Mieg,** Ann. Soc. ent. Belg., vol. 54, p. 386.

Oenetus arfaki, **n. sp.,** N. Guinea. **Bethune-Baker,** Ann. Mag. Nat. Hist., Ser. 8, vol. 6, p. 458.

MARINE BIOLOGICAL LABORATORY
WOODS HOLE
LIBRARY
MASS.

MBL WHOI Library - Serials
5 WHSE 02897